



3 1761 09128506 4

UNIV. OF
TORONTO
LIBRARY

Digitized by the Internet Archive
in 2017 with funding from
University of Toronto

<https://archive.org/details/generainsectorum1741wyts>

GENERA INSECTORUM

FASC. CLXXIV-CLXXV

Zool
Insecta
XV

GENERA INSECTORUM

PUBLIÉS PAR

P. WYTSMAN

///



364118
16.3.39

FASCICULES CLXXIV-CLXXV

174. Hymenoptera, Fam. Formicidæ, Subfam. Myrmicinæ, par C. EMERY.
175. Diptera, Fam. Tabanidæ, par J. SURCOUF.

BRUXELLES
V. VERTENEUIL & L. DESMET

IMPRIMEURS-ÉDITEURS

1921-1922

QL

468

W87

Fasc. 174-175¹

HYMENOPTERA

FAM. FORMICIDÆ

SUBFAM. MYRMICINÆ

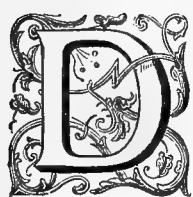
HYMENOPTERA

FAM. FORMICIDÆ

SUBFAM. MYRMICINÆ

par C. EMERY

AVEC 7 PLANCHES NOIRES



DE GEER avait partagé les *Fourmis* en deux familles : celles qui ont « une écaille verticale sur le filet ou le pédicule qui unit le ventre au corselet » et celles où « ce filet est ordinairement composé d'une ou de deux pièces rondes sphériques, articulées ensemble, et le corselet garni d'épines » (1). Cette deuxième famille correspondait à peu près à ce que Lepeletier de St Fargeau a désigné plus tard sous le nom de *Myrmicites*.

Latreille avait compris ces Fourmis dans trois de ses familles : les Fourmis bossues (*Formicae gibbosae*), les Fourmis piquantes (*F. punctoriae*) et les Fourmis chaperonnées (*F. caperatae*).

Dans l'introduction au fascicule des *Ponerinae*, j'ai tracé l'historique de la question assez complexe des limites entre la sous-famille des *Myrmicinae* et celle des *Ponerinae*. Je n'aurais donc plus à revenir sur ce point. Mais M. Forel a décrit récemment un nouveau genre très intéressant, sur lequel il établissait une nouvelle section qu'il rattachait, au moins provisoirement, aux *Ponerinae*. J'ai discuté ces vues de mon éminent collègue, avec lequel je ne me trouvais pas d'accord. Depuis lors, M. Forel a accepté mon opinion et classe le genre *Metapone* dans les *Myrmicinae* (2).

Cet exemple montre qu'il est difficile de formuler une distinction rigoureuse, fondée sur des caractères qui ne souffrent pas d'exception, entre les sous-familles des *Myrmicinae* et des *Ponerinae*. Du reste, il en est de même pour une quantité de groupes zoologiques, surtout si les genres qui en font partie sont nombreux et présentent de la variété dans leurs adaptations.

Les *Myrmicinae*, qui sont le groupe le plus riche de genres des *Formicides*, sont dans ce cas.

Les *Ponerinae* sont un groupe très ancien et relativement facile à classer. On distingue aisément parmi eux des divisions accentuées, parce qu'évidemment les formes qui en font partie ont eu le temps de diverger profondément et des séries de genres intermédiaires se sont éteintes. Au contraire, la classification des *Myrmicinae* présente des difficultés presque insurmontables. En dehors des tribus bien

(1) De Geer, *Mémoires pour servir à l'Histoire des Insectes*, Vol. 2, p. 1053 (1771).

(2) Forel, A., « Sur le genre *Metapone* », *Rev. Suisse Zool.* Vol. 19, p. 445-459 (1911); Emery, « Etudes sur les *Myrmicinae*. I. Le genre *Metapone* », *Ann. Soc. Ent. Belg.* Vol. 54, p. 94-97 (1912); Forel, *Arch. f. Naturg.* Vol. 79 (A) [6], p. 190 (1913).

caractérisées, comme les *Pseudomyrmii*, *Cataulacii*, *Cryptocerii*, *Attii*, etc., que j'ai distinguées dans mon essai de classification de 1895 (1), il y a beaucoup de genres qui offrent des caractères peu marqués et des ressemblances multiples. Je les avais englobés provisoirement dans la division des *Myrmicii*.

Cet essai était le fruit de la critique des études publiées précédemment par M. Forel et par moi-même. Il me semble inutile de poursuivre en détail l'histoire des progrès que nous avons fait faire successivement à la classification de cette sous-famille (2).

Depuis lors, en 1905, Ashmead a publié le schéma d'un nouvel arrangement de la superfamille des *Formicoidea* (3). Ce que les myrmécologistes d'Europe comprennent sous le nom de *Myrmicinae* est partagé en deux familles : les *Myrmicidae* et les *Cryptoceridae*, cette dernière, renouvelée de Fred. Smith, avec adjonction des *Attini*; ces familles sont divisées à leur tour en sous-familles et en tribus. Sans doute l'Auteur a cru faire faire un progrès considérable à la classification, mais il n'a fait guère que du gâchis.

Après presque vingt ans, j'ai repris l'étude systématique de cette sous-famille. La classification suivie dans le présent ouvrage a été exposée dans une note publiée en 1914 et perfectionnée ultérieurement dans ses détails (4). Elle est, je le sais, loin de me satisfaire. Cela tient surtout à l'insuffisance de nos connaissances sur nombre de genres. Mais, dans un travail d'ensemble comme celui-ci, on ne peut pas attendre que les explorations des voyageurs et les études des naturalistes aient éclairci les points en litige; il faut classer tant bien que mal toute chose et se contenter de ce qui est possible actuellement.

Faciant meliora sequentes.

Ce manuscrit a été terminé en 1915. Je l'ai laissé dormir jusqu'à présent, attendant la fin de la guerre et ne prévoyant pas que l'épouvantable fléau qui sévissait sur l'Europe, et sur la Belgique en particulier, durerait aussi longtemps. Enfin nous en sommes sortis : pour ma part pas mal vieilli, et ce manuscrit sensiblement, mais pas autant que son auteur.

M. Forel a publié tout récemment un *Cadre synoptique des Fourmis* (5), dans lequel il adopte toutes mes tribus des *Myrmicinae*. Mais il sépare le genre *Proatta* des *Attini* et en fait le type d'une tribu à part. Il propose aussi deux nouvelles sections : celle des *Rhagomyrmicinae* et celle des *Mycetomyrmicinae*. La première correspond à peu près aux anciens *Cryptoceridae* de Fred. Smith (moins *Meranoplus* et *Echinopla*), la dernière comprend les tribus des *Proattini* et des *Attini*. Je ne pense pas que la section des *Rhagomyrmicinae* soit un groupe naturel, c'est-à-dire phylogénétique. Quant aux *Mycetomyrmicinae*, ce groupe est si proche parent des *Dacetini*, dont il descend vraisemblablement, que je ne trouve pas qu'il doive en être séparé comme section.

J'ai eu soin de mettre à jour, des travaux parus jusqu'à la fin de l'année 1918, le texte de cet ouvrage, y compris les tables analytiques et les listes des espèces, sous-espèces et variétés (6).

(1) « Die Gattung *Dorylus* und die systematische Einteilung der Formiciden », *Zool. Jahrb. Syst.* Vol. 8, p. 685-778 (1895).

(2) Emery, « Saggio di un ordinamento dei *Mirmicidi* ecc. », *Bull. Soc. Ent. Ital.* Vol. 9, 67-84 (1877); Forel, « *Attini* und *Cryptocerini* », *Mitt. Schweiz. Ent. Ges.* Vol. 8, p. 344-345 (1892); le même, « Sur la classification de la famille des Formicides, etc. », *Ann. Soc. Ent. Belg.* Vol. 37, p. 161-167 (1893).

(3) Ashmead, « A Skeleton of a new arrangement of the families, subfamilies, tribes and genera of the Ants, or the superfamily *Formicoidea* », *The Canad. Ent.* p. 381-384 (1905).

(4) Emery, « Intorno alla classificazione dei *Myrmicinae* », *Rend. Accad. Sc. Bologna*, p. 29-42 (1913-14); le même, « Noms de sous-genres et de genres proposés pour la sous-famille des *Myrmicinae*. Modifications à la classification de ce groupe », *Bull. Soc. Ent. Fr.* p. 189-192 (1915).

(5) Forel, « Cadre synoptique actuel de la faune universelle des Fourmis », *Bull. Soc. Vaudoise, Sc. Nat.* Vol. 51, p. 229-251 (1917).

(6) La détermination des genres et des espèces de *Myrmicines* européennes a été facilitée par les tables qu'ont publiées dernièrement Forel (Suisse), Donisthorpe (Iles Britanniques), Bondroit (France et Belgique) et moi-même (Italie). De même le volume de Bingham (*Fauna of British India, Hymenoptera*, Vol. 2, 1903) et deux mémoires de Forel (*Journ. Bombay Nat. Hist. Soc.* Vol. 14, 1902) serviront à déterminer les espèces de l'Inde. Un ouvrage pareil est en cours de publication pour l'Afrique Australe par Arnold, dans les *Annals of the South African Museum*, depuis 1916, pour les *Myrmicinae*.

Les deux premiers trimestres des *Annales de la Société Entomologique de France* pour 1918, contenant l'important travail de M. Bondroit sur *Les Fourmis de France et de Belgique*, n'ont été distribués qu'en janvier 1919, c'est pourquoi je n'ai cité cet ouvrage, dans la liste des espèces, que là où il apporte des nouveautés, soit dans la description de formes nouvelles, soit dans la synonymie. L'auteur considère généralement comme espèces ce que Forel et moi, et la plupart des myrmécologistes vivants, regardent comme sous-espèces, ou races et même maintes fois comme variétés.

SUBFAM. MYRMICINAE (LEPELETIER)

Myrmicites. Lepeletier, Hist. Nat. Hym. Vol. 1, p. 169 (1836).

Myrmicidae. Mayr, Verh. Zool.-bot. Ver. Wien, Vol. 5, p. 290 (1855).

Myrmicidae (excl. *Myrmecia*, *Eciton* & *Typhlatta*). Mayr, Reise Novara, Formicid. p. 17 (1865).

Myrmicidae (excl. *Myrmecia*). Emery, Bull. Soc. Ent. Ital. Vol. 9, p. 70 (1877).

Myrmicidae (excl. *Myrmecia* & *Eciton*) + **Attidae** + **Cryptoceridae** (excl. *Echinopla*). Fred. Smith, Cat. Hym. Brit. Mus. Vol. 8, p. 114, 161, 187 (1858).

Myrmicinae. Dalla Torre, Cat. Hym. Vol. 7, p. 53 (1893); Forel, Ann. Soc. Ent. Belg. Vol. 37, p. 163 (1893).

Myrmicini. Emery, Zool. Jahrb. Syst. Vol. 8, p. 768 (1895).

Myrmicides. Sharp, Cambridge Nat. Hist. Vol. 6, p. 158 (1899).

Myrmecinae. Bingham, Fauna Brit. India, Hym. Vol. 2, p. 105 (1903).

Myrmicidae + **Cryptoceridae.** Ashmead, The Canad. Ent. p. 383 (1905).

Myrmicidae. Bondroit, Ann. Soc. Ent. Fr. Vol. 87, p. 90 (1918).

Caractères. — Les *Myrmicinae* se distinguent des *Ponerinae* par deux caractères essentiels :

Le pédoncule abdominal de deux segments, le postpétiole bien plus étroit que le segment basal du gastre.

Les nymphes constamment dépourvues de cocon⁽¹⁾.

Les *Myrmecia* et quelques autres petits genres, qui ont le pédoncule abdominal fait comme les *Myrmicinae*, ont été classés parmi les *Ponerinae*, principalement à cause du cocon, dont sont revêtues leurs nymphes. Les *Eciton* et *Aenictus* appartiennent sans contredit aux *Dorylinae*, notamment en raison de leurs femelles dictadioides, ce que les femelles des *Myrmicinae* ne sont jamais.

Dans un petit nombre de genres parasites, l'ouvrière n'existe pas.

J'ai essayé de formuler un tableau des caractères phylogénétiques, c'est-à-dire primitifs des *Myrmicinae*. Ces caractères doivent avoir existé, dans leur ensemble, chez les représentants primitifs du groupe.

1. Épistome engagé entre les arêtes frontales (tous les *Eumyrmicinae*).
2. Palpes maxillaires de 6 articles, les labiaux de 4 (*Myrmica*, *Pseudomyrma*).
3. Antennes de 12 articles, sans massue différenciée, chez les ouvrières et les femelles ; de 13 chez les mâles.
4. Scape très court chez le mâle (la plupart des genres).
5. Sillons de Mayr accusés chez le mâle.
6. Aile antérieure à deux cellules cubitales fermées et cellule discoïdale (*Pseudomyrma*, *Sima*, la plupart des *Pheidolini*, *Cratomyrmex* et plusieurs *Pogonomyrmex*, *Stegomyrmex* ; cellule radiale complète et peut-être appendiculée (*Melissotarsini*, *Myrmecina*, *Podomyrma*).

(1) Les nymphes dépourvues de cocon sont une exception très rare parmi les *Ponerinae*.

7. Postpétiole bien plus étroit que le segment suivant, c'est-à-dire que le segment basal du gastre.
8. Gastre allongé, c'est-à-dire les trois segments terminaux libres, en tuyau de lunette (*Pseudomyrmini*).
- 9) Un appareil de stridulation dans l'articulation du postpétiole avec le segment basal du gastre (*Myrmica*, *Messor*, *Tetramorium*, etc.).
10. L'aiguillon long et bien développé.
11. Larves pourvues, au moins dans le jeune âge, de poils d'accrochage en crochet, branchus ou d'autres formes.
12. Nymphes nues, c'est-à-dire ne filant pas de cocon.

Les caractères 7 et 12, et vraisemblablement aussi 11, sont communs à tous les *Myrmicinae*; les autres peuvent être modifiés dans les tribus et les genres plus ou moins différenciés en caractères dérivés ou secondaires. Je les énumère dans le même ordre que les caractères primitifs.

1. Epistome non engagé entre les arêtes frontales (*Promyrmicinae*).
2. Palpes d'un nombre d'articles réduit : les palpes maxillaires jusqu'à 1 seul article, les labiaux jusqu'à 2 (*Monomorium*), ou même 1 seul (*Anergatides*).
3. Antennes à massue différenciée de 5 à 1 seul article; ordinairement de 3 à 2, avec l'article terminal plus ou moins prédominant; à nombre d'articles, réduit chez les ouvrières et les femelles jusqu'à 4 (*Epitritus*), chez les mâles jusqu'à 10 (*Tetramorium*); à nombre d'articles égal chez le mâle et la femelle (*Pseudomyrmini*, *Cataulacus*, *Stereomyrmex*, etc.).
4. Scape des mâles plus ou moins long (*Myrmica*, *Messor*, *Macromischa*, *Cataulacus*, etc.).
5. Sillons de Mayr pas apparents (la plupart des *Pheidolini* et des *Solenopsidini*, etc.).
6. Aile antérieure à une seule cellule cubitale fermée; cellule radiale ouverte; rarement pas de discoïdale, etc., etc.
7. Le postpétiole est très rarement en cloche ou en soucoupe, pas resserré à son articulation postérieure (*Macromischa*, quelques *Solenopsidini*).
8. Gastre ovale, presque entièrement couvert par le segment basal (beaucoup de genres).
9. L'appareil de stridulation n'a pas été suffisamment étudié dans les différentes formes.
10. Aiguillon atrophique (*Crematogaster*, *Atlini*, la plupart des *Pheidolini*).

Je passerai maintenant en revue quelques points de la structure du corps des *Myrmicinae*.

Segmentation du corps. — La tête sera décrite en particulier dans les caractères des Tribus et des Genres.

Le corselet des *Myrmicinae* ouvrières est bâti à peu près comme celui des *Ponerinae*, c'est-à-dire que le métanotum ne prend pas part à la formation de la surface dorsale du thorax. Cependant, quand il y a un dimorphisme considérable des neutres, par exemple chez les *Pheidole* et *Pheidologeton*, le métanotum des soldats devient très apparent, sous la forme du postscutellum des femelles. Généralement l'épinotum est pourvu d'une paire d'épines plus ou moins apparentes, parfois fort longues, placées au-dessus des stigmates. Les sutures ont, dans la plupart des genres, la tendance à s'effacer, surtout la suture promésonotale, en sorte que le corselet a de plus en plus l'aspect d'une pièce massive. Les femelles normalement aptères sont infiniment plus rares chez les *Myrmicinae* que chez les *Ponerinae*; elles gardent constamment le pédicule abdominal normal de la sous-famille et ne tendent jamais à la forme *Dichthadia*.

Les deux segments qui suivent le corselet constituent le pédicule abdominal. Le pétiole a généralement une forme allongée, prolongée en pédoncule en avant, surmonté en arrière d'un nœud élevé de formes diverses; rarement il est court et sessile. Le postpétiole est de figure plus variable; ordinairement il est étranglé à son extrémité postérieure, c'est-à-dire à l'endroit de son articulation avec le gastre; rarement il est en forme de cloche ou de soucoupe et pas resserré du tout à cette extrémité; exemple : *Macromischa* (Pl. 6, fig. 6), *Metissotarsus* (Pl. 2, fig. 13). Son articulation avec le segment

suivant renferme souvent (toujours?), comme chez les *Ponerinae*, un organe de stridulation. Le pétiole est souvent appelé premier segment ou premier nœud du pédicule, le postpétiole, second segment ou second nœud du pédicule.

Les quatre segments suivants enveloppent le gastre : le premier des quatre (segment basal) est plus grand et, chez les Fourmis les plus différenciées, il embrasse presque tout le gastre. L'aiguillon est long et fort, par exemple chez les *Promyrmicinae*, les *Myrmicini*, etc., petit ou rudimentaire par exemple chez les *Attini*, les *Pheidole*, les *Crematogaster*, etc.

Antennes. — Les antennes, chez les ouvrières et les femelles des *Pseudomyrmini*, n'ont pas du tout de massue différenciée; celles de *Metapone*, quoiqu'elles soient assez profondément modifiées et de 11 articles, n'ont que le dernier article prédominant. Parmi les *Eumyrmicinae*, ceux qui sont, à mon avis, les plus primitifs, c'est-à-dire les *Myrmicini*, ont les antennes sans massue (*Pogonomyrmex*, *Cratomyrmex*) ou une massue de 5-3 articles peu accentuée (*Myrmica*); mais il y a lieu de discuter, comme nous le verrons tout à l'heure, le caractère primitif de l'absence de la massue chez *Pogonomyrmex*.

Dans la plupart des groupes suivants des *Eumyrmicinae*, et ils sont nombreux, la massue tend à se différencier de plus en plus et le nombre de ses articles à se réduire à 2. Font exception les *Attini* et leurs parents (ou ascendants) c'est-à-dire les *Dacetini* primitifs, qui ont les antennes de 12 ou 11 articles, avec le dernier prédominant, et le plus grand nombre des Fourmis granivores. Les *Holcomyrmex* et les *Messor*, quoiqu'ils soient évidemment dérivés des *Monomorium* à massue de 3 articles et des *Aphaenogaster*, tendent, dans leurs formes les plus différenciées, à avoir les antennes sans massue. Voilà pourquoi je pense qu'il est permis de mettre en question si les *Pogonomyrmex*, Fourmis granivores au plus haut degré, doivent le défaut de massue à l'état primitif de leurs antennes et non pas à une réduction secondaire. L'on ne sait presque rien des mœurs du genre africain *Ocomyrmex*, qui habite les endroits arides; je présume, d'après l'absence de massue à leurs antennes, que ce sont des Fourmis granivores.

Le développement et la différenciation de la massue est moindre chez la femelle que chez les neutres. Les ouvrières mènent une vie beaucoup plus extérieure que les femelles, ce qui nécessite sans doute une plus grande activité du sens antennaire, quel qu'il soit, qui sert à la reconnaissance des objets extérieurs, surtout à la recherche des aliments et à la direction, tant au dehors qu'au dedans de la fourmilière.

Il est remarquable que les mâles (normalement ailés) de plusieurs genres de *Myrmicinae* ont les antennes composées d'un même nombre d'articles que leurs femelles. Ces mâles ont perdu un caractère sexuel commun à tous les *Hymenoptera aculeata*; je pense qu'il faut considérer ce fait comme un pas vers le gynécoïdisme. Sont dans cette condition tous les *Pseudomyrmini* (*Sima* et *Pseudomyrma*), le grand genre *Cataulacus*, l'unique espèce du genre *Stereomyrmex*, le sous-genre *Planimyrmica* du genre *Aphaenogaster* et quelques espèces de *Vollenhovia* et de *Monomorium*, enfin les genres parasites *Epoecus*, *Anergates* et *Anergatides*. Au contraire, les mâles ergatoïdes de *Formicoxenus* et *Symmyrmica* (qui sont bien un peu gynécoïdes) ont conservé ce caractère, car ils ont un article de plus aux antennes que leurs femelles (1).

Morphologie de l'aile antérieure des Myrmicinae (2). — La nervulation de l'aile antérieure des *Myrmicinae*, de même que celle des *Dolichoderinae*, dérive d'une souche commune : celle des

(1) Les mâles des *Ponera punctatissima* Roger et *ergatandria* Forel, qui sont ergatoïdes et gynécoïdes au plus haut degré, ont les antennes de 12 articles, comme les femelles, tandis que les mâles ergatoïdes d'autres espèces du même genre les ont de 13 articles.

(2) La nomenclature de la nervulation que j'ai adoptée (la même que celle suivie dans les autres sous-familles) est en somme la nomenclature originale de Jurine, et celle qui est adoptée par Wheeler et par la plupart des myrmécologistes actuels. Je renvoie le lecteur à mon mémoire de 1913 : « La nervulation de l'aile antérieure des Formicides », *Revue Suisse de Zoologie*, Vol. 21, p. 577-587. M. Bondroit, dans son récent ouvrage sur les Fourmis de France (*Ann. Soc. Ent. Fr.* Vol. 87, 1918), a adopté une toute autre nomenclature.

Ponerinae primitifs, par exemple : *Myrmecia* ou *Mystrium* (1). Dans les ailes de ce type, la cellule radiale est fermée et son extrémité est détachée plus ou moins du bord de l'aile, en sorte que cette cellule est légèrement appendiculée; il y a deux cellules cubitales fermées, une ouverte et une cellule discoïdale.

La cellule radiale fermée primitive persiste dans un grand nombre de genres de *Myrmicinae*; plus rarement elle est appendiculée (*Melissotarsini*, *Myrmecina* [Pl. 4, Fig. 13], *Meranoplus*); dans beaucoup de genres et de groupes de genres elle est ouverte, quelquefois largement; chez *Cardiocondyla*, le radius est très raccourci.

Les cellules cubitales fermées se maintiennent au nombre de deux dans la plupart des formes des tribus des *Pseudomyrmini* (Pl. 1, Fig. 2b), *Myrmicini* et *Pheidolini* (Pl. 1, Fig. 14) et dans le genre *Stegomyrmex*. (Pl. 6, Fig. 8.) Elles se réduisent à une seule dans les autres groupes.

Le groupe des *Myrmicini* fait voir clairement une manière dont cette réduction a pu s'accomplir. La 1^{re} nervure cubitale qui sépare la 1^{re} cellule cubitale de la 2^{me} s'interrompt dans sa partie radiale. L'aile de *Myrmica* est fixée dans ce stade (Pl. 1, Fig. 13). Dans le genre *Pogonomyrmex* on voit tous les états de cette réduction, depuis deux cellules cubitales jusqu'à leur fusion en une seule.

Quand il n'y a plus qu'une cellule cubitale fermée, le cubitus est uni au radius par une nervure cubitale plus ou moins longue, qui sépare la cellule cubitale fermée de celle ouverte : on a une aile du type *Solenopsis* (Pl. 4, Fig. 1).

Je pense que les ailes de ce type dérivent, au moins pour la plupart, de l'aile à deux cubitales par le procédé que je viens de décrire ou par un procédé analogue. L'unique cubitale fermée serait donc équivalente à la somme des deux cubitales de l'aile primitive. Chez nombre de *Myrmicinae*, à ailes du type *Solenopsis*, on trouve, comme anomalie assez fréquente, une nervure qui part de la nervure cubitale unique et se perd, après un trajet plus ou moins long, au milieu de la cellule cubitale; cette anomalie serait un atavisme.

Mais il y a, je crois, encore une autre manière de faire dériver d'une aile à deux cubitales une aile qui n'en a qu'une seule : c'est de supprimer la 2^{me} nervure cubitale; de la sorte, la cellule cubitale fermée représenterait seulement la 1^{re} cubitale de l'aile primitive. C'est le cas anormal d'un exemplaire de *Pogonomyrmex* de ma collection, dont une aile a deux cubitales fermées et l'autre n'en a qu'une seule. Je présume (du reste sans pouvoir le prouver) que c'est le cas des *Stenamma* américains, des *Deromyrma* (Pl. 1, Fig. 15) et de quelques autres formes. L'aile des *Basiceros* et des *Rhopalothrix* peut être expliquée de cette façon, si l'on prend pour point de départ l'aile de *Stegomyrmex*.

De l'aile du type *Solenopsis*, on peut faire dériver celle du type *Formica*. Il suffit pour cela que la nervure cubitale se raccourcisse jusqu'à disparaître et, par conséquent, le cubitus se soudera avec le radius. Les genres *Monomorium* et *Crematogaster* présentent des séries d'espèces, où des passages insensibles rattachent ces deux types.

Mais en est-il de même de toutes les ailes du type *Formica* chez les *Myrmicinae*? ou n'y a-t-il pas un procédé pour faire dériver directement les ailes de ce type de l'aile primitive à deux cubitales?

Le genre *Stenamma* a des formes de l'Amérique septentrionale, qui ont les ailes du type *Solenopsis*, et des formes d'Europe dont les ailes sont du type *Formica*. Pas de transition entre ces deux types. Ce genre appartient à la tribu des *Pheidolini*, dont presque tous les genres ont l'aile antérieure à deux cellules cubitales. *Stenamma* a évidemment eu pour ancêtres immédiats des espèces dont les ailes avaient deux cellules cubitales, d'où sont dérivées, par des chemins opposés, les formes néarctiques et paléarctiques. Il en est de même des *Novomessor* (Pl. 1, Fig. 16) à ailes type *Formica*, qui sont descendus des

(1) A ce propos, je remarque que dans la fig. 12b de la planche 1^{re} de la sous-famille des *Ponerinae* (*Genera Insect.*, fasc. 118), le dessinateur a omis la 2^{me} nervure cubitale qui ferme la 2^{me} cellule cubitale du ♂ de *Mystrium*. M. Bondroit a été sans doute trompé par cette figure, quand il dit, dans son dernier travail, que *Mystrium* a une nervation moins complète que beaucoup d'autres Fourmis (*loco citato*, p. 4).

Alphaenogaster. La métamorphose par laquelle l'aile à deux cellules cubitales peut être conduite directement au type *Formica* est la disparition de la deuxième cubitale : *a*) par interruption du cubitus, en sorte que cette cellule reste ouverte en arrière; *b*) par oblitération de cette même cellule, en sorte qu'elle devient toujours plus petite et finit par disparaître.

L'étude des anomalies de la nervulation m'a servi à établir que les *Dolichoderinae*, dont le mâle a l'aile à une seule cubitale, type *Formica*, tandis que l'aile de la femelle en a deux, suivent la première voie.

En est-il ainsi pour les *Myrmicinae* qui ont l'aile du type *Formica*? Je ne saurais le dire. Les cas anormaux que j'ai eu occasion d'étudier ne sont pas suffisants pour arriver à une conclusion satisfaisante. Quand la métamorphose de la nervulation est accomplie dans la phylogénèse, il devient extraordinairement difficile, sinon impossible, de déterminer par quelle voie elle s'est faite. Peut-être l'étude des Fourmis fossiles pourra-t-elle répandre quelque lumière sur ce point.

La nervulation de l'aile des *Formicides* tend à se simplifier : de la cellule radiale complète et appendiculée on arrive à la radiale plus ou moins incomplète; de l'aile à deux cellules cubitales, on a l'abolition d'une de ces cellules et la tendance par plusieurs chemins au type *Formica*; en plus, dans nombre de formes, la suppression de la cellule discoïdale, du ptérostigma, etc.

Une fois que la simplification a été obtenue, il n'y a pas moyen de retourner sur les pas de l'évolution; c'est le principe qui a été soutenu par plusieurs évolutionnistes, notamment par l'éminent paléontologiste M. Dollo.

Il n'est donc pas admissible de faire dériver d'une Fourmi, dont les ailes ont une nervulation réduite, des formes à ailes compliquées, de même qu'il n'est pas admissible non plus qu'un genre à antennes de 12 articles (nombre normal chez les ♀ des *Hymenoptera aculeata*) soit le descendant d'un autre qui les a de 11 articles.

Puisque l'aile antérieure des *Myrmicinae* tend à converger vers le type *Formica*, il serait erroné de conclure que les formes qui présentent ce type d'aile, ou tout autre type secondaire, soient nécessairement parentes, sans en avoir la confirmation, par d'autres caractères morphologiques ou éthologiques. Néanmoins, l'étude de la nervulation alaire est particulièrement importante, parce que c'est un caractère moins sujet à l'adaptation que, par exemple, la structure de la tête et de ses appendices. Malheureusement les sexes ailés ne sont connus que dans une partie des genres et des espèces.

CLASSIFICATION ET PHYLOGÉNIE DES MYRMICINAE

Cette sous-famille offre, comme je l'ai déjà dit, beaucoup de difficultés pour une bonne classification. D'abord les genres sont extrêmement nombreux et présentent des affinités multiples, du moins en apparence, ce qui tient en partie à ce que ces Fourmis ne sont qu'imparfaitement connues : en effet, dans au moins trente genres, le mâle n'est pas connu et les larves n'ont été décrites que dans un petit nombre de formes.

Je ne me flatte donc pas d'avoir produit une classification vraiment satisfaisante de cette sous-famille, mais seulement d'y avoir établi un peu d'ordre et d'avoir contribué à définir des groupes qui, pour la plupart, me semblent naturels.

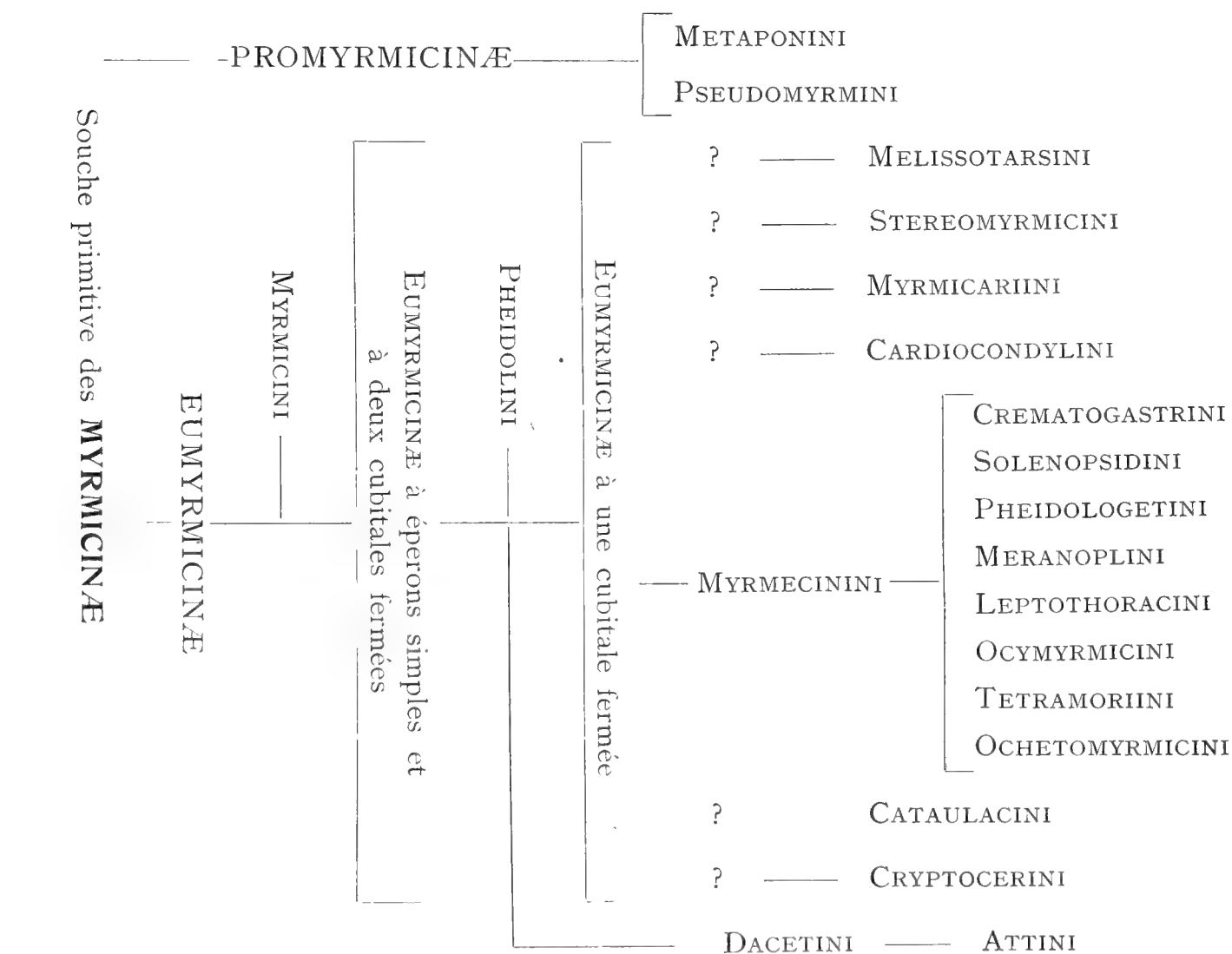
Voici comme je me figure actuellement les affinités des tribus qui composent l'ensemble des *Myrmicinae* : le tableau prend nécessairement dans mon imagination la forme d'un arbre généalogique; il va sans dire que les embranchements que j'ai tracés reposent uniquement sur des parentés supposées et qu'un fait nouveau, par exemple la découverte d'un nouveau genre, pourrait modifier considérablement.

Cet arbre généalogique (en particulier pour les *Eumyrmicinae*) est fondé en grande partie sur la base de la morphologie de l'aile antérieure. Ainsi, je pense que les *Dacetini* (et les *Altini* qui en dérivent), sont

descendus, de même que les *Pheidolini*, des *Eumyrmicinae* à deux cellules cubitales fermées, parce que le genre *Stegomyrmex*, qui a deux cubitales, ne saurait, à mon avis, dériver d'une Fourmi dont l'aile n'aurait qu'une seule cubitale fermée. Pour le moment, nous ne connaissons aucune forme à deux cubitales fermées qui appartienne ou qui soit parente des tribus soutenues par la branche centrale et principale de l'arbre, celle que j'ai supposé être représentée par les *Myrmecini*; mais il n'est pas dit qu'il ne s'en trouvera pas dans l'avenir, surtout quand on connaîtra mieux les Fourmis fossiles (1). Les *Myrmicaria*, *Stereomyrmex*, *Cardiocondyla* et surtout les *Melissotarsini* sont des Fourmis très spécialisées et isolées; dans l'état actuel de la myrmécologie, l'on ne peut absolument rien dire de leurs affinités. Je suis d'avis que les *Melissotarsini* sont très primitifs, mais très profondément adaptés à des conditions particulières d'existence (corselet sans sutures, antennes, défaut d'éperons, très petite taille, etc.); en tout cas, ce groupe est très aberrant. Les *Cataulacus* sont aussi un genre très ancien : il se trouve déjà, en des formes fort différenciées, dans l'Ambre de Sicile. Quant aux *Cryptocerini*, la structure de leur gésier en fait un groupe à part, absolument néotropical; je soupçonne toutefois qu'il a sa source dans les *Myrmecini* primitifs.

Ne sont pas compris dans cet arbre les genres de l'ambre *Agroecomymex*, Wheeler, *Electromyrmex*, Wheeler, *Enneamerus*, Mayr, *Stiphromyrmex*, Wheeler, qui ne rentrent dans aucune des tribus actuellement vivantes, ou dont les rapports d'affinité sont problématiques.

Arbre généalogique de la sous-famille des MYRMICINÆ



(1) Si vraiment *Agroecomymex*, Wheeler, genre fossile de l'ambre baltique, a des rapports avec les *Tetramoriini*, ce groupe descendrait d'ancêtres parents des *Myrmicini*, pourvus d'éperons pectinés et ayant l'aile antérieure à deux cubitales fermées (Wheeler, *The Ants of the Baltic Amber*, p. 56-58, fig. 22 [1914]).

TABLE POUR LA CLASSIFICATION DE LA SOUS-FAMILLE DES MYRMICINÆ
EN SECTIONS ET EN TRIBUS

- I. Sectio PROMYRMICINÆ (Forel). — *Epistome apparemment non prolongé entre les arêtes frontales, son bord postérieur arrondi; éperons médians des tibias postérieurs pectinés; ocelles ordinairement développés chez les ouvrières.*
- Antennes de 11 articles chez les femelles et les ouvrières, de 12 articles chez les mâles; aile antérieure avec une seule cellule cubitale fermée* 1. Tribus METAPONINI, Forel.
- Antennes de 12 articles dans tous les sexes; aile antérieure avec deux cellules cubitales fermées.* 2. Tribus PSEUDOMYRMINI, Forel.
- II. Sectio EUMYRMICINÆ, Emery. — *Epistome presque toujours prolongé entre les arêtes frontales; s'il ne l'est pas, les éperons des tibias moyens et postérieurs sont simples ou nuls; ocelles non développés chez les ouvrières ordinaires; dans les espèces très dimorphes, ils peuvent être plus ou moins apparents chez les ouvrières major ou les soldats.*
- A. Tous les éperons pectinés; aile antérieure à deux cellules cubitales fermées, à une cubitale incomplètement divisée, ou à une cubitale simple; dans ce dernier cas, le cubitus s'unit au radius par une nervure cubitale assez longue 3. Tribus MYRMICINI (Fr. Smith).
- AA. Éperons des tibias moyens et postérieurs simples et quelquefois barbelés, très rarement finement pectinés, souvent nuls.
- B. Aile antérieure à deux cellules cubitales fermées (*exc.* Stenamma, Oxyopomyrmex, Novomessor et quelques Aphaenogaster); antennes de 12 articles chez les ouvrières et les femelles, de 13 chez les mâles (*exc.* Oxyopomyrmex, Machomyrma et un petit nombre de minuscules Pheidole) 4. Tribus PHEIDOLINI, Emery.
- BB. Aile antérieure n'ayant pas deux cellules cubitales fermées (*exc.* Stegomyrmex).
- C. Dernière nervure basale se continuant parallèlement au bord postérieur de l'aile, après s'être unie à la pénultième par une nervure transverse (le genre Cardiocondyla fait exception).
- D. Tête de l'ouvrière et de la femelle non cordiforme.
- E. Arêtes frontales très rapprochées; corselet inerme, sans sutures ni impression dorsale chez l'ouvrière 5. Tribus MELISSOTARSINI, Emery.
- EE. Arêtes frontales plus ou moins écartées.
- F. Corselet armé, son dos sans sutures ni impression chez l'ouvrière; antennes de 11 articles dans tous les sexes; aile antérieure à cellule radiale courte et fermée. 6. Tribus STEREOMYRMICINI, Emery.
- FF. Dos du corselet à sutures plus ou moins distinctes, généralement impressionné à la limite méso-épinotale; quand le corselet est sans suture et sans impression, il est inerme.
- G. Antennes de 7 articles allongés, sans massue très apparente, chez l'ouvrière et la femelle; de 13 articles chez le mâle; épinotum armé; gastre cordiforme 7. Tribus MYRMICARINI, Forel.

- GG. Antennes ayant plus de 7 articles, chez l'ouvrière et la femelle excepté *Allomerus septemarticulatus*, Mayr, ouvrière; mais la massue est très marquée et l'épinotum est inerme.
- H. Gésier de structure ordinaire.
- I. Fosse antennaire limitée au côté médial uniquement par l'arête frontale; antennes du mâle n'ayant 11 articles que dans les genres *Anergates* et *Epoecus*.
- K. Aile antérieure à cellule radiale très incomplète; le cubitus s'arrête là où il rencontre le radius; brachius s'unissant en anse au médius, comme chez *Atta*; mâles généralement aptères. 8. Tribus CARDIOCONDYLINI, Emery.
- KK. Aile antérieure à cellule radiale variable; brachius se continuant après la nervure transversale anastomotique qui l'unit au médius.
- L. Postpétiole articulé à la limite antérieure de la face supérieure du gastre. 9. Tribus CREMATOGASTRINI, Forel.
- LL. Postpétiole articulé à l'extrémité antérieure du gastre.
- M. Le cubitus s'unit au radius par une nervure cubitale plus ou moins longue (aile du type *Solenopsis*); dans quelques genres et groupes d'espèces (par exemple *Calyptomymex*, un grand nombre de *Monomorium* ainsi que quelques petits genres dérivés de ce dernier), la nervure cubitale se raccourcit jusqu'à disparaître (type *Formica*).
- Antennes de l'ouvrière de 11 à 12 articles, plus rarement de 10 à 7, ordinairement avec massue de 3 ou de 2 articles; chez le mâle, elles sont de 12 à 13, exceptionnellement de 11 articles; ailes avec cellule radiale constamment ouverte; sillons de Mayr indistincts (exc. *Huberia* et le sous-genre *Chelaner* du genre *Monomorium*). 10. Tribus SOLENOPSIDINI, Forel.
- Antennes de 9 à 11 articles, chez l'ouvrière et la femelle, avec massue très généralement de 2 articles; aile antérieure à cellule radiale toujours fermée, discoïdale grande; sillons de Mayr nuls chez le mâle. 11. Tribus PHEIDOLOGETINI, Emery.
- Corselet de l'ouvrière généralement court; promésonotum grand; épinotum ayant la face basale très courte ou nulle, la face descendante très longue, les épines placées très bas; chez *Meranoplus* et *Promeranoplus*, le mesonotum proémine sur l'épinotum. Antennes de l'ouvrière de 9 à 12 articles, généralement en partie logées dans une scrobe. Sillons de Mayr très prononcés chez le mâle; celui-ci a les antennes de 12 à 13 articles. 12. Tribus MERANOPLINI, Emery.
- Caractères négatifs, c'est-à-dire genres ne rentrant dans aucune des tribus précédentes; cellule radiale généralement fermée; sillons de Mayr ordinairement très distincts chez le mâle 13. Tribus MYRMECININI, Ashmead.
- MM. Le cubitus de l'aile antérieure est soudé au radius, ou est relié à celui-ci par une nervure cubitale excessivement courte (type *Formica*).
- Antennes de l'ouvrière et de la femelle de 11 à 12 articles; massue ordinairement de 3 articles, rarement de 2 ou de 4; antennes du mâle de 12 ou 13 articles; épinotum généralement armé. 14. Tribus LEPTOTHORACINI, Emery.

- Antennes de l'ouvrière de 12 articles, sans massue; pédoncule abdominal très long, gastre petit, piriforme; corselet inerme, sans suture ni impression marquée sur le dos. Antennes de 13 articles chez le mâle, scape très court; aile avec cellule radiale fermée* 15. Tribus OCYMYRMICINI, Emery.
- Antennes de l'ouvrière et de la femelle de 10 à 12 articles; épistome formant à son bord postérieur une carène transversale qui limite la fosse antennaire; antennes du mâle de 10 articles, quatre articles étant fusionnés en un long article.* 16. Tribus TETRAMORIINI, Emery.
- Une carène sur la joue, limitant latéralement la fosse antennaire chez l'ouvrière et la femelle; antennes de l'ouvrière et de la femelle de 11 articles, celles du mâle de 13.* 17. Tribus OCHETOMYRMICINI, Emery.
- II. *Fosse antennaire limitée au côté médial par une arête qui passe latéralement à l'œil et qui ne correspond pas (du moins dans sa partie postérieure) à l'arête frontale; antennes de 11 articles dans tous les sexes* 18. Tribus CATAULACINI, Emery.
- HH. *Gésier en forme de champignon. Chez l'ouvrière et la femelle, une scrobe plus ou moins profonde capable de recevoir tout le scape. Antennes de 11 articles; celles du mâle de 13 articles* 19. Tribus CRYPTOCERINI (Fr. Smith).
- DD. *Tête cordiforme, échancrée par derrière et fort rétrécie devant; antennes de 4 à 12 articles, chez l'ouvrière et la femelle, de 13 chez le mâle; cellule radiale ouverte (excepté Stegomyrmex)* 20. Tribus DACETINI, Forel.
- CC. *Dernière nervure basale (brachius) des ailes antérieures et postérieures ne se continuant pas au delà de la nervure transversale anastomotique qui l'unit à la pénultième basale, mais formant anse avec la dite nervure transversale; rarement elle se prolonge un peu après l'anse (Sericomymex, Myrmicocrypta); ptérostigma très petit ou nul; cellule radiale fermée, discoïdale nulle. Une arête plus ou moins distincte sur la joue, limitant latéralement la fosse antennaire; antennes de 11 articles (excepté Proatta), généralement sans massue différenciée, ou à article terminal prédominant: celles du mâle de 13 articles, quelquefois de 12 seulement.* 21. Tribus ATTINI (Fr. SMITH).

*
* *

La table qui précède n'est guère qu'un résumé de la classification et ne peut pas servir pratiquement à déterminer les groupes.

C'est pourquoi j'ai composé, non sans peine, des tables qui n'ont pas la prétention d'être rigoureusement scientifiques, mais seulement et essentiellement pratiques: une pour les ouvrières et une pour les mâles. L'usage de ces tables conduira le lecteur, par une ou plusieurs voies, aux tribus et même aux genres, quand ils sont doués de caractères plus ou moins exceptionnels. Ces tables générales, se rapportant à tout l'ensemble de la sous-famille, recevront le contrôle des tables spéciales de chaque tribu.

TABLE POUR LA DÉTERMINATION PRATIQUE DES TRIBUS
ET EN PARTIE DES GENRES

Ouvrières et Soldats.

1. *Éperon médian des tibias postérieurs, pectiné (Pl. 1, Fig. 7)* 2.
- *Éperon médian des tibias postérieurs simple ou nul, très rarement barbelé ou même finement pectiné (quelques Tetramorium, Strongylognathus, etc.)* 4.
2. *Antennes de 11 articles (Pl. 1, Fig. 1)* Genus METAPONE, Forel.
- *Antennes de 12 articles* 3.
3. *Épistome non prolongé en coin entre les arêtes frontales* (PSEUDOMYRMINI).
- *Épistome prolongé en coin entre les arêtes frontales* (MYRMICINI).
4. *Arêtes frontales très courtes et très rapprochées; antennes courtes, avec les deux derniers articles énormes; corselet sans sutures dorsales (Pl. 2, Fig. 15)* (MELISSOTARSINI).
- *Arêtes frontales plus longues ou plus écartées* 5.
5. *Tête presque toujours cordiforme (Pl. 6, Fig. 10, 12; Pl. 7, Fig. 1-9), échancrée derrière, rétrécie devant, les angles postérieurs arrondis, rarement pointus, sans épines; antennes de 4 à 12 articles, le dernier article beaucoup plus grand que le précédent. (Chez certains Meranoplini, la tête est presque aussi cordiforme, mais le corselet a une architecture toute spéciale (Pl. 4, Fig. 9, 10, 12))* (DACETINI).
- *Autres caractères* 6.
6. *Antennes de 7 articles allongés, les trois articles terminaux plus longs; corselet épineux (Pl. 2, Fig. 17)* Genus MYRMICARIA, W. Saunders.
- *Antennes de 9 à 12 articles; exceptionnellement de 7 (Allomerus), mais alors le corselet n'a pas d'épines* 7.
7. *Postpétiole inséré sur l'extrémité antérieure de la face supérieure du gastre (Pl. 3, Fig. 1, 7). Antennes de 11, rarement de 10 ou de 9* Genus CREMATOGASTER, Lund.
- *Postpétiole inséré à l'extrémité antérieure du gastre* 8.
8. *Fosse antennaire prolongée en scrobe aussi longue que le scape, passant latéralement à l'œil; antennes de 11 articles (Pl. 6, Fig. 1)* Genus CATAULACUS, Fred. Smith.
- *Scrobe passant au côté médial de l'œil, ou point de scrobe* 9.
9. *Corselet court; promésotum grand; chez Meranoplus et Promeranoplus, le mésotum débordé l'épinotum et a des appendices à son bord postérieur; l'épinotum a une face basale très courte ou nulle; les épines, s'il y en a, sont placées très bas. Ordinairement il y a des scrobes très prononcées aux côtés de la tête, excepté chez Prodicroaspis et Promeranoplus (Pl. 4, Fig. 9-12)* (MERANOPLINI).
- *Corselet fait d'une autre façon* 10.
10. *Arêtes frontales limitant des scrobes divergentes jusqu'aux angles postérieurs de la tête, ou bien très profondes et cachées sous les bords latéraux; ces scrobes sont capables au moins d'abriter tout le scape; antennes de 11 articles, épaissies en massue. Gésier en forme de*

- champignon. (Parmi les Attini, par exemple dans le genre Cyphomyrmex, la plupart des espèces ont les scrobes divergentes et aussi longues que le scape; dans le genre Xiphomyrmex, les arêtes frontales ne sont pas divergentes). (CRYPTOCERINI).*
- *Arêtes frontales et scrobes ayant d'autres caractères, ou bien antennes n'étant pas de 11 articles. Gésier de forme ordinaire. 11.*
11. *Antennes de 12 articles, à massue de 2 (LEPTOTHORACINI, part.).*
- *Antennes de 9 à 11 articles, à massue de 2 12.*
- *Antennes de 7 à 12 articles, à massue de 3 à 5 ou sans massue 13.*
12. *Épinotum armé ou inerme; dans ce dernier cas, les antennes sont presque toujours de 9 articles (PHEIDOLOGETINI).*
- *Épinotum toujours inerme, antennes de 10 à 11 articles. (SOLENOPSIDINI, part.).*
13. *Antennes de 10 à 11 articles, massue de 3; pas d'yeux (SOLENOPSIDINI, part.).*
- *Antennes de 7 à 10 articles, massue de 3; yeux développés 14.*
- *Antennes de 11 à 12 articles; yeux plus ou moins développés 17.*
14. *Corselet inerme; ouvrières monomorphes; antennes de 7 à 10 articles . Genus ALLOMERUS, Mayr.*
- *Corselet armé; antennes de 10 articles 15.*
15. *Poils trifides ou multifides sur le corps Genus TRIGLYPHOTHRIX (part.), Forel.*
- *Poils pas trifides, ni multifides. 16.*
16. *Pas de dimorphisme chez les ouvrières Genus DECAMORIUM, Forel.*
- *Des ouvrières et des soldats. Quelques espèces de PHEIDOLE, Westwood.*
17. *Antennes de 11 articles 18.*
- *Antennes de 12 articles 33.*
18. *Joues pourvues d'une arête longitudinale plus ou moins apparente, limitant en dehors la fosse antennaire; exceptionnellement cette arête manque ou est peu distincte; espèces néo-tropicales 19.*
- *Pas d'arête sur la joue sauf chez quelques espèces qui ont les scrobes très développés; espèces non néo-tropicales, excepté quelques Leptothorax et Xiphomyrmex 20.*
19. *Antennes à massue peu différenciée de 2 à 3 articles, ou sans massue, ou à article terminal prédominant. Arêtes frontales à lobe antérieur demi-circulaire (Apterostigma) ou d'autre forme. Tégument le plus souvent rude, garni de tubercules, de pointes ou d'épines, ou revêtu de poils écailleux ou en crochet (ATTINI).*
- *Antennes à massue bien marquée de 3 articles progressivement plus grands, le dernier prédominant. Tégument pas particulièrement rude ou épineux ou garni de poils singuliers. Ouvrières dépassant rarement la longueur de deux millimètres (OCHETOMYRMICINI).*
20. *Bord postérieur de l'épistome formant une arête transversale, limitant en avant la fosse antennaire; massue généralement de 3 articles. 21.*
- *Bord postérieur de l'épistome conformé d'une autre manière 23.*
21. *Corselet généralement sans traces de sutures dorsales; milieu de l'épistome tridenté ou multidenté à son bord antérieur; antennes épaisses . Genus PRISTOMYRMEX, Mayr.*
- *Ayant d'autres caractères 22.*
22. *Corselet profondément impressionné à la suture méso-épinotale . . . Genus DACRYON, Forel.*

- Corselet légèrement impressionné à la suture méso-épinotale ou à dos continu Genus XIPHOMYRMEX, Forel.
23. Corselet tout d'une pièce, sans trace de sutures sur le dos (Pl. 2, Fig. 16) Genus STEREOMYRMEX, Emery.
- Dos du corselet offrant des impressions ou des sutures 24.
24. Corselet inerme (SOLENOPTIDINI, part.).
- Corselet armé 25.
25. Yeux prolongés obliquement en avant et en dessous Genus OXYOPOMYRMEX, Ern. André.
- Yeux ronds ou ovales 26.
26. Corselet épaulé ou pourvu d'une épine de chaque côté du pronotum. 27.
- Corselet non épaulé; pronotum inerme. 30.
27. Ouvrières fortement dimorphes; tégument luisant; pétiole pédonculé; yeux petits Genus MACHOMYRMA, Forel.
- Ouvrières non dimorphes 28.
28. Massue indistincte, les trois derniers articles des antennes plus courts que le reste du funicule Genus PODOMYRMA, Fred. Smith.
- Massue de 3 articles qui est au moins aussi longue que le reste du funicule 29.
29. Épistome presque vertical, prolongé en pointe obtuse au milieu de son bord antérieur Genus LOPHOMYRMEX, Emery.
- Épistome pas aussi abrupt et non prolongé en pointe. Genus LEPTOTHORAX (part.), Mayr.
30. Épistome fortement bidenté Genus MONOMORIUM, subgenus MARTIA, Forel.
- Épistome non bidenté. 31.
31. Corselet profondément impressionné à la suture méso-épinotale 32.
- Corselet non ou faiblement impressionné (LEPTOTHORACINI, part.).
32. Epinotum armé d'épines recourbées en avant; gastre triangulaire de profil; espèce de l'Inde (Pl. 4, Fig. 4) Genus TRIGONOGASTER, Forel.
- N'ayant pas ces caractères; espèces de la Nouvelle-Zélande et de l'Australie. Genus HUBERIA, Forel.
33. Poils trifides ou multifides sur le corps Genus TRIGLYPHOTHRIX, Forel.
- Poils simples, en massue ou nuls, mais pas branchus 34.
34. Corselet inerme, sans impression marquée sur le dos; funicule absolument sans massue; pédicule abdominal et pattes grêles; gastre piriforme (Pl. 5, Fig. 17) Genus OCYMYRMEX, Emery.
- Ayant d'autres caractères 35.
35. Mandibules pointues. Genus STRONGYLOGNATHUS, Mayr.
- Mandibules avec un bord terminal ordinairement denté 36.
36. Pétiole sessile Genus MYRMECINA, Curtis.
- Pétiole plus ou moins pédonculé 37.
37. Corselet garni de pointes multiples sur tous les segments Genus PROATTA, Forel.
- Pronotum inerme ou armé d'une paire d'épines 38.
38. Bord postérieur de l'épistome formant une arête transversale, limitant en avant la fosse antennaire. 39.
- Bord postérieur de l'épistome conformé d'une autre manière 40.

39. *Dimorphisme des neutres très grand; des soldats à énorme tête; corselet armé d'une paire d'épines sur le pronotum, seulement chez l'ouvrière (Pl. 4. Fig. 14).* Genus ACANTHOMYRMEX, Emery.
 — *Pas de dimorphisme des neutres* (TETRAMORINI, part.).
40. *Neutres dimorphes, très généralement sans formes intermédiaires entre les soldats et les ouvrières; les mandibules des soldats sont très larges, le bord masticateur tranchant ou rarement finement denté, avec deux dents apicales et deux dents basales; antennes à massue de 3 ou rarement 4 articles, très accusée, et ordinairement plus longue que le reste du funicule* (PHEIDOLINI, part.).
 — *Neutres monomorphes ou dimorphes; dans ce dernier cas, les formes extrêmes sont reliées entre elles par des intermédiaires et la massue est indistincte ou plus courte que le reste du funicule* 41.
41. *Pronotum ordinairement pourvu d'une pointe ou d'un angle saillant à chaque épaule, ou, s'il ne l'est pas, le nœud du pétiole est muni d'une ou de deux pointes ou épines; antennes épaisses, à massue généralement peu différenciée* (MYRMECININI, part.).
 — *Pronotum ordinairement pas épaulé (les Leptothorax du s. g. Goniothorax, quelques Cardiocondyla et Aphaenogaster font exception); antennes plus ou moins minces; si elles sont épaisses, le pronotum n'est pas ou est très obtusément épaulé* 42.
42. *Épinothum ordinairement inerme ou, chez quelques espèces notamment de Monomorium, muni de dents obtuses; épistome généralement surmonté de deux carènes longitudinales ou divergentes, qui font plus ou moins saillie au bord antérieur; massue des antennes très généralement de 3 articles; lorsque la massue est indistincte et que les saillies de l'épistome font défaut, il y a lieu de confondre des espèces d'Holcomyrmex (s. g. de Monomorium) avec Messor, quand on n'a pas les sexes ailés* (SOLENOPSIDINI, part.).
 — *Épinothum généralement armé; lorsqu'il est inerme, la massue des antennes est indistincte ou composée de 4 articles au moins (Aphaenogaster, Messor), ou les poils du corps sont en massue (Leptothorax)* 43.
43. *Pas de poils dressés excepté sur l'épistome et à l'extrémité du gastre; pétiole pédonculé; postpétiole ordinairement grand* Genus CARDIOCONDYLA, Emery.
Des poils dressés 44.
44. *Massue des antennes de 4 ou 5 articles, plus ou moins différenciée, plus courte que le reste du funicule, ou pas de massue; chez Stenamma le funicule est fortement épaissi vers l'extrémité et les trois derniers articles sont plus courts que le reste du funicule* (PHEIDOLINI, part.).
 — *Massue de 3 articles, bien différenciée et généralement plus longue que le reste du funicule; dans un petit nombre de Leptothorax néotropicaux, la massue est mal définie* (LEPTOTHORACINI, part. et genus ATOPULA, Emery).

Les genres, la plupart parasites, *Anergates*, Forel, *Carebarella*, Emery, *Epixenus*, Emery, *Epocus*, Emery, *Hagioxenus*, Forel, *Trichomyrmex*, Mayr et *Wheeleriella*, Forel, dont l'ouvrière est inconnue, ou

bien n'existe pas, appartiennent tous à la tribu des *Solenopsidini*. Il en est de même pour *Anergatides*, Wasmann, *Epipheidole*, Wheeler, *Parapheidole*, Emery, *Sifolinia*, Emery et *Sympheidole*, Wheeler, qui rentrent dans la tribu des *Pheidolini*. *Xenometra*, Emery, qui est dans le même cas, est proche parent de *Cardiocondyla*. L'ouvrière de *Stegomyrmex* (tribu des *Dacetini*) est aussi inconnue.

Je n'ai pas dressé une table générale pour la détermination pratique des femelles, la compilation de cette table présentant, à mon avis, des difficultés presque insurmontables. Le lecteur pourra s'aider, dans la plupart des cas, de la table des ouvrières, pour les caractères tirés de la tête, des pattes et du pédicule abdominal, qui, en général, sont communs aux ouvrières et aux femelles, et, pour la nervulation des ailes, de la table des mâles. Mais il y a dans certains genres, des femelles extraordinairement différentes des ouvrières, non seulement par la dimension qui est parfois énorme, mais par la structure et le nombre d'articles des antennes; ces femelles rentrent toutes dans les tribus des *Solenopsidini* et des *Pheidologetini*.

Pour les genres qui n'ont pas d'ouvrières ou dont l'ouvrière est inconnue (voir plus haut), voir les tables spéciales des tribus des *Solenopsidini* et des *Pheidolini*.

TABLE POUR LA DÉTERMINATION PRATIQUE DES TRIBUS ET EN PARTIE DES GENRES

Mâles.

1. Ailés	2.
— Aptères	37.
2. Eperons des quatre tibias postérieurs pectinés (1)	3.
— Eperons des quatre tibias postérieurs simples ou nuls	4.
3. Antennes de 12 articles; épistome non engagé entre les arêtes frontales; pas de sillons de Mayr; aile à deux cellules cubitales fermées.	(PSEUDOMYRMINI).
— Antennes de 13 articles; épistome engagé entre les arêtes frontales; sillons de Mayr presque toujours développés; deux cellules cubitales fermées, ou une cellule cubitale incomplètement divisée, très rarement une seule cubitale simple	(MYRMICINI).
4. Deux cellules cubitales fermées	5.
— Une seule cellule cubitale fermée	6.
5. Arêtes frontales pas très saillantes.	(PHEIDOLINI).
— Arêtes frontales très saillantes	Genus STEGOMYRMEX, Emery.
6. Postpétiole articulé sur l'extrémité antérieure de la face supérieure du gastre (Pl. 3, Fig. 2).	Genus CREMATOGASTER, Lund.
— Postpétiole articulé à l'extrémité antérieure du gastre	7.
7. Antennes de 10 articles : deuxième article du funicule très long, correspondant à quatre articles soudés ensemble (Pl. 5, Fig. 13b)	(TETRAMORINI).
— Antennes de 11 articles	8.
— Antennes de 12 ou 13 articles (quelquefois de 11 chez <i>Epoecus</i>)	9.
8. Scape long; tête quadrangulaire; arêtes frontales longues et saillantes (Pl. 6, Fig. 2)	Genus CATAULACUS, Fred. Smith.

(1) Les ♂ de certains *Pogonomyrmex* (*P. angustus*, Mayr, par exemple) ont les éperons postérieurs petits et simples.

- *Scape court; tête arrondie; arêtes frontales courtes et basses* (Pl. 2, Fig. 16c) Genus STEREOMYRMEX, Emery.
9. *Ptérostigma très étroit ou nul; cellule radiale fermée; cellule discoïdale nulle; presque toujours la dernière nervure basale des deux paires d'ailes ne se continue pas au delà de la nervure anastomotique qui l'unit à l'avant-dernière et forme une anse de celle-ci* (Pl. 7, Fig. 12, 16e); antennes généralement de 13 articles, quelquefois de 12 (ATTINI).
- *Ailes ayant d'autres caractères* 10.
10. *Cellule radiale courte, fermée et appendiculée* (Pl. 4, Fig. 13). 11.
- *Cellule radiale longue ou courte; non appendiculée, ou longue et appendiculée, ou incomplète* 13.
11. *Postpétiole large, en forme de cloche* (MELISSOTARSINI).
- *Postpétiole allongé ou rétréci à son extrémité postérieure* 12.
12. *Ailes brunes; discoïdale nulle* Genus MYRMECINA, Curtis.
- *Ailes claires; discoïdale ordinairement distincte* Genus MERANOPLUS, Fred. Smith.
13. *Antennes de 12 (exceptionnellement de 11) articles* 14.
- *Antennes de 13 articles* 22.
14. *Pétiole non pédonculé, court, scape plus long que les deux premiers articles du funicule; premier article très court; sillons de Mayr distincts; aile du type Formica* Genus XENOMYRMEX, Forel.
- *Pétiole plus ou moins pédonculé.* 15.
15. *Aile antérieure du type Solenopsis* 16.
- *Aile antérieure du type Formica* 18.
16. *Scape long* Genus OXYOPOMYRMEX, Ern. André.
- *Scape ne dépassant pas la longueur des deux premiers articles du funicule* 17.
17. *Discoïdale distincte; radiale ouverte* (SOLENOPSIDINI, part.)
- Discoïdale nulle* (MYRMECININI, part.)
18. *Ptérostigma petit et étroit, cellule discoïdale nulle* Genus SERICOMYRMEX, Mayr et quelques espèces de CYPHOMYRMEX.
- *Ptérostigma bien développé* 19.
19. *Scutellum bi-épineux; antennes courtes, scape court, premier article du funicule très court* Genus METAPONE, Forel.
- *Scutellum entier ou échancré mais non bi-épineux.* 20.
20. *Troisième article du funicule beaucoup plus long que les suivants* Genus CALYPTOMYRMEX, Emery.
- *Troisième article du funicule à peu près égal aux suivants* 21.
21. *Premier article du funicule un peu plus long ou plus court que le suivant* (LEPTOTHORACINI, part.)
- *Premier article du funicule environ deux fois aussi long que le suivant* (Pl. 3, Fig. 26). Genus EPOECUS, Emery, et Monomorium Subgenus CORYNOMYRMEX, Viehmeyer.
22. *Pédicule très long; gastre cordiforme; mandibules très petites* (Pl. 2, Fig. 18). Genus MYRMICARIA, W. Saunders.
- *Autres caractères* 23.
23. *Épinothum ayant une paire de dents et une dent impaire en avant* Genus PROATTA, Forel.
- *Épinothum n'ayant pas de dent impaire.* 24.
24. *Scutum du mésothorax recouvrant presque tout le corselet* (Pl. 5, Fig. 4) Genus TERATANER, Emery.

- *N'ayant pas ce caractère* 25.
25. *Ptérostigma étroit, cellule radiale extrêmement allongée, ouverte, discoïdale nulle (Pl. 6, Fig. 10)* Genus DACETON, Perty.
- *Ptérostigma court, très petit; nervures pâles et plus ou moins indistinctes* Genera STRUMIGENYS, Fred. Smith et EPITRITUS, Emery.
- *Ptérostigma de forme ordinaire* 26.
26. *Cellule cubitale fermée petite; radiale rudimentaire; discoïdale nulle; scape long.* Genus CARDIOCONDYLA, Emery.
- *Cellule radiale ouverte ou fermée, mais bien distincte.* 27.
27. *Sillons de Mayr bien accusés* 28.
- *Sillons de Mayr peu apparents ou nuls* 33.
28. *Premier article du funicule beaucoup plus court que le deuxième* 29.
- *Premier article du funicule égal ou pas beaucoup plus court que le deuxième et ordinairement plus gros* 32.
29. *Discoïdale nulle; aile du type Formica* Genus WASMANNIA, Forel.
- *Discoïdale fermée ou rarement nulle; dans ce dernier cas, l'aile est du type Solenopsis.* 30.
30. *Mandibules très courtes, sans dents* Genus ORECTOGNATHUS, Fred. Smith.
- *Mandibules dentées et bien développées* 31.
31. *Pétiole pédonculé, surmonté d'un nœud ou en massue* Genera BASICEROS, Schulz et RHOPALOTHRIX, Mayr.
- *Pétiole cylindrique ou nodiforme, sessile* (CRYPTOCERINI).
32. *Discoïdale nulle* Genus MACROMISCHA, Roger.
- *Discoïdale ordinairement fermée, excepté dans le sous-genre Goniothorax (Leptothorax).* Genera LEPTOTHORAX (part.), Mayr et STENAMMA, Westwood.
33. *Aile du type Formica; cellule radiale courte et fermée; discoïdale nulle; scape très court* Genus OCYMYRMEX, Emery.
- *Cellule radiale ouverte ou fermée; dans ce dernier cas, l'aile est du type Solenopsis.* 34.
34. *Scape au moins aussi long que les trois premiers articles du funicule* 35.
- *Scape plus court* 36.
35. *Aile du type Solenopsis* Genus APHAENOGASTER (part.), Mayr.
- *Aile du type Formica* Genus NOVOMESSOR, Emery.
36. *Cellule radiale ouverte* (SOLENOPSIDINI, part.).
- *Cellule radiale fermée* (PHEIDOLOGETINI, part.).
37. *Corps élancé, insecte ayant l'aspect d'une ouvrière* 38.
- *Corps trapu, corselet massif, abdomen volumineux avec pédicule très court* 40.
38. *Postpétiote court et large; antennes variables.* Genus CARDIOCONDYLA, Emery.
- *Postpétiote plus allongé; antennes de 12 articles.* 39.
39. *Tête et corselet à peu près comme chez l'ouvrière* Genus FORMICOXENUS, Mayr.
- *Yeux grands; corselet complètement segmenté* Genus SYMMYRMICA, Wheeler.
40. *Antennes de 12 articles à massue de 5 articles; épistome tronqué* Genus ANERGATIDES, Wasmann.
- *Antennes de 11 articles à massue de 3 articles; épistome échancré.* Genus ANERGATES, Forel.

I. SECTIO PROMYRMICINAE, FOREL, EMERY EMEND

Promyrmicinae. Forel, Rev. Suisse Zool. Vol. 19, p. 446 (1911); Emery, Ann. Soc. Ent. Belg. Vol. 56, p. 96 (1912).

Caractères. — Tous les sexes. — Epistome non engagé entre les arêtes frontales, même dans le cas où ces arêtes sont écartées entre elles (*Metapone*, *Sima* [sous-genre *Pachysima*]) : dans ces cas, l'épistome se termine en arrière par une suture transversale ou arquée, et cette partie terminale peut même être engagée un peu entre les arêtes frontales, mais pas entre les insertions des antennes. Aire frontale nulle. (Chez les *Eumyrmicinae*, l'extrémité postérieure de l'épistome est en pointe, ou tronquée, dans le cas très général où elle est différenciée en aire frontale.)

Scape court; 1^{er} article du funicule plus court que le 2^{me}.

Yeux bien développés. Ocelles des ouvrières développés ou rudimentaires, rarement nuls.

Un seul ou deux éperons aux pattes postérieures et moyennes. L'éperon médial (quand l'éperon est unique il correspond au médial) toujours pectiné, excepté chez le mâle de *Metapone* (d'après Wheeler).

*
* *

Cette section a été établie par M. Forel, pour le genre *Metapone*; j'ai cru devoir l'étendre davantage en y comprenant les *Pseudomyrmini*, qui offrent avec *Metapone* des analogies lointaines, il est vrai, mais que je crois être l'indice d'une parenté réelle (1).

*
* *

Cette section comprend deux tribus :

I. TRIBUS METAPONINI, FOREL

Metaponini. Forel, Rev. Suisse Zool. Vol. 19, p. 447 (1911).

Un seul genre.

I. GENUS METAPONE, FOREL

Metapone. Forel, Rev. Suisse Zool. Vol. 19, p. 447 (1911); ibidem, Vol. 20, p. 763 (1912).

Caractères. — Ouvrière. — Taille variable, mais pas de dimorphisme.

Epistome terminé postérieurement, entre les arêtes frontales, par une suture arquée (chez *M. bakeri*, Wheeler, cette suture est effacée), non engagé entre les insertions des antennes; son bord antérieur forme un lobe en trapèze.

Arêtes frontales très écartées, à peu près parallèles, limitant une large scrobe pour le scape et le funicule. En avant elles se prolongent jusqu'au lobe de l'épistome, puis se recourbent latéralement.

(1) M. Wheeler conteste cette parenté. Il a découvert et publié dernièrement (ce travail ne m'est parvenu qu'après que ces pages étaient composées), que le gésier des *Pseudomyrmini* est construit autrement que celui des autres groupes des *Myrmicinae*, ce qui, ajouté à la structure toute particulière des larves de ces fourmis, le porte à considérer ce groupe comme une sous-famille distincte de la famille des *Formicidae*. Il range le genre *Metapone* dans ses *Myrmicinae* (mes *Eumyrmicinae*), à côté des *Melissotarsini* et des *Stereomyrmicinae* (« The subfamilies of *Formicidae*, etc. », *Psyche*, Vol. 27, p. 46-55 [1920]).

Il me semble que les larves et la structure du gésier ne sont pas encore assez connues dans toutes les tribus des *Myrmicinae* pour justifier ces conclusions.

Mandibules courtes, épaisses, dentées. Palpes maxillaires de 1 (ou 2) articles, labiaux de 3.

Antennes de 11 articles, courtes et aplaties, à massue de 3; les articles 2-7 du funicule extrêmement courts.

Yeux développés, petits, plats, placés à la limite postérieure de la scrobe; les grandes ouvrières ont parfois trois fossettes ocellaires sur le vertex, mais pas d'ocelles.

Corselet déprimé sur le dos qui est subbordé; suture dorsale méso-épinotale distincte, mais pas impressionnée; épinotum inerme.

Pétiole court et large, dos subbordé. Pospétiole plus court que le pétiole.

Gastre allongé.

Pattes très épaisses, cuisses renflées, 1^{er} article des tarsi plus épais que les suivants, terminé le plus souvent, ainsi que les tibias, par une rangée de pointes. Chaque patte n'a qu'un seul éperon qui est pectiné.

Femelle. — (D'après Forel) Ailée. Du reste très semblable à l'ouvrière.

Yeux grands; ocelles développés.

Aile avec une seule cellule cubitale fermée (type *Formica*), radiale ouverte, discoïdale présente.

Mâle. — (D'après Forel et Wheeler) Epistome très grand, très large, avancé en lobe arqué.

Arêtes frontales proéminentes, scrobe très court.

Mandibules larges avec 3 ou 4 dents.

Antennes de 12 articles, courtes et épaisses; scape très court; 1^{er} article du funicule plus court que le 2^{me}, ces deux articles ensemble pas plus longs que le suivant et guère plus longs que le scape (1).

Mésonotum avec sillons de Mayr; scutellum biépiqueux.

Pétiole et postpétiole à peu près comme chez l'ouvrière.

Eperons simples; tarsi minces.

Armure génitale: stipes triangulaire, étroit.

Larves non hypocéphales.

Ce genre ne ressemble proprement à aucun Myrmicine. M. Forel, en décrivant cette Fourmi, a été frappé par sa ressemblance avec certains Ponérines, notamment *Cylindromyrmex*, et tendait à le rattacher aux Ponérines plutôt qu'aux Myrmicines. Dans une étude critique (Ann. Soc. Ent. Belg. Vol. 56, p. 94 [1912]), j'ai montré que le genre *Metapone* a des analogies avec certaines espèces de *Sima* (sous-genre *Pachysima*) plutôt qu'avec *Cylindromyrmex* et doit se rapporter aux *Myrmicinae*.

Ethologie. — La *M. greeni* a été trouvée dans les galeries d'une branche habitée par les Termites.

Type. — *Metapone greeni*, Forel.

Distribution géographique des espèces. — Ceylan, Bornéo, Formose, Australie.

1. *M. bakeri*, Wheeler, Proc. New Engl. Zool. Club, Vol. 6, p. 10, fig. 1 Luzon.
(1916) ♀.
2. *M. greeni*, Forel, Rev. Suisse Zool. Vol. 19, p. 449, pl. 14 f. 1-10 (1911) Ceylan.
♀ ♀ ♂ (Pl. I, Fig. I, Ib, Ic.).
3. *M. sauteri*, Forel, Rev. Suisse Zool. Vol. 20, p. 763 (1912) ♀. Formose.
M. sauteri, Forel, Arch. f. Naturg. Vol. 79 (A), Heft 6, p. 189, fig. (1913) ♀.
4. *M. mjobergi*, Forel, Arkiv f. Zool. Vol. 9, N° 16, p. 36 (1915) ♀ ♀. Queensland.

(1) D'après Wheeler qui a décrit le ♂ d'une espèce de Bornéo, *M. hewitti*; Forel a décrit le ♂ de *M. greeni* d'après une nymphe et n'a vu que 11 articles aux antennes. Voir le travail tout récent de Wheeler, Ann. Ent. Soc. America, Vol. 12, N° 3, p. 163-191 (1919) où sont décrites 7 espèces de *Metapone*.

2. TRIBUS PSEUDOMYRMINI, FOREL

Pseudomyrmii. Forel, Ann. Soc. Ent. Belg. Vol. 37, p. 164 (1893); Emery, Zool. Jahrb. Syst. Vol. 8, p. 768 (1895).

Pseudomyrminae. Ashmead, The Canad. Ent. p. 383 (1905).

Myrmecidae (part.). Emery, Bull. Soc. Ent. Ital. Vol. 9, p. 71 (1877).

Caractères. — *Ouvrière.* — Pas de dimorphisme.

Arêtes frontales généralement très rapprochées entre elles, excepté dans le sous-genre *Pachysima*.

Antennes courtes, de 12 articles; jamais de massue différenciée.

Mandibules dentées. Palpes maxillaires de 6 articles, labiaux de 4.

Yeux parfois énormes.

Corselet à sutures distinctes; épinothorax toujours inerme.

Pétiole et postpétiole grands, souvent très allongés.

Gastre postérieurement en pointe, le segment basal peu prédominant.

Éperons doubles aux pattes postérieures et moyennes; le médial pectiné.

Femelle. — Ailée; du reste très semblable à l'ouvrière et ordinairement pas beaucoup plus grande qu'elle.

Corselet allongé et déprimé; pronotum largement découvert; mésonotum pas proéminent.

Aile antérieure à deux cellules cubitales fermées; cellule radiale fermée.

Mâle. — Mandibules bien développées.

Arêtes frontales très courtes.

Antennes de 12 articles (1), plus allongées que celles de la femelle; scape court, à peu près de la longueur des deux premiers articles du funicule; 1^{er} article du funicule très court.

Corselet plus développé que celui de la femelle; le pronotum est moins découvert et le mésonotum plus saillant; pas de sillons de Mayr.

Gastre allongé. Armure génitale en partie rétractile; stipes massif, plus ou moins en cuiller ou crochu, dépassant la volselle.

Larves hypocéphales.

1. GENUS SIMA, ROGER (2)

Sima. Roger, Berl. Ent. Zeitschr. Vol. 7, p. 178 (1863).

Eciton (part.). Jerdon (1851), nec Latreille.

Pseudomyrma (part.). Fred. Smith, Cat. Hym. Brit. Mus. Vol. 6, p. 160 (1858).

Tetraponera (part.). Fred. Smith, Ann. Mag. Nat. Hist. (2), Vol. 9, p. 44 (1852).

(1) Fred. Smith (Cat. Hym. Brit. Mus. Vol. 5, p. 153) dit que les antennes sont de 13 articles chez les femelles (sic!) et de 12 chez les ouvrières, dans le genre *Pseudomyrma*. Bingham (Fauna Brit. India; Hym. Vol. 2, p. 168) affirme que les mâles de *Sima* ont les antennes de 13 articles. J'ai compté 12 articles chez tous les mâles des deux genres de ma collection, confirmant en cela les résultats de M. Forel chez *Sima*. (Voir aussi Wheeler, *Psyche*, Vol. 26, p. 130 (1919).

(2) M. Donisthorpe soutient que ce genre doit porter le nom de *Tetraponera*, F. Smith, qui est plus ancien. Je renvoie le lecteur à mon article, publié en 1915 dans le *Zoologischer Anzeiger*, et à la polémique entre M. Donisthorpe et moi.

Emery : *Sima* oder *Tetraponera*, *Zool. Anzeiger*, Vol. 45, p. 265 (1915).

Donisthorpe : *The Entom. Record*, Vol. 28, p. 242 (1916); et ma réplique à cette critique, dans le *Bull. Soc. Ent. France*, n. 94 (1917).

Tetraponera. Fred. Smith, Trans. Ent. Soc. Lond. p. 68 (1877).

Cerapachys (part.). Motschulsky, Bull. Soc. Natur. Moscou, Vol. 36, p. 21 (1863).

Caractères. — *Ouvrière* et *femelle*. — Épistome variable, en général fort incliné en avant et souvent tombant presque à pic sur la bouche, de sorte que la tête a l'apparence d'être tronquée par devant; la portion médiane de l'épistome est parfois munie de pointes.

Arêtes frontales parallèles, plus ou moins rapprochées entre elles, s'étendant au plus à un tiers de la longueur de la tête, rarement pourvues d'un lobe prononcé, recouvrant l'articulation de l'antenne.

Yeux généralement grands et plats. Les ocelles sont développés, chez l'ouvrière, seulement dans une partie des espèces.

Mâle. — Caractères de la tribu (Pl. I, Fig. 26).

Ethologie. — *S. rufonigra* habite en sociétés nombreuses les troncs des arbres morts; c'est, d'après Rothney, une Fourmi agressive, et dont la piqûre est extrêmement douloureuse. D'après Sjöstedt, *S. penzigi* vit en Afrique dans les galles des épines d'*Acacia drepanolobium*. Kohl a observé que *S. aethiops* habite les tiges de *Barteria fistulosa*. Il est vraisemblable que d'autres espèces, notamment dans le sous-genre *Tetraponera*, aient des rapports avec des plantes myrmécophiles (1).

Type. — *Eciton rufonigrum*, Jerdon.

Distribution géographique des espèces. — Afrique tropicale et australe, Madagascar, Inde, Malaisie, Australie. Fossile dans l'ambre baltique et de Sicile (2).

TABLE DES SOUS-GENRES DE SIMA

Ouvrières et femelles.

- | | |
|--|--|
| 1. Arêtes frontales notablement écartées; corps relativement massif. | 1. Subgenus, PACHYSIMA, Emery. |
| — Arêtes frontales très rapprochées entre elles; corps plus ou moins grêle | 2. |
| 2. Dos du pronotum plus ou moins épaulé et bordé d'une arête distincte de chaque côté; trois ocelles chez l'ouvrière . . . | 2. Subgenus, SIMA, Roger. |
| — Dos du pronothum non épaulé et non bordé d'arêtes; ocelles nuls ou rudimentaires chez l'ouvrière | 3. Subgenus, TETRAPONERA, Fred. Smith. |

I. SUBGENUS PACHYSIMA EMERY

Sima, subgenus *Pachysima* Emery, Ann. Soc. Ent. Belg. Vol. 56, p. 97 (1913).

Tetraponera (part.), Fred. Smith, Trans. Ent. Soc. Lond. p. 68 (1877).

Caractères. — *Ouvrière* et *femelle*. — Arêtes frontales écartées. Trois ocelles chez l'ouvrière. Pronotum faiblement épaulé et bordé sur les côtés du dos d'une arête mousse, au moins chez l'ouvrière.

Mâle. — Taille grande, relativement robuste.

Type. — *Tetraponera aethiops*, Fred. Smith.

(1) Rothney, Trans. Ent. Soc. Lond. p. 352 et suivantes (1889); Wroughton, Journ. Bombay Nat. Hist. Soc. Vol. 7, p. 200, 201 (1892); Sjöstedt, Schwed. Exped. Kilimandjaro, etc. Hymenopt. 4, p. 116 (1903); Herm. Kohl, Natur. u. Offenbarung Vol. 55, p. 97 (1909).

(2) Voir la table des espèces d'Afrique : Arnold, Ann. S. Afr. Mus. Vol. 14, p. 173 (1916).

Distribution géographique des espèces. — Afrique tropicale.

Tout dernièrement, M. Wheeler (1) a élevé le sous-genre *Pachysima* au rang de genre, à cause des caractères très singuliers des larves, qui ne se retrouvent pas dans celles des *Tetraponera*.

1. *S. aethiops* (Fred. Smith), Trans. Ent. Soc. London, p. 71 (1877) ♀ Afrique occidentale et australe.
(*Tetraponera*).
S. aethiops, Dalla Torre, Cat. Hym. Vol. 7, p. 53 (1893); Santschi, Rev. Zool. Afr. Vol. 1, p. 207 (1911) ♂.
S. (Pachysima) aethiops, Emery, Ann. Soc. Ent. Belg. Vol. 56, p. 98, fig. 3 (1912) ♀; Arnold, Ann. S. Afr. Mus. Vol. 14, p. 174 (1916) ♀ ♂.
S. spininoda, Ern. André, Rev. Ent. Caen, Vol. 11, p. 51 (1892) ♀.
2. *S. latifrons*, Emery, Ann. Soc. Ent. Belg. Vol. 56, p. 98, fig. 4 (1912) ♀ Afrique occidentale.
(sous-genre *Pachysima*) (Pl. I, Fig. 3).
S. (Pachys) latifrons, Forel, Ann. Soc. Ent. Belg. Vol. 57, p. 350 (1913) ♀.
Santschi, in Schulthess, Deutsche Ent. Zeitschr. p. 288 (1914) ♀ ♂.
S. aethiops, Forel, Rev. Zool. Afr. Vol. 2, p. 315 (1913), nec Fred. Smith.

2. SUBGENUS SIMA ROGER, EMERY SENSU STR.

Sima, subgenus *Sima*, Emery, Ann. Mus. Stor. Nat. Genova, Vol. 40, p. 673 (1900).

Caractères. — *Ouvrière et femelle.* — Arêtes frontales très rapprochées entre elles.

Trois ocelles aussi chez l'ouvrière.

Pronotum plus ou moins épaulé, déprimé sur le dos qui est bordé, de chaque côté, d'une arête qui part de l'angle huméral et se prolonge plus ou moins sur les autres segments du corselet.

Corps beaucoup moins épais que chez *Pachysima*; espèces de taille moyenne.

Mâle. — Corps relativement mince,

Type. — Le même que le type du genre.

Distribution géographique. — Afrique, Madagascar, Inde continentale et insulaire. Se trouve fossile dans l'ambre.

ESPÈCES DE L'INDE

3. *S. andamanensis*, Forel, Rev. Suisse Zool. Vol. 11, p. 403 (1903) ♂. Iles Andaman.
4. *S. nicobarensis* Forel, ibidem, p. 402 (1903). ♀ Iles Nicobar.
5. *S. pilosa* (Fred. Smith), Cat. Hym. Brit. Mus. Vol. 6, p. 160 (1858) ♀ Iles de la Sonde,
(*Pseudomyrma*). Singapore.
S. pilosa, Emery, Ann. Mus. Stor. Nat. Genova, Vol. 25, p. 449 nota; ibidem, Vol. 40, p. 673 (1900) ♀; Forel, Tijdschr. Ent. Vol. 58, p. 23 (1915) ♀.
Viehmeyer, Arch. f. Naturg. Vol. 81 (A), 8, p. 117 (1916) ♂.
6. *S. rufonigra* (Jerdon), Madras Journ. Liter. Soc. Vol. 15, p. 111 (1851) ♀ Inde continentale,
(*Eciton rufonigrum*). Ceylan, Sumatra.
Pseudomyrma rufonigra, Fred. Smith, Cat. Hym. Brit. Mus. Vol. 6, p. 159 (1858).
Formica rufonigra, Roth, Journ. Linn. Soc. London, Zool. Vol. 18, p. 327 (1885).
S. rufonigra, Roger, Verz. Formic. p. 25 (1863); Mayr, Tijdschr. Ent. Vol. 10, p. 114 (1867); Emery, Deutsche Ent. Zeitschr. p. 113 (1901);
Forel, Journ. Bombay Nat. Hist. Soc. Vol. 14, p. 708, 709 (1902) ♀;
Bingham, Fauna Brit. India, Hym. Vol. 2, p. 108 (1903) ♀ ♀;
Viehmeyer, Arch. f. Naturg. Vol. 81, A. 8, p. 116, fig. 1 (1916) ♀.
Tetraponera rufonigra, Fred. Smith, Trans. Ent. Soc. Lond. p. 68 (1877).

(1) Wheeler : « A study of some Ant-Larvae, etc. », *Proc. Amer. Philos. Soc.* Vol. 57, p. 293 et suiv. (1918).

- Pseudomyrma bicolor*, Fred. Smith, Trans. Ent. Soc. Lond. p. 35 (1875), pl. 1, fig. 4 ♀.
 var. *ceylonensis*, Forel, Bull. Soc. Vaud. Sc. Nat. Vol. 45, p. 394 (1909) ♀ ♀. Ceylan.
 var. *testaceo-nigra*, Forel, Rev. Suisse Zool. Vol. 11, p. 402 (1903) ♀. Nicobares.
 var. *yeensis*, Forel, ibidem, Vol. 10, p. 248 (1902) ♀. Birmanie.
S. rufonigra var. *yeensis*, Forel, Journ. Bombay Nat. Hist. Soc. Vol. 14, p. 710 (1902) ♀.

ESPÈCES D'AFRIQUE ET DE MADAGASCAR

7. *S. andréi*, Mayr, Ann. Naturh. Mus. Wien, Vol. 10, p. 144 (1895) ♀. Delagoa Bay.
S. andrei, Arnold, Ann. S. Afr. Mus., Vol. 14, p. 179 (1916) ♀.
 8. *S. anthracina*, Santschi, Ann. Soc. Ent. Fr. Vol. 78, p. 355 (1909) ♀. Congo, Camerun.
S. anthracina, Santschi, ibidem, Vol. 79, p. 352, fig. 3 (1910) ♀.
 9. *S. capensis* (Fred. Smith), Cat. Hym. Brit. Mus. Vol. 6, p. 160 (1858) ♀ Colonie du Cap.
(Pseudomyrma), ♀ nec. Mayr, Gerstäcker et Emery.
S. capensis, Dalla Torre, Cat. Hym. Vol. 7, p. 55 (1893).
 10. *S. grandidieri*, Forel, in Grandidier, Hist. Madagascar, Vol. 20, p. 204, 229 (1891) ♀ ♀ ♂ (Pl. I, Fig. 2, 2b). Madagascar.
 var. *hildebrandti*, Forel, ibidem, p. 204 (1891), p. 260 (1892) ♀. Madagascar.
 var. *variegata*, Forel, Ann. Soc. Ent. Belg. Vol. 39, p. 487 (1895) ♀. Madagascar.
 11. *S. mocquerysi*, Ern. André, Rev. Ent. Caen, Vol. 9, p. 319 (1890) ♀. Sierra Leone.
S. mocquerisi, Santschi, Ann. Soc. Ent. Fr. Vol. 79, p. 352, fig. 2 (1910) ♀.
 var. *elongata*, Stitz, Erg. Deutsch. Zentr. Afr. Exped. 1907-08, Zool. Vol. 1, p. 378, fig. 2 (1911) ♀. Afrique centrale.
 var. *lutea*, Stitz, ibidem, p. 381, fig. 3 (1911) ♀ ♀. Afrique centrale.
 subsp. *emacerata*, Santschi, Ann. Soc. Ent. Fr. Vol. 79, p. 352, fig. 1 (1910) ♀. Afrique orientale anglaise.
S. mocquerysi subsp. *emacerata*, Santschi, Voy. Alluaud & Jeannel, Afr. or. Hym. p. 70 (1914) ♀.
 12. *S. natalensis* (Fred. Smith), Cat. Hym. Brit. Mus. Vol. 6, p. 160 (1858) ♀. Afrique S.
Tetraponera natalensis, Fred. Smith, Trans. Ent. Soc. Lond. p. 69 (1877).
S. natalensis, Emery, Ann. Soc. Ent. Fr. Vol. 63, p. 22 (1895); Forel, Bull. Soc. Vaud. Sc. Nat. Vol. 47, p. 367 (1911) ♀; Arnold, Ann. S. Afr. Mus. Vol. 14, p. 176 (1916) ♀ ♀.
S. capensis, Mayr, Verh. Zool.-bot. Ges. Wien, Vol. 16, p. 906, pl. 20, f. 14 (1866) ♀.
Pseudomyrma capensis, Gerstäcker, in Decken, Ost-Afr. Gliedert, p. 357 (1873).
 var. *usambarensis*, Forel, Bull. Soc. Vaud. Sc. Nat. Vol. 47, p. 367 (1911) ♀. Zanguebar.
S. natalensis, var. *usambarensis*, Santschi, Voy. Alluaud & Jeannel, Afr. or. Hym. p. 70 (1914) ♀.
 subsp. *cuitensis*, Forel, Bull. Soc. Vaud. Sc. Nat. Vol. 47, p. 368 (1911) ♀. Camerun.
 var. *bulawayana*, Forel, Ann. Soc. Ent. Belg. Vol. 57, p. 112 (1913) ♀. Rhodesia.
S. natalensis, st. *cuitensis*, var. *bulawayana*, Arnold, Ann. S. Afr. Mus. Vol. 14, p. 179 (1916) ♀ ♀.
 subsp. *obscurata*, Emery, Ann. Soc. Ent. Fr. Vol. 63, p. 22 (1895) ♀ (*natalensis* var.) Afrique australe.
S. natalensis, st. *obscurata*, Arnold, Ann. S. Afr. Mus. Vol. 14, p. 177 (1916). ♀ ♀ ♂.
 var. *caffra*, Santschi, Meddél. Göteborgs Mus. Zool. Vol. 3, p. 15 (1914) ♀ ♀ ♂. Zululand.
(natalensis st.).
S. natalensis, st. *obscurata*, var. *caffra*, Arnold, Ann. S. Afr. Mus. Vol. 14, p. 178 (1916) ♀ ♀ ♂.
 13. *S. schullhessi*, Santschi, Ann. Soc. Ent. Fr. Vol. 84, p. 249 (1915) ♀. Delagoa.
 14. *S. triangularis* Stitz, Mitt. Zool. Mus. Berlin, Vol. 5, p. 131 (1910) ♀. Guinée espagnole.
 subsp. *illota*, Santschi, Boll. Labor. Zool. Scuola. Agric. Portici, Vol. 8, p. 334 (1914) ♀ ♀. Nigérie.

3. SUBGENUS TETRAPONERA, FRED SMITH, EMERY [EMEND]

Tetraponera (part.). Fred. Smith, Trans. Ent. Soc. Lond. (1877), etc.

Sima, subgenus *Tetraponera*. Emery, Ann. Mus. Stor. Nat. Genova, Vol. 40, p. 673 (1900); Zool. Anz. Vol. 45, p. 265 (1915).

Caractères. — *Ouvrière et femelle.* — Arêtes frontales très rapprochées entre elles.
 Ocelles développés seulement chez la femelle, nuls ou rudimentaires chez l'ouvrière.
 Pronotum très rarement épaulé, plus ou moins bombé sur le dos, non bordé d'arêtes.
 Corps plus ou moins grêle, de moyenne ou de petite taille.
Mâle. — Corps grêle.

Type. — *Tetraponera atrata*, Fred. Smith = *S. nigra*, Jerdon.

Distribution géographique. — Afrique, Madagascar, Inde, Malaisie; une espèce en Australie.
 Se trouve fossile dans l'ambre.

ESPÈCES DE L'INDE, DE LA MALAISIE ET DE L'AUSTRALIE

15. *S. aitkeni*, Forel, Rev. Suisse Zool. Vol. 10, p. 245 (1902) ♀. Inde : Kanara.
S. aitkeni, Forel, Journ. Bombay Nat. Hist. Soc. Vol. 14, p. 709 (1902);
 Rev. Suisse Zool. Vol. 11, p. 401 (1903); Bingham, Fauna Brit. India,
 Hym. Vol. 2, p. 108, 115 (1903) ♀.
16. *S. allaborans* (Walker), Ann. Mag. Nat. Hist. (3), Vol. 4, p. 375 (1859) ♂ Inde continentale,
 (*Pseudomyrma*?). Ceylan, Sumatra.
Tetraponera allaborans, Fred. Smith, Trans. Ent. Soc. Lond. p. 69 (1877) ♀ ♂.
S. allaborans, Dalla Torre, Cat. Hym. Vol. 7, p. 53 (1893); Emery, Ann.
 Mus. Stor. Nat. Genova, Vol. 40, p. 674 (1900); Forel, Journ. Bombay,
 Nat. Hist. Soc. Vol. 13, p. 709 (1902); Bingham, Fauna Brit. India,
 Hym. Vol. 2, p. 108, 113, fig. 54 (1903) ♀.
S. compressa, Roger, Berlin. Ent. Zeitschr. Vol. 7, p. 179 (1863); Mayr,
 Tijdschr. Ent. Vol. 10, p. 115 (1867) ♀.
Cerapachys femoralis, Motschulsky, Bull. Soc. Natur. Moscou, Vol. 36, p. 21
 (1863).
Cerapachys ceylonica, Motschulsky, ibidem, p. 22 (1863) ♀.
S. subtilis, Emery, Ann. Mus. Stor. Nat. Genova, Vol. 27, p. 500, pl. 11,
 f. 24, 25 (1889) ♀.
 var. *longinoda*, Forel, Bull. Soc. Vaud. Sc. Nat. Vol. 45, p. 395 (1909) ♀. Ceylan.
 var. *sumatrensis*, Emery, Ann. Mus. Stor. Nat. Genova, Vol. 40, p. 676, fig.
 (1900) ♀. Sumatra.
 subsp. *crassiuscula*, Emery, ibidem, p. 677 (1900) ♀. Sumatra.
17. *S. attenuata* (Fred. Smith), Trans. Ent. Soc. Lond. p. 71 (1877) ♀ Bornéo.
 (*Tetraponera*).
S. attenuata, Dalla Torre, Cat. Hym. Vol. 7, p. 53 (1893); Forel, Zool.
 Jahrb. Suppl. 15, Vol. 1, p. 55 (1912).
S. attenuata, var. *tenuissima*, Emery, Ann. Mus. Stor. Nat. Genova, Vol. 40,
 p. 675, fig. 56 (1901) ♀ ♂.
18. *S. binghami*, Forel, Rev. Suisse Zool. Vol. 10, p. 243 (1902) ♀ ♀ ♂. Birmanie.
S. binghami, Forel, Journ. Bombay Nat. Hist. Soc. Vol. 14, p. 708, 710
 (1902) ♀; Bingham, Fauna Brit. India, Hym. Vol. 2, p. 108, 111
 (1903) ♀ ♂.
 var. *lindgreni*, Forel, Rev. Suisse Zool. Vol. 10, p. 244 (1902) ♀. Assam.
S. binghami, var. *lindgreni*, Forel, Journ. Bombay Nat. Hist. Soc. Vol. 14,
 p. 708 (1902) ♀.
19. *S. birmana*, Forel, Rev. Suisse Zool. Vol. 10, p. 245 (1902) ♀. Birmanie, Sikkim,
S. birmana, Forel, Journ. Bombay Nat. Hist. Soc. Vol. 14, p. 708, 710 (1902) ♀; Sumatra.
 Bingham, Fauna Brit. India, Hym. Vol. 2, p. 108, 112 (1903) ♀ ♂.
20. *S. brevicornis*, Emery, Ann. Mus. Stor. Nat. Genova, Vol. 40, p. 675 nota Java, Philippines.
 (1900) ♀.
21. *S. carbonaria* (Fred. Smith), Journ. Proc. Linn. Soc. Lond. Zool. Vol. 7, Iles Bouru et Morty.
 p. 20 (1863) ♀ ♀ [*Pseudomyrma*] (1).
S. carbonaria, Emery, Ann. Mus. Stor. Nat. Genova, Vol. 40, p. 674 (1900).

(1) Cette espèce a été décrite par Fred. Smith sur des exemplaires provenant des îles voisines de la Nouvelle-Guinée. Depuis lors, le même auteur a déterminé des exemplaires des Indes de *S. nigra* sous ce nom (j'en ai moi-même reçu directement de Smith), mais il est très vraisemblable qu'il a confondu deux formes.

22. *S. difficilis*, Emery, Ann. Mus. Stor. Nat. Genova, Vol. 40, p. 674. 677 (1900) ♀. Sumatra.
S. difficilis, Forel, Journ. Bombay Nat. Hist. Soc. Vol. 14, p. 709, 710 (1902) ♀.
 subsp. *longiceps*, Forel, Rev. Suisse Zool. Vol. 10, p. 247 (1902) ♀. Travancore.
S. difficilis, st. *longiceps*, Forel, Journ. Bombay Nat. Hist. Soc. Vol. 14, p. 709 (1902) ♀; Viehmeyer, Arch. f. Naturg. Vol. 81, A 8, p. 118 (1916) ♂. Singapore.
S. longiceps, Bingham, Fauna Brit. India, Hym. Vol. 2, p. 108, 115 (1903) ♀.
23. *S. fulva*, Viehmeyer, Arch. f. Naturg. Vol. 81, A. 8, p. 117, fig. 2 (1916) ♀ ♀. Singapore.
24. *S. humerosa*, Emery, Ann. Mus. Stor. Nat. Genova, Vol. 40, p. 674 nota (1900) ♀. Nouvelle Guinée.
25. *S. laeviceps* (Fred. Smith), Journ. Proc. Linn. Soc. Lond. Zool. Vol. 3, p. 143 (1858) ♀ (*Pseudomyrma*). Iles Aru, Nouv. Guinée.
S. laeviceps, Dalla Torre, Cat. Hym. Vol. 7, p. 54 (1893); Emery, Ann. Mus. Stor. Nat. Genova, Vol. 40, p. 674 (1900) ♀.
26. *S. minuta* (Jerdon), Madras Journ. Liter. Soc. Vol. 17, p. 112 (1851) ♀ Inde S.
(Eciton minutum).
Pseudomyrma minuta, Fred. Smith, Cat. Hym. Brit. Mus. Vol. 6, p. 159 (1858).
S. minuta, Dalla Torre, Cat. Hym. Vol. 7, p. 54 (1893).
27. *S. modesta* (Fred. Smith), Journ. Proc. Linn. Soc. Lond. Zool. Vol. 4, suppl. p. 106 (1860) ♀ (*Pseudomyrma*) nec Fred. Smith (1862). Ile Batchian.
S. modesta, Dalla Torre, Cat. Hym. Vol. 7, p. 54 (1893).
28. *S. nigra* (Jerdon), Madras Journ. Liter. Soc. Vol. 17, p. 112 (1851) ♀ Inde Continentale,
(Eciton nigrum). Ceylan.
Pseudomyrma nigra, Fred. Smith, Cat. Hym. Brit. Mus. Vol. 6, p. 159 (1858).
S. nigra, Roger, Verz. Formicid. p. 25 (1863); Emery, Ann. Mus. Stor. Nat. Genova, Vol. 40, p. 674 (1900); Forel, Journ. Bombay Nat. Hist. Soc. Vol. 14, p. 709 (1902); Bingham, Fauna Brit. India, Hym. Vol. 2, p. 108, 110 (1903) ♀.
Tetraponera atrata, Fred. Smith, Ann. Mag. Nat. Hist. (2), Vol. 9, p. 44 (1852) ♀.
Pseudomyrma atrata, Fred. Smith, Cat. Hym. Brit. Mus. Vol. 6, p. 159 (1858).
Pseudomyrma carbonaria (part. ?) Fred. Smith, Trans. Ent. Soc. Lond. p. 69 (1877) nec Journ. Proc. Linn. Soc. Zool. Vol. 7, p. 20 (1863) [?].
Pseudomyrma carbonaria, Rothney, Trans. Ent. Soc. Lond. p. 358 (1889); Bingham, Fauna Brit. India, Hym. Vol. 2, p. 110 (1903).
 var. *insularis*, Emery, Deutsche Ent. Zeitschr. p. 113 (1901) ♀. Ceylan.
S. nigra var. *insularis*, Forel, Journ. Bombay Nat. Hist. Soc. Vol. 14, p. 709 (1902) ♀; Bull. Soc. Vaud. Sc. Nat. Vol. 45, p. 394 (1909) ♀ ♀.
 var. *krama*, Forel, Notes Leyden Mus. Vol. 34, p. 105 (1912) ♀. Java.
 subsp. *fergusoni*, Forel, Rev. Suisse, Zool. Vol. 10, p. 248 (1902) ♀. Travancore.
S. fergusoni, Bingham, Fauna Brit. India, Hym. Vol. 2, p. 108, 114 (1903) ♀.
29. *S. nitida* (Fred. Smith), Journ. Proc. Linn. Soc. Lond. Zool. Vol. 4, suppl. p. 106 (1860) ♀ (*Pseudomyrma*). Ile Batchian, Nouvelle Guinée.
S. nitida, Dalla Torre, Cat. Hym. Vol. 7, p. 54 (1893); Emery, Ann. Mus. Stor. Nat. Genova, Vol. 40, p. 674 nota, 675 (1900) ♀.
30. *S. petiolata*, Fred. Smith, Trans. Ent. Soc. Lond. p. 70 (1870) ♀ ♀ ♂ Ceylan, Birmanie.
(Tetraponera).
S. petiolata, Dalla Torre, Cat. Hym. Vol. 7, p. 54 (1893); Bingham, Fauna Brit. India, Hym. Vol. 2, p. 108, 113 (1903) ♀.
31. *S. punctulata*, Fred. Smith, Trans. Ent. Soc. Lond. p. 72 (1877) ♀ Australie
(Tetraponera).
S. punctulata, Dalla Torre, Cat. Hym. Vol. 7, p. 55 (1893); Emery, Ann. Mus. Stor. Nat. Genova, Vol. 40, p. 673 (1900) ♀.
S. laeviceps, Mayr, Journ. Mus. Godeffroy, Vol. 8, p. 111 (1878) nec Fred. Smith.
 var. *kimberleyensis* Forel, Arkiv f. Zool. Vol. 9, N° 16, p. 37 (1915) ♀. Australie N. O.
32. *S. rufipes* (Jerdon), Madras Journ. Liter. Soc. Vol. 17, p. 72 (1851) ♀ Inde S.
(Eciton).
Pseudomyrma rufipes, Fred. Smith, Cat. Hym. Brit. Mus. Vol. 6, p. 159 (1858).
S. rufipes, Dalla Torre, Cat. Hym. Vol. 7, p. 55 (1893).

33. *S. siggi*, Forel, Rev. Suisse, Zool. Vol. 10, p. 246 (1902) ♀. Siam.
 var. *nebulosa*, Forel, ibidem, Vol. 11, p. 404 (1903) ♀. Iles Nicobar.
 var. *setifera*, Viehmeyer, Arch. f. Naturg. Vol. 81, A. 8, p. 119 (1916) ♀ ♀. Singapore.
 34. *S. stipitum*, Forel, Zool. Jahrb. Suppl. 15, Vol. 1, p. 54 (1912) ♀. Singapore.
 35. *S. thagatensis*, Forel, Rev. Suisse, Zool. Vol. 10, p. 249 (1902) ♀. Birmanie. Bornéo.
 (*S. attenuata* var.).
 S. attenuata, var. *thagatensis*, Forel, Journ. Bombay Nat. Hist. Soc. Vol. 14, p. 708, 710 (1902) ♀.
 S. attenuata Emery, Ann. Mus. Stor. Nat. Genova, Vol. 40, p. 674, fig. 5a (1900); Bingham, Fauna Brit. India, Hym. Vol. 2, p. 108, 112 (1903) ♀.
 S. nigra st. *thagatensis*, Forel, Notes Leyden Mus. Vol. 31, p. 226 (1910).
 S. thagatensis, Forel, Zool. Jahrb. Suppl. 15, Vol. 1, p. 55 (1912).

ESPÈCES D'AFRIQUE ET DE MADAGASCAR

36. *S. ambigua*, Emery, Ann. Soc. Ent. Fr. Vol. 63, p. 23 (1895) ♀. Afrique australe.
 S. ambigua, Forel, in Schultze, Forschungsreise Südafr. Vol. 4, p. 5 (1910) ♂;
 Arnold, Ann. S. Afr. Mus. Vol. 14, p. 185 (1916) ♀ ♀ ♂.
 subsp. *erythraea*, Emery, Ann. Soc. Ent. Fr. Vol. 63, p. 23 (1895) ♀. Aden.
 var. *occidentalis*, Stitz, Mitt. Zool. Mus. Berlin, Vol. 8, p. 336, fig. 2 (1916) ♀. Algérie S. O.
 subsp. *rhodesiana*, Forel, Ann. Soc. Ent. Belg. Vol. 57, p. 112 (1913) ♀ ♀. Rhodesia S.
 S. ambigua st. *rhodesiana*, Arnold, Ann. S. Afr. Mus. Vol. 14, p. 186 (1916) ♀ ♀.
 37. *S. arrogans*, Santschi, Rev. Suisse Zool. Vol. 19, p. 117 (1911) ♀. Madagascar, Morondava.
 38. *S. bifeveolata*, Mayr, Ann. Naturh. Mus. Wien, Vol. 10, p. 146 (1895) ♀. Delagoa Bay, Zanzibar.
 S. bifeveolata, Arnold, Ann. S. Afr. Mus. Vol. 14, p. 184 (1916) ♀.
 var. *syriaca*, Wheeler, Bull. Mus. Comp. Zool. Harvard, Vol. 60, p. 167 (1916) ♀. Sinaï.
 subsp. *maculifrons* Santschi, Ann. Soc. Ent. Belg. Vol. 56, p. 162 (1912) ♀ (*bifeveolata* au lieu de *bifeveolata*). Obock.
 39. *S. claveau*, Santschi, ibidem, Vol. 57, p. 304 (1913) ♀. Sénégal.
 40. *S. clypeata*, Emery, Bull. Soc. Ent. Ital. Vol. 18, p. 361 (1886) ♀. Colonie du Cap.
 S. clypeata, Emery Ann. Soc. Ent. Fr. Vol. 63, p. 24 (1895) ♀; Arnold, Ann. S. Afr. Mus. Vol. 14, p. 182, pl. 5, f. 50 (1916) ♀ ♀.
 subsp. *braunsi*, Forel, Ann. Soc. Ent. Belg. Vol. 57, p. 112 (1913) ♀ ♀ (*S. braunsi*).
 S. clypeata st. *braunsi*, Arnold, Ann. S. Afr. Mus. Vol. 14, p. 184, pl. 5, fig. 49 (1916) ♀ ♀. Colonie du Cap.
 var. *durbanensis*, Forel, Bull. Soc. Vaud. Sc. Nat. Vol. 50, p. 218 (1914) ♀ (*braunsi* st.) Natal.
 S. clypeata, st. *braunsi*, var. *durbanensis*, Arnold, Ann. S. Afr. Mus. Vol. 14, p. 184 (1916).
 var. *equidentata*, Arnold, ibidem, p. 184, pl. 5, fig. 48 (1916) ♀. Capetown.
 41. *S. demens*, Santschi, Ann. Soc. Ent. Belg. Vol. 55, p. 282 (1911) ♀. Madagascar.
 42. *S. diana*, Santschi, Rev. Suisse Zool. Vol. 19, p. 119 (1911) ♀. Madagascar.
 43. *S. emeryi*, Forel, Bull. Soc. Vaud. Sc. Nat. Vol. 47, p. 367 (1911). Colonie du Cap.
 S. capensis, Emery, Ann. Soc. Ent. Fr. Vol. 63, p. 23 (1895) ♀, nec F. Smith.
 S. emeryi, Arnold, Ann. S. Afr. Mus. Vol. 14, p. 187 (1916) ♀.
 44. *S. exasciata*, Forel, in Grandidier, Hist. Madagascar, Vol. 20, p. 261 (1892) ♀ ♀. Madagascar.
 45. *S. fictrix*, Forel, Abh. Senckenb. Ges. Vol. 21, p. 198 (1897) ♀. Madagascar.
 46. *S. flexuosa*, Santschi, Rev. Suisse Zool. Vol. 19, p. 120 (1911) ♀. Madagascar.
 47. *S. gerdae*, Stitz, Erg. Deutsch. Zentr. Afr. Exped. 1907-08, Zool. Vol. 1, p. 381, fig. 4 (1911) ♀. Afrique centrale.
 48. *S. hysterica*, Forel, in Grandidier, Hist. Madagascar, Vol. 20, p. 258 (1892) ♀. Madagascar.
 var. *inflata*, Emery, Bull. Soc. Ent. Ital. Vol. 31, p. 273 (1900) ♀ (*S. sahlbergi* var.). Madagascar.
 S. hysterica var. *inflata*, Forel, Ann. Mus. Acad. Zool. St Pétersb. Vol. 8, p. 376 (1904).
 subsp. *dimidiata*, Forel, Ann. Soc. Ent. Belg. Vol. 39, p. 487 (1895) ♀. Madagascar.
 49. *S. liengmei*, Forel, Mitt. Schweiz. Ent. Ges. Vol. 9, p. 88 (1894) ♀ ♂. Delagoa Bay.
 S. liengmei, Arnold, Ann. S. Afr. Mus. Vol. 14, p. 181 (1916) ♀ ♂.
 50. *S. mandibularis*, Emery, Ann. Soc. Ent. Belg. Vol. 39, p. 340 (1895) ♀. Madagascar.
 51. *S. mayri*, Forel, Mitt. Naturh. Mus. Hamburg, Vol. 18, p. 53 (1901) ♀. Camerun.

52. *S. oberbecki*, Santschi, Rev. Zool. Afr. Vol. 1, 275 (1911) ♀. Congo.
 53. *S. ophthalmica*, Emery, Ann. Soc. Ent. Belg. Vol. 56, p. 98 (1912) ♀. Camerun, Congo.
 S. ophthalmica, Forel, Rev. Suisse Zool. Vol. 24, p. 403 (1916) ♀.
 54. *S. penzigi*, Mayr, in Sjöstedt, Kilimandjaro Exped. Formicid. p. 10 (1907) ♀. Afrique orient. et austr.
 S. penzigi, Forel, in Schultze, Zool. Anthrop. Reise Afr. Vol. 4, p. 5 (1910) ♀;
 Arnold, Ann. S. Afr. Mus. Vol. 14, p. 180 (1916) ♀ ♀ ♂.
 subsp. *continua*, Forel, Revue Ent. Caen, p. 138 (1908) ♀. Ethiopie.
 55. *S. prelli*, Forel, Bull. Soc. Vaud. Sc. Nat. Vol. 47, p. 365 (1911) ♀. Zanguebar.
 var. *odiosa*, Forel, Rev. Suisse Zool. Vol. 24, p. 403 (1916), ♀.
 56. *S. rakotonis*, Forel, in Grandidier, Hist. Madagascar, Vol. 20, p. 206, pl. 5, fig. 7 (1891) ♀. Madagascar.
 57. *S. sahlbergi*, Forel, Mitt. Schweiz. Ent. Ges. Vol. 7, p. 386 (1887) ♀. Madagascar.
 S. sahlbergi, Forel, in Grandidier, Hist. Madagascar, Vol. 20, p. 204 (1891),
 p. 260 (1892), pl. 5, fig. 6, ♀ ♀.
 var. *longula*, Emery, Ann. Soc. Ent. Belg. Vol. 39, p. 340 (1895), ♀. Madagascar.
 subsp. *deplanata*, Forel, Ann. Mus. Zool. Acad. St Petersburg. Vol. 8, p. 375 (1904) ♀. Madagascar.
 subsp. *morondaviensis*, Forel, in Grandidier, Hist. Madagascar, Vol. 20, p. 206 (1891) ♀. Madagascar.
 subsp. *spuria*, Forel, Abh. Senckenb. Ges. Vol. 21, p. 199 (1897) ♀. Madagascar.
 58. *S. tessmanni*, Stitz, Mitt. Zool. Mus. Berlin, Vol. 5, p. 131 (1910) ♀. Guinée espagnole.

2. GENUS PSEUDOMYRMA, LATREILLE, IN LUND (1)

Pseudomyrma. Latreille, in Lund, Ann. Sc. Nat. Vol. 23, p. 137 (1831).

Leptalea (Klug). Erichson, Arch. f. Naturg. Vol. 5, P. 2, p. 309 (1839).

Myrmex. Guérin, Iconogr. Règne Anim. Vol. 7 Ins. p. 422 (1845).

Tetraponera (part.). Fred. Smith, Ann. Mag. Nat. Hist. (2), Vol. 9, p. 44 (1852).

Formica (part.). Fabricius, Syst. Piez. (1804).

Myrmica (part.). Spinola (1851).

Atta (part.). Buckley (1867).

Caractères. — *Ouvrière et femelle.* — Epistome jamais remarquablement incliné par rapport au front; généralement il suit un plan subparallèle à celui-ci et présente une portion médiane élevée, formant un lobe plus ou moins avancé, jamais armé de dents.

Arêtes frontales parallèles, extrêmement rapprochées entre elles; leur extrémité postérieure atteint au plus le tiers de la longueur de la tête; souvent elles sont très courtes; jamais de lobe recouvrant l'insertion des antennes.

Yeux grands, ovales, plats ou bombés; souvent ils sont énormes et occupent plus que la moitié des côtés de la tête. Des ocelles chez les ouvrières de toutes les espèces.

Mâle. — Caractères de la tribu.

Ethologie. *Ps. elegans* F. Smith, est la seule espèce que M. Forel ait observée creusant son nid dans la terre. Toutes les espèces dont les nids sont connus habitent des cavités végétales naturelles ou creusées par les Fourmis mêmes: branches d'arbres vivantes et sèches, tiges de graminées dans les savanes, épines, etc.; quelques espèces ont, en rapport avec ce genre d'habitation, le corps très mince et allongé, surtout les ♀ (**Pl. 1, Fig. 5**). Un certain nombre d'espèces vivent en symbiose avec des plantes

(1) Le *Catalogus Hymenopterorum* de Dalla Torre (Vol. 7, p. 55), porte *Condylodon* Lund, comme synonyme du genre *Pseudomyrma*. Les quelques mots de Lund, qui suivent le nom (*Ann. Sc. Nat.* Vol. 23, p. 131), quoique loin d'être une description valable, indiquent suffisamment qu'il s'agit d'un genre de *Ponerinae* et non de *Myrmicinae*.

myrmécophiles : telles sont, entre autres, les *Ps. arboris-sanctae*, *dendroica* et *triplaridis*, qui habitent les branches creuses des *Triplaris*, et les espèces qui font leur nid dans les stipules spiniformes de certains Acacias (*A. sphaerocephala*, etc.). Ces épines sont disposées par paires, à la base de chaque feuille : les Fourmis percent un trou rond près de l'extrémité de l'une des épines, et par cette ouverture unique, elles vident toute la paire de la moelle qu'elle contient (1).

Type — *Formica gracilis*, F.

Distribution géographique des espèces. — Région néotropique et sonoriennne, Antilles, quelques espèces jusque dans le Texas et la Floride; une espèce au Chili.

Je partage le genre en trois groupes, dont les deux premiers sont naturels et l'autre, le plus nombreux, n'est qu'un résidu de classification.

GROUPE DE *PS. GRACILIS*, F.

Caractères de l'ouvrière. — Tête très large, yeux très grands, occupant plus que la moitié de ses côtés. Dos du corselet déprimé, épaulé, bordé de chaque côté d'une arête. Pétiole pourvu, avant le nœud, d'un pédoncule plus ou moins long. Espèces grandes et moyennes (**Pl. I, Fig. 4**).

1. *Ps. excisa*, Mayr, Sitz. ber. Akad. Wiss. Wien, Vol. 61, p. 407, 410 (1870) ♀. Colombie.
2. *Ps. godmani*, Forel, Biol. Centr.-Amer. Hym. Vol. 3, p. 95, pl. 4, fig. 11 (1899) ♀. Pamana, Colombie.
3. *Ps. gracilis* (Fabricius), Syst. Piez. p. 405 (1804) ♀ (*Formica*). Amérique centrale et méridionale.
Leptalea gracilis, Erichson, Arch. f. Naturg. Vol. 5 (2), p. 309 (1839).
Ps. gracilis, Roger, Verz. Formicid. p. 25 (1863); Mayr, Sitz. ber. Akad. Wiss. Wien, Vol. 61, p. 407, 408 (1870) ♀; Emery, Bull. Soc. Ent. Ital. Vol. 22, p. 59, pl. 5, fig. 17 (1890) ♀; Forel, Biol. Centr.-Amer. Hym. Vol. 3, p. 90 (1899).
Ps. bicolor, Guérin, Iconogr. Règne animal, Vol. 7, Ins. p. 427 (1845).
var. *dimidiata*, Roger, Berlin. Ent. Zeitschr. Vol. 7, p. 177 (1863) ♀ (*Ps. dimidiata*). Colombie.
Ps. gracilis var. *dimidiata*, Mayr, Sitz. ber. Akad. Wiss. Wien, Vol. 61, p. 409 (1870) ♀.
var. *major*, Forel, Biol. Centr.-Amer. Hym. Vol. 3, p. 91 (1899) ♀. Mexique.
var. *termitaria*, Fred. Smith, Trans. Ent. Soc. Lond. (2), Vol. 3, p. 158 (1855) ♀. Brésil, Vénézuëla.
(*Ps. termitaria*).
Ps. gracilis var. *termitaria*, Forel, Mém. Soc. Ent. Belg. Vol. 20, p. 19 (1912) ♀.
subsp. *agilis*, Fred. Smith, Journ. Ent. Vol. 1, p. 70 (1870) ♀ (*Ps. agilis*). Brésil : S. Paulo, Pará.
Ps. gracilis st. *agilis*, Emery, Bull. Soc. Ent. Ital. Vol. 22, p. 61 pl. 5, fig. 21 (1890) ♀.
subsp. *carapuna*, Mann, Bull. Mus. Comp. Zool. Harvard, Vol. 60, p. 428 (1916) ♀. Brésil : Abuná.
subsp. *maculata*, Fred. Smith, Trans. Ent. Soc. Lond. (2), Vol. 3, p. 158 (1855) ♀ (*Ps. maculata*).
Ps. gracilis st. *maculata*, Emery, Bull. Soc. Ent. Ital. Vol. 22, p. 60, pl. 5, fig. 19 (1890) ♀.
subsp. *mexicana*, Roger, Berlin. Ent. Zeitschr. Vol. 7, p. 178 (1863) ♀ (*Ps. mexicana*). Texa Mexique, Amérique centrale.
Ps. gracilis var. *mexicana*, Mayr, Sitz. Verh. Akad. Wiss. Wien, Vol. 61, p. 409 (1870); Emery, Bull. Soc. Ent. Ital. Vol. 22, p. 60, pl. 5, fig. 16 (1890) ♀.
Ps. gracilis subsp. *mexicana*, Forel, Mitt. Naturh. Mus. Hamburg, Vol. 24, p. 7 (1907).
var. *guayaquilensis*, Forel, ibidem, Vol. 24, p. 7 (1907) ♀. Ecuador.
subsp. *perforator*, Fred. Smith, Journ. Ent. Vol. 1, p. 69 (1860) ♀ (*Ps. perforator*). Brésil : Amazonas.

(1) Belt, *The Naturalist in Nicaragua*, London 1874, p. 218 et suiv. (Acacia); Forel, *Zool. Jahrb. Syst.* Vol. 20, p. 683 et suiv. 1904 (*Triplaris*, etc.); Emery, « Les Plantes à Fourmis », *Scientia*, Vol. 12, 1912; Weeler, *Observations on the Central American Acacia Ants*; Trans. 2^d Entomol. Congress, 1912, p. 109-139; Wasmann, « Eine neue Pseudomyrma, etc. », *Tijdschr. Ent.* Vol. 58, p. 296-325, pl. 14-17 (1915).

- Ps. gracilis* subsp. *perforatrix*, Forel, Sitz. ber. Bayerisch. Akad. Wiss. p. 276 (1911) ♀.
- subsp. *sericata*, Fred. Smith, Trans. Ent. Soc. Lond. (2), Vol. 3, p. 159 (1855) ♀ (*Ps. sericata*).
- Ps. gracilis* var. *sericata*, Emery, Bull. Soc. Ent. Ital. Vol. 22, p. 60, pl. 5, fig. 18 (1890) ♀.
- subsp. *squamifera*, Emery, ibidem, Vol. 22, p. 60, pl. 5, fig. 20 (1890) ♀.
4. *Ps. laevigata*, Fred. Smith, Trans. Ent. Soc. Lond. p. 62 (1877) ♀.
- Ps. laevigata*, Emery, Bull. Soc. Ent. Ital. Vol. 22, p. 61, pl. 5, fig. 22 (1890) ♀.
- Ps. levigata*, Dalla Torre, Cat. Hym. Vol. 7, p. 57 (1893); Forel, Sitz. ber. Bayerisch. Akad. Wiss. p. 278 (1911) ♀.
- Subsp. *kitschelti*, Forel, ibidem, p. 279, ♀.
- Ps. laevigata* (part.), Forel, Biol. Centr.-Amer. Hym. Vol. 3, p. 91 (1899).
- Ps. laevigata*, Forel, Ann. Soc. Ent. Belg. Vol. 50, p. 228 (1906).
- Subsp. *osura*, Forel, Sitz. ber. Bayerisch. Akad. Wiss. p. 279 (1911) ♀.
- Ps. laevigata* (part.), Forel, Biol. Centr.-Amer. Hym. Vol. 3, p. 91 (1899).
5. *Ps. mutilloides*, Emery, Bull. Soc. Ent. Ital. Vol. 22, p. 61, pl. 5, fig. 23 (1890) ♀ (**Pl. 1, Fig. 4, 4b**).
- var. *pupa*, Forel, Sitz. ber. Bayerisch. Akad. Wiss. p. 274 (1911) ♀.
6. *Ps. nigropitosa*, Emery, Bull. Soc. Ent. Ital. Vol. 22, p. 62, pl. 6, fig. 3 (1890) ♀.
- var. *laticeps*, Forel, Ann. Soc. Ent. Belg. Vol. 50, p. 229 (1906) ♀.

Brésil méridional.
Brésil ; Para.

Colombie.

Costa-Rica.

Brésil : S^{ta} Catharina.

Amazonas.

Costa Rica.

Ile Trinidad.

ESPÈCES APPARTENANT DOUTEUSEMENT AU GROUPE PRÉCÉDENT

7. *Ps. canescens*, Fred. Smith, Trans. Ent. Soc. Lond. p. 66 (1877) ♀.
8. *Ps. cladoica*, Fred. Smith, Cat. Hym. Brit. Mus. Vol. 6, p. 157, pl. 13, fig. 12 (1858) ♀.
9. *Ps. faber*, Fred. Smith, ibidem, p. 157, pl. 13, fig. 11 (1858) ♀.
10. *Ps. penetrator*, Fred. Smith, Trans. Ent. Soc. Lond. p. 66 (1877) ♀.
11. *Ps. unicolor*, Fred. Smith, Trans. Ent. Soc. (2), Vol. 3, p. 158 (1855) ♀.
12. *Ps. venusta*, Fred. Smith, Cat. Hym. Brit. Mus. Vol. 6, p. 158 (1858) ♀.

Brésil : Abydos.

Brésil : S. Paulo.

Brésil : Ega.

Brésil : S. Paulo.

Brésil.

Brésil : Ega.

GROUPE DE *PS. TENUIS*, F.

Caractères de l'ouvrière. — Tête en général large, yeux grands. Corselet plus ou moins épaulé et bordé de chaque côté d'une arête ordinairement distincte. Pétiole comprimé, sa face dorsale est marginée ou canaliculée.

13. *Ps. denticollis*, Emery, Bull. Soc. Ent. Ital. Vol. 22, p. 66, pl. 5, fig. 26 (1890) ♀.
- var. *infusca*, Forel, Verh. Zool.-bot. Ges. Wien, Vol. 58, p. 382 (1908) ♀.
14. *Ps. elegans*, Fred. Smith, Trans. Ent. Soc. Lond. (2), Vol. 3, p. 159 (1855) ♀.
- Ps. elegans*, Fred. Smith, Cat. Hym. Brit. Mus. Vol. 6, p. 159 (1858); Mayr, Sitz. ber. Akad. Wiss. Wien, Vol. 61, p. 408 (1870) ♀; Verh. Zool.-bot. Ges. Wien, Vol. 37, p. 628 (1887) ♀ ♀; Emery, Bull. Soc. Ent. Ital. Vol. 22, p. 66, pl. 5, fig. 25 (1890) ♀; Forel, Mém. Soc. Ent. Belg. Vol. 20, p. 19 (1912), éthologie.
- subsp. *brevinodis*, Forel, ibidem, p. 20 (1912) ♀.
15. *Ps. excavata*, Mayr, Sitz. ber. Akad. Wiss. Wien, Vol. 61, p. 407-410 (1870) ♀.
- Ps. excavata*, Forel, Biol. Centr.-Amer. Hym. Vol. 3, pl. 4, fig. 5 (1890) ♀.
- var. *flaviventris*, Emery, Boll. Mus. Zool. Torino, Vol. 11, N^o 229, p. 2 (1896) ♀.
16. *Ps. mulica*, Mayr, Verh. Zool.-bot. Ges. Wien, Vol. 37, p. 627 (1887) ♀ ♀ ♂.
17. *Ps. pallens*, Mayr, Sitz. ber. Akad. Wiss. Wien, Vol. 61, p. 408, 411 (1870) ♀ ♀.
- var. *gibbinota*, Forel, Verh. Zool.-bot. Ges. Wien, Vol. 58, p. 384 (1908) ♀.
- var. *landolti*, Forel, Mem. Soc. Ent. Belg. Vol. 20, p. 26 (1912) ♀.

Ile Trinidad.

Colombie.

Panama : Colombie.

Brésil.

Colombie.

Brésil : S. Paulo.

Colombie.

18. *Ps. rufomedia*, Fred. Smith, Trans. Ent. Soc. Lond. p. 66 (1877) ♀. Guatemala.
 19. *Ps. tenuis* (Fabricius), Syst. Piez, p. 405 (1804) ♀ (*Formica*). Colombie, Brésil.
Leptalea tenuis, Erichson, Arch. f. Naturg. Vol. 5, 2, p. 309 (1839).
Ps. tenuis, Roger, Verz. Formicid. p. 25 (1863); Mayr, Sitz. ber. Akad. Wiss. Wien, Vol. 61, p. 407 (1870); Forel, Ann. Soc. Ent. Belg. Vol. 50, p. 230 (1906) ♀.
Ps. ligniseca, Fred. Smith, Cat. Hym. Brit. Mus. Vol. 6, p. 158 (1858) ♀.
 var. *paraensis*, Forel, Mém. Soc. Ent. Belg. Vol. 20, p. 19 (1912) ♀. Brésil, Pará.
 var. *pittieri*, Forel, Ann. Soc. Ent. Belg. Vol. 50, p. 230 (1906) ♀. Costa Rica.
 var. *rufa*, Fred. Smith, Trans. Ent. Soc. Lond. p. 64 (1877) ♀ (*Ps. rufa*). Brésil : Amazonas.
Ps. rufa, Mann, Bull. Mus. Comp. Zool. Harvard, Vol. 60, p. 425, pl. 7, fig. 56 (1916) ♀ ♀.
 subsp. *nigriceps*, Fred. Smith, Trans. Ent. Soc. Lond. (2), Vol. 3, p. 159 (1855) ♀ Brésil : Para, Pérou.
 (*Ps. nigriceps*).
Ps. nigriceps, Fred. Smith, Cat. Hym. Brit. Mus. Vol. 6, p. 155 (1858) ♀.

GROUPES DIVERS

20. *Ps. acanthobia*, Emery, Zool. Jahrb. Syst. Vol. 9, p. 228, fig. A (1896) ♀ ♀ ♂. Paraguay, Brésil (S. Paulo).
 var. *fuscata*, Emery, ibidem, p. 229 (1896) ♀ ♀ ♂. Paraguay.
 subsp. *delicatula*, Forel, Biol. Centr.-Amer. Hym. Vol. 3, p. 93 (1899) ♀ ♀ (*Ps. delicatula*). Mexique, Amérique Centrale.
Ps. acanthobia subsp. *delicatula*, Forel, Mitt. Naturh. Mus. Hamburg, Vol. 24, p. 7 (1907). Antilles.
Ps. flavidula var. *delicatula*, Wheeler, Bull. Mus. Comp. Zool. Harvard Coll. Vol. 54, p. 484 (1913).
 var. *capperi*, Forel, Biol. Centr.-Amer. Hym. Vol. 3, p. 93 (1899) ♀. Jamaïque.
 var. *panamensis*, Forel, ibidem, p. 93 (1899) ♀. Guatemala.
 var. *vittata*, Forel, Mém. Soc. Ent. Belg. Vol. 20, p. 26 (1912) ♀. Brésil : Ceara.
 21. *Ps. alfari*, Forel, Ann. Soc. Ent. Belg. Vol. 50, p. 228 (1906) ♀. Costa Rica.
 22. *Ps. arboris-sanctae*, Emery, Bull. Soc. Ent. Ital. Vol. 26, p. 147 (1894) ♀ ♀. Bolivie.
 var. *cordobensis*, Forel, Bull. Soc. Vaud. Sc. Nat. Vol. 50, p. 265 (1914) ♀. Argentine : Cordoba.
 subsp. *symbiotica*, Forel, Rev. Suisse Zool. Vol. 12, p. 38 (1904) ♀ ♂. Colombie.
 var. *löwensohni*, Forel, Bull. Soc. Vaud. Sc. Nat. Vol. 51, p. 719 (1918). Panama.
Ps. arboris-sanctae, st. *symbiotica*, var. *panamensis*, Forel, Mém. Soc. Ent. Belg. Vol. 20, p. 22 (1912) ♀ ♀ ♂ (nomen preoccup.).
 23. *Ps. atripes*, Fred. Smith, Journ. Ent. Vol. 1, p. 70 (1860) ♀. Brésil.
 24. *Ps. belti*, Emery, Bull. Soc. Ent. Ital. Vol. 22, p. 63, pl. 6, fig. 1 (1890) ♀ ♀. Mexique, Amérique C.
 subsp. *fulvescens*, Emery, ibidem, p. 63 (1890) ♀. Mexique, Amérique Centrale.
Ps. belti subsp. *fulvescens*, Forel, Mitt. Naturh. Mus. Hamburg. Vol. 24, p. 7 (1907) ♂.
 25. *Ps. biconvexa*, Forel, Biol. Centr.-Amer. Hym. Vol. 3, p. 95, pl. 4, f. 10 (1899) ♀. Amérique Centrale, Ile Trinidad.
Ps. biconvexa, Forel, Sitz. ber. Bayerisch. Akad. Wiss. p. 277 (1911) ♀.
 ? *Ps. oculata* (part.) Fred. Smith (sec. Forel).
 var. *longiceps*, Forel, Ann. Soc. Ent. Belg. Vol. 50, p. 229 (1906) ♀. Colombie.
 26. *Ps. boopis*, Roger, Verz. Formicid. p. 25 (1863). Panama.
Ps. modesta, Fred. Smith, Trans. Ent. Soc. Lond. (3), Vol. 1, p. 32 (1862) ♀ (nec Fred. Smith, 1860).
 27. *Ps. brunnea*, Fred. Smith, Trans. Ent. Soc. Lond. p. 63 (1877) ♀. Floride, Texas, Mexique, Amérique centrale.
Ps. brunnea, Dalla Torre, Cat. Hym. Vol. 7, p. 56 (1893); Emery, Zool. Jahrb. Syst. Vol. 8, p. 269 (1895) ♀ ♀.
Ps. brunnea, Wheeler, Bull. Amer. Mus. Nat. Hist. Vol. 24, p. 420 (1908) ♀ ♀.
 28. *Ps. canescens*, Wasmann, Tijdschr. v. Ent. Vol. 58, p. 321, pl. 14, f. 1-4 (1915) ♀ ♀ ♂. Mexique.
 29. *Ps. caroli*, Forel, Biol. Centr.-Amer. Hym. Vol. 3, p. 89 (1899) ♀. Costa Rica.
 var. *sapii*, Forel, Zool. Jahrb. Syst. Vol. 20, p. 688 (1904) ♀ ♀. Brésil : Amazonas.
 30. *Ps. championi*, Forel, Biol. Centr.-Amer. Hym. Vol. 3, p. 96 (1899) ♀. Mexique.
 subsp. *haytiana*, Forel, Ann. Soc. Ent. Belg. Vol. 45, p. 342 (1901) ♀. Haïti.
Ps. championi subsp. *haytiana*, Wheeler & Mann, Bull. Amer. Mus. Nat. Hist. Vol. 33, p. 17 (1914) ♀.

- var. *affinis*, Wheeler & Mann, Bull. Amer. Mus. Nat. Hist. p. 18 (1914) ♀ ♀.
 var. *paulina*, Forel, Deutsche Ent. Zeitschr. p. 305 (1911) ♀.
Ps. championi, st. *haytiana* var. *paulina*, Forel, Mém. Soc. Ent. Belg. Vol. 20, p. 21 (1912) ♀ ♀.
 var. *torquata*, Wheeler & Mann, Bull. Amer. Mus. Nat. Hist. Vol. 33, p. 18 (1914) ♀.
 subsp. *incurrens*, Forel, Mém. Soc. Ent. Belg. Vol. 20, p. 21 (1912) ♀.
 31. *Ps. concolor*, Fred. Smith, Journ. Ent. Vol. 1, p. 70 (1860) ♀.
Tetraponera concolor, Fred. Smith, Trans. Ent. Soc. Lond. p. 69 (1877).
 32. *Ps. culmicola*, Forel, Mém. Soc. Ent. Belg. Vol. 20, p. 27 (1912) ♀.
 33. *Ps. decipiens*, Forel, Biol. Centr.-Amer. Hym. Vol. 3, p. 95, pl. 4, f. 9 (1899) ♀.
 subsp. *longa*, Forel, Mém. Soc. Ent. Belg. Vol. 20, p. 24 (1912) ♀.
 34. *Ps. dendroica*, Forel, Rev. Suisse Zool. Vol. 12, p. 40 (1904) ♀ ♂.
 var. *emarginata*, Forel, Zool. Jahrb. Syst. Vol. 20, p. 684 (1904) ♀ ♀.
 35. *Ps. depressa*, Forel, Ann. Soc. Ent. Belg. Vol. 50, p. 225 (1906) ♀.
 36. *Ps. distincta*, Fred. Smith, Trans. Ent. Soc. Lond. p. 63 (1877) ♀.
Ps. distincta, Forel, Biol. Centr.-Amer. Hym. Vol. 3, p. 93 (1899).
 var. *pulchella*, Forel, ibidem, p. 94, pl. 4, f. 7 (1899) ♀ ♀.
 37. *Ps. dolichopsis*, Forel, Biol. Centr.-Amer. Hym. Vol. 3, p. 87 (1899) ♀.
 var. *curaçensis*, Forel, Mém. Soc. Ent. Belg. Vol. 20, p. 23 (1912) ♀.
 var. *implicata*, Forel, Sitz. ber. Bayerisch. Akad. Wiss. p. 277 (1911) ♀.
Ps. oculata (part.), Fred. Smith (sec. Forel).
 38. *Ps. duckei*, Forel, Ann. Soc. Ent. Belg. Vol. 50, p. 227 (1906) ♀.
 39. *Ps. eduardi*, Forel, Mém. Soc. Ent. Belg. Vol. 20, p. 29 (1912) ♀.
 subsp. *caeciliae*, Forel, Bull. Soc. Vaud. Sc. Nat. Vol. 49, p. 214 (1913) ♀.
 40. *Ps. ejecta*, Fred. Smith, Cat. Hym. Brit. Mus. Vol. 6, p. 157 (1858) ♀.
Ps. ejecta, Emery, Bull. Soc. Ent. Ital. Vol. 26, p. 147 (1894) ♀ ♀.
 41. *Ps. elongata*, Mayr, Sitz. ber. Akad. Wiss. Wien, Vol. 61, p. 408, 413 (1870) ♀.
Ps. elongata, Wheeler, Bull. Amer. Mus. Nat. Hist. Vol. 21, p. 85 (1905) ♀ ♀ ♂.
 var. *cubaensis*, Forel, Ann. Soc. Ent. Belg. Vol. 45, p. 342 (1901) ♀.
 var. *tandem*, Forel, ibidem, Vol. 50, p. 228 (1906) ♀.
 subsp. *subatra*, Wheeler & Mann, Bull. Amer. Mus. Nat. Hist. Vol. 23, p. 19 (1914) ♀.
 42. *Ps. elongatula*, Dalla Torre, Wien, Ent. Zeitung. Vol. 11, p. 89 (1892).
Ps. elongata, Fred. Smith, Trans. Ent. Soc. Lond. p. 67 (1877) ♀, nec Mayr.
 43. *Ps. ethica*, Forel, Sitz. ber. Bayerisch. Akad. Wiss. p. 280 (1911) ♀.
 44. *Ps. ferruginea*, Fred. Smith, Trans. Ent. Soc. Lond. p. 64 (1877) ♀.
 45. *Ps. fervida*, Fred. Smith, ibidem, p. 65 (1877) ♀.
 46. *Ps. fiebrigi*, Forel, Verh. Zool.-bot. Ges. Wien, Vol. 58, p. 383 (1908) ♀ ♀.
 47. *Ps. filiformis* (Fabricius), Syst. Piez. p. 405 (1804) ♀ [*Formica*] (Pl. I, Fig. 5).
Leptalea filiformis, Erichson, Arch. f. Naturg. Vol. 5 (2), p. 309 (1839).
Ps. filiformis, Roger, Berlin, Ent. Zeitschr. Vol. 6, p. 289 (1862), Mayr, Sitz. ber. Akad. Wiss. Wien, Vol. 61, p. 407 (1870) ♀.
Ps. cephalica, Fred. Smith, Trans. Ent. Soc. Lond. (2), Vol. 3, p. 168, pl. 13, fig. 12-17 (1855); Cat. Hym. Brit. Mus. Vol. 6, p. 155, pl. 10, fig. 25, 26 (1858) ♀ ♀ ♂ (1).
 48. *Ps. flavicornis*, Fred. Smith, Trans. Ent. Soc. Lond. p. 67 (1877) ♀.
 49. *Ps. flavidula*, Fred. Smith, Cat. Hym. Brit. Mus. Vol. 6, p. 157 (1858) ♀.
Ps. flavidula, Mayr, Sitz. ber. Akad. Wiss. Wien, Vol. 61, p. 408 (1870); Emery, Bull. Soc. Ent. Ital. Vol. 22, pl. 6, fig. 4 (1890) ♀; Wheeler, Bull. Amer. Mus. Nat. Hist. Vol. 21, p. 83 (1905) ♀ ♀ ♂.
 var. *pazosi*, Santschi, Bull. Soc. Ent. Fr. p. 309 (1909) ♀ ♀ (*Ps. pazosi*).
Ps. flavidula var. *pazosi*, Wheeler, Bull. Mus. Comp. Zool. Harvard Coll. Vol. 54, p. 484 (1913).

Haïti.

La Plata, Brésil : S. Paulo.

Haïti.

Brésil : Rio de Janeiro

Brésil : S. Paulo.

Ile Trinidad.

Mexique.

Brésil : Minas Geraes.

Brésil : Amazonas.

Brésil : Amazonas.

Colombie.

Mexique.

Mexique.

Amérique centrale,

Colombie.

Ile Curaçao.

Brésil : Amazonas.

Brésil : Amazonas.

Jamaïque.

Guatemala.

Colombie, Antilles, Iles

Bahamas.

Cuba, Haïti.

Costa Rica.

Haïti.

Mexique.

Brésil : Amazonas.

Mexique.

Mexique.

Paraguay.

Brésil, Panama.

Nicaragua.

Brésil, Colombie, Amér.

centrale, etc. jusqu'au

Texas; Antilles.

Cuba.

- subsp. *levivertex*, Forel, Ann. Soc. Ent. Belg. Vol. 50, p. 226 (1906) ♀ (*Ps. acanthobia* st.) Colombie, Brésil, Argentine.
- Ps. flavidula* st. *levivertex*, Forel, Mém. Soc. Ent. Belg. Vol. 20, p. 26 (1912).
50. *Ps. gebellii*, Forel, Ann. Soc. Ent. Belg. Vol. 43, p. 303 (1899) ♀. Colombie.
Ps. gebellii, Forel, Berl. Ent. Zeitschr. Vol. 44, p. 275 (1900) ♀; Mém. Soc. Ent. Belg. Vol. 20, p. 25 (1912) ♀ ♀.
51. *Ps. goeldii*, Forel, Mém. Soc. Ent. Belg. Vol. 20, p. 28 (1912) ♀. Brésil : S. Paulo.
52. *Ps. künckeli*, Emery, Bull. Soc. Ent. Ital. Vol. 22, p. 62, pl. 6, fig. 5 (1890) ♀ ♀. Costa Rica, Trinidad.
var. *dichroa*, Forel, Rev. Suisse Zool. Vol. 12, p. 41 (1904) ♀. Colombie.
53. *Ps. kurokii*, Forel, Ann. Soc. Ent. Belg. Vol. 50, p. 226 (1906) ♀. Colombie.
var. *rufiventris*, Forel, Sitz. ber. Bayerisch. Akad. Wiss. p. 275 (1911) ♀. Paraguay.
54. *Ps. latinoda*, Mayr, Verh. Zool.-bot. Ges. Wien, Vol. 27, p. 877 (1877) ♀. Brésil : Amazonas.
var. *eudophyla*, Forel, Mém. Soc. Ent. Belg. Vol. 20, p. 22 (1912) ♀. Brésil : Amazonas.
var. *nigrescens*, Forel, Rev. Suisse Zool. Vol. 12, p. 38 (1904) ♀. Brésil : Pará.
var. *opacior*, Forel, Ann. Soc. Ent. Belg. Vol. 48, p. 170 (1904) ♀. Cuba.
subsp. *tachigaliae*, Forel, Zool. Jahrb. Syst. Vol. 20, p. 686 (1904) ♀ ♀ ♂. Brésil : Amazonas.
55. *Ps. laeviceps*, Fred. Smith, Trans. Ent. Soc. Lond. p. 63 (1877) ♀. Brésil : Pará.
Ps. leviceps, Dalla Torre, Cat. Hym. Vol. 7, p. 57 (1893).
56. *Ps. lincecumii* (Buckley), Proc. Ent. Soc. Philad. Vol. 6, p. 344 (1867) [*Alla*]. Texas.
Ps. lincecumii, Mayr, Verh. Zool.-bot. Ges. Wien, Vol. 36, p. 464 (1886).
57. *Ps. lyncea* (Spinola), in Gay, Hist. fis. Chile, Zool. Vol. 6, p. 241 (1851) ♀ ♀ Chili.
(*Myrmica*).
Ps. lyncea, Mayr, Verh. Zool.-bot. Ges. Wien, Vol. 20, p. 972 (1870).
58. *Ps. mandibularis* (Spinola), Mem. Accad. Sc. Torino (2), Vol. 13, p. 681 (1851) ♀ (*Leptalea*). Brésil : Pará.
Ps. mandibularis, Fred. Smith, Cat. Hym. Brit. Mus. Vol. 6, p. 156 (1858).
59. *Ps. monochroa*, Dalla Torre, Wien. Ent. Zeit. Vol. 11, p. 89 (1892). Brésil.
Ps. unicolor, Fred. Smith, Trans. Ent. Soc. Lond. p. 68 (1877) ♀ (nec Fred. Smith 1855).
60. *Ps. nigrocincta*, Emery, Bull. Soc. Ent. Ital. Vol. 22, p. 64, pl. 6, fig. 3 (1890) ♀ ♀. Costa-Rica.
61. *Ps. oculata*, Fred. Smith, Trans. Ent. Soc. Lond. (2), Vol. 3, p. 157, 159 (1855) ♀ ♀. Brésil.
Ps. oculata, Fred. Smith, Cat. Hym. Brit. Mus. Vol. 6, p. 155 (1858) ♀; Forel, Sitz. ber. Bayerisch. Akad. Wiss. p. 277 (1911).
Ps. advena, Fred. Smith, Trans. Ent. Soc. Lond. (2), Vol. 3, p. 157, pl. 13, fig. 9-11 (1855) ♀.
62. *Ps. oki*, Forel, Ann. Soc. Ent. Belg. Vol. 50, p. 225 (1906) ♀. Colombie, Costa-Rica.
Ps. oki? Forel, Sitz. ber. Bayerisch. Akad. Wiss. p. 275 (1911) ♀.
63. *Ps. pallida*, Fred. Smith, Trans. Ent. Soc. Lond. (2), Vol. 3, p. 159 (1855) ♀. Floride, Cuba, Texas, Mexique, Colombie.
Ps. pallida, Forel, Biol. Centr.-Amer. Hym. Vol. 3, p. 92 (1899) ♀; Wheeler, Bull. Am. Mus. Nat. Hist. Vol. 24, p. 419 (1908) ♀. Brésil.
64. *Ps. peperii*, Forel, Bull. Soc. Vaud. Sc. Nat. Vol. 49, p. 213 (1913) ♀. Guatemala.
65. *Ps. perboschii*, Guérin, Iconogr. Règne Anim. Vol. 7, Ins. p. 428 (1845) ♀ Mexique, Costa Rica.
(*Ps.*, *Myrmex*).
Ps. perboschii, Fred. Smith, Cat. Hym. Brit. Mus. Vol. 6, p. 156 (1858); Forel, Biol. Centr.-Amer. Hym. Vol. 3, p. 86 (1899) ♀.
66. *Ps. phyllophila*, Fred. Smith, Cat. Hym. Brit. Mus. Vol. 6, p. 156 (1858) ♀. Brésil, Rio Janeiro.
67. *Ps. picta*, Stitz, Deutsche Ent. Zeitschr. p. 209, fig. 2 (1913) ♀. Brésil : Alto Acre.
68. *Ps. pilosula*, Fred. Smith, Trans. Ent. Soc. Lond. p. 62 (1877) ♀. Iles Barbades.
69. *Ps. rochai*, Forel, Mém. Soc. Ent. Vol. 20, p. 27 (1912) ♀. Brésil : Ceara.
70. *Ps. salvini*, Forel, Biol. Centr.-Amer. Hym. Vol. 3, p. 94, pl. 4, fig. 8 (1899) ♀ ♀ ♂. Mexique.
[Rio Janeiro.]
71. *Ps. schuppi*, Forel, Mitt. Schweiz. Ent. Ges. Vol. 10, p. 298 (1901) ♀. Brésil : Sta Catherina,
var. *confusior*, Forel, ibidem, p. 299 (1901) ♀. Brésil : Rio Grande do Sul.
Ps. dolichopsis, var., Forel, Biol. Centr.-Amer. Hym. Vol. 3, p. 88 (1899).
var. *geraensis*, Forel, Mém. Soc. Ent. Belg. Vol. 20, p. 23 (1912) ♀. Brésil : Minas Geraes.

72. *Ps. sericea*, Mayr, Sitz. ber. Akad. Wiss. Wien, Vol. 61, p. 408, 412 (1870) ♀. Amérique C., Colombie.
Ps. sericea, Emery, Bull. Soc. Ent. Ital. Vol. 22, p. 46, pl. 6, fig. 6 (1890) ♀; Brésil : Amazonas.
Forel, Zool. Jahrb. Syst. Vol. 20, p. 691 (1904) ♀ ♀.
var. *altinoda*, Mann, Bull. Mus. Comp. Zool. Harvard, Vol. 60, p. 427 (1916) ♀. Brésil : Madeira-Mamoré.
var. *cordiae*, Forel, Zool. Jahrb. Syst. Vol. 20, p. 690 (1904) ♀ ♀. Brésil : Amazonas.
var. *fortis*, Forel, Biol. Centr.-Amer. Hym. Vol. 3, p. 89 (1899) ♀. Mexique.
var. *ita*, Forel, Ann. Soc. Ent. Belg. Vol. 50, p. 230 (1906) ♀. Costa Rica.
var. *longior*, Forel, Zool. Jahrb. Syst. Vol. 20, p. 690 (1904) ♀. Brésil : Amazonas.
var. *rubiginosa*, Stitz, Deutsche Ent. Zeitschr. p. 211 (1913) ♀. Brésil : Alto Acre.
var. *vinneni*, Forel, Ann. Soc. Ent. Belg. Vol. 50, p. 230 (1906) ♀. Brésil : Amazonas.
73. *Ps. simoides*, Forel, Sitz. ber. Bayerisch. Akad. Wiss. p. 281 (1911) ♀. Brésil : Amazonas.
74. *Ps. simplex*, Fred. Smith, Trans. Ent. Soc. Lond. p. 64 (1877) ♀. Brésil : S. Paulo.
75. *Ps. solisi*, Santschi, Physis, Buenos Aires, Vol. 2, p. 371, fig. 11 (1916) ♀. Argentine : Chaco de Tucuman. [Santa Fé.
- var. *belgranoi*, Santschi, ibidem, p. 372, fig. 1, 2, 3 (1916) ♀.
76. *Ps. spinicola*, Emery, Bull. Soc. Ent. Ital. Vol. 22, p. 64, pl. 6, fig. 2 (1890) ♀ ♀. Mexique : Amérique Centrale.
subsp. *atrox*, Forel, Mém. Soc. Ent. Belg. Vol. 20, p. 24 (1912) ♀. Panama.
subsp. *convarians*, Forel, Bull. Soc. Vaud. Sc. Nat. Vol. 49, p. 214 (1913) ♀. Guatemala.
subsp. *gaigei*, Forel, Deutsche Ent. Zeitschr. p. 615 (1914) ♀. Colombie.
77. *Ps. stollii*, Forel, Mém. Soc. Ent. Belg. Vol. 20, p. 20 (1912) ♀ ♀ ♂. Colombie.
78. *Ps. subtilissima*, Emery, Bull. Soc. Ent. Ital. Vol. 22, p. 65, pl. 6, fig. 7 (1890) ♀ ♀. Costa Rica.
subsp. *tenuissima*, Emery, ibidem, Vol. 37, p. 119 (1905) ♀. Brésil : Matto Grosso. Cayenne.
79. *Ps. terminalis*, Fred. Smith, Trans. Ent. Soc. Lond. p. 64 (1877) ♀. Brésil : Pará.
80. *Ps. testacea*, Fred. Smith, Ann. Mag. Nat. Hist. (2), Vol. 9, p. 45 nota (1852) ♀ (*Tetraponera*). Amérique mérid. : Napo.
Ps. testacea, Trans. Ent. Soc. Lond. (2) Vol. 3, p. 168 (1855); Cat. Hym. Brit. Mus. Vol. 6, p. 156 (1858) ♀.
81. *Ps. thoracica*, Norton, The Amer. Natur. Vol. 2, p. 66 (1868) ♀. Mexique.
Ps. thoracica, Norton, Proc. Essex Instit. Vol. 6, comm. p. 8 (1868) ♀. Mexique.
82. *Ps. triplavidis*, Forel, Zool. Jahrb. Syst. Vol. 20, p. 684 (1904) ♀ ♀ ♂. Brésil : Amazonas.
83. *Ps. ulei*, Forel, ibidem, p. 689 (1904) ♀ ♀ ♂. Brésil : Amazonas.
84. *Ps. urbana*, Fred. Smith, Trans. Ent. Soc. Lond. p. 65 (1877) ♀. Brésil : Amazonas.
85. *Ps. variabilis*, Fred. Smith, ibidem, p. 62 (1877) ♀. Iles Barbades.

ESPÈCES QUI ONT ÉTÉ DÉCRITES D'APRÈS DES ♂ SEULS

86. *Ps. sedula*, Fred. Smith, Trans. Ent. Soc. Lond. p. 67 (1877) ♂. Brésil : S. Paulo.
87. *Ps. vidua*, Fred. Smith, Cat. Hym. Brit. Mus. Vol. 6, p. 158, pl. 13, f. 13 (1858) ♂. Brésil : Amazonas.
88. *Ps. volatilis*, Fred. Smith, Trans. Ent. Soc. Lond. p. 65 (1877) ♂. Mexique.

2. SECTIO EUMYRMICINAE, EMERY

Eumyrmicinae. Emery, Mem. Accad. Sc. Bologna, p. 30 (1913-14).

Subf. Myrmicidae (part.) + Attidae + Cryptoceridae (part.) Fred. Smith, Cat. Hym. Brit. Mus. Vol. 6 (1858).

Fam. Myrmicidae (part.) + Cryptoceridae : subf. Myrmicinae + Attinae + Dacetoninae + Cryptocerinae + Cataulacinae. Ashmead, The Canad. Ent. (1905).

Caractères. — *Tous les sexes.* Epistome plus ou moins engagé entre les arêtes frontales; dans certains genres, où ces arêtes sont excessivement rapprochées et très courtes, ce caractère est peu apparent et peut même manquer; dans ce dernier cas, les éperons des pattes moyennes et postérieures sont simples ou nuls (chez les *Promyrmicinae* ils sont constamment pectinés, excepté chez les ♂ de *Metapone*). Les quatre tibias postérieurs n'ont qu'un seul éperon qui correspond à l'éperon médial.

Cette section comprend 19 tribus.

3. TRIBUS MYRMICINI (FRED. SMITH), EMERY EMEND.

Myrmicini. Emery, Rend. Accad. Sc. Bologna, p. 35 (1913-14).

Myrmicidae (part.). Fred. Smith, Cat. Hym. Brit. Mus. Vol. 6, p. 114 (1858).

Myrmicidae genuini (part.). Emery, Bull. Soc. Ent. Ital. Vol. 9, p. 72 (1877).

Myrmicii (part.). Forel, Ann. Soc. Ent. Belg. Vol. 37, p. 164 (1893); Emery, Zool. Jahrb. Syst. Vol. 8, p. 768 (1895).

Myrmicini (part.). Sharp, Cambridge Zool. Vol. 6, p. 159 (1899); Ashmead, The Canad. Ent. p. 383 (1905).

Caractères. — *Ouvrière.* — Taille généralement peu variable; presque pas de dimorphisme. Tête jamais cordiforme.

Epistome très distinctement engagé entre les arêtes frontales; son bord postérieur non relevé de chaque côté en correspondance de la fosse antennaire.

Arêtes frontales de forme ordinaire, ne limitant jamais de scrobe.

Antennes de 12 articles; terminées par une massue de 3 à 5 articles, ou ne formant pas de massue; les trois derniers articles pris ensemble bien plus courts que le reste du funicule.

Yeux développés; ocelles nuls.

Eperons des pattes moyennes et postérieures pectinés (Pl. I, Fig. 7).

Femelle. — Ailée; ocelles développés; du reste caractères de l'ouvrière.

Mâle. — Epistome moins avancé entre les arêtes frontales que chez l'ouvrière.

Sillons de Mayr plus ou moins accusés.

Eperons comme la femelle et l'ouvrière; pour les exceptions, voir *Pogonomyrmex*.

La nervulation de l'aile antérieure a pour plan fondamental un type à deux cellules cubitales fermées, qui se trouve chez *Cratomyrmex* et dans quelques espèces de *Pogonomyrmex*.

TABLE POUR LA DÉTERMINATION DES GENRES

Ouvrières et Femelles.

- | | |
|--|------------------------------|
| 1. Dos du corselet chez l'ouvrière sans impression prononcée; pétiole surmonté d'un nœud cunéiforme. | 3. Genus POGONOMYRMEX, Mayr. |
| — Dos du corselet en selle ou avec une profonde encoche devant l'épistomum | 2. |
| 2. Tête presque carrée; antennes sans massue différenciée; pétiole surmonté d'un nœud arrondi | 2. Genus CRATOMYRMEX, Emery. |
| — Tête plus longue que large; massue plus ou moins différenciée de 3 à 5 articles | 1. Genus MYRMICA, Latreille. |

TABLE POUR LA DÉTERMINATION DES GENRES

Mâles.

- Sillons de Mayr profonds* 1. Genus MYRMICA, Latreille.
Sillons de Mayr en général peu marqués, excepté chez quelques espèces
de l'Amérique méridionale 3. Genus POGONOMYRMEX, Mayr.
 Le ♂ de *Cratomyrmex* n'est pas connu.

I. GENUS MYRMICA (LATREILLE), MAYR EMEND.

- Myrmica** (part.). Latreille, Nouv. Dict. Hist. Nat. Vol. 24, p. 175-179 (1804); Hist. Nat. Crust. Ins. Vol. 13, p. 258 (1805).
Myrmica. Mayr, Verh. Zool.-bot. Ver. Wien. Vol. 5, p. 396 (1855).
Myrmica (*Leptothorax*) (part.). Fred. Smith, Cat. Hym. Brit. Mus. Vol. 6, p. 119 (1858).
Myrmica (*Monomorium*) (part.). Buckley (1867).
Manica (part.). Jurine, Nouv. Méth. Class. Hym. p. 276 (1807).
Formica (*Myrmecia*). Blanchard, Règne Anim. 3^e éd. Ins. Vol. 2, pl. 117, fig. 7 (1849).
Atta (part.). Illiger, Mag. Insektenk. Vol. 6, p. 194 (1807).
Formica (part.). Linné, Fabricius, Latreille, etc.

Caractères. — *Ouvrière.* — Pas de dimorphisme.

Tête plus longue que large, plus ou moins arrondie.

Mandibules à bord masticateur long, garni de beaucoup de dents.

Palpes maxillaires de 6 articles, labiaux de 4.

Antennes terminées par une massue de 3, 4 ou 5 articles.

Corselet avec une impression ou encoche très marquée au niveau de la suture méso-épinotale.

Femelle. — Ailée; pas beaucoup plus grande que l'ouvrière.

Mâle. — De la même taille que la femelle.

Mandibules plus étroites que chez l'ouvrière, avec un bord denté.

Sillons de Mayr nettement marqués.

Aile antérieure à une cellule cubitale fermée, laquelle correspond à la somme des deux cellules cubitales de l'aile primitive et de celle de *Pseudomyrma* et de *Pheidole* : une nervure qui est homologue à la 1^{re} cubitale partage incomplètement cette cellule. Une cellule discoïdale. Cellule radiale ouverte (Pl. I, Fig. 13).

Ethologie. — Nids dans le sol ou dans la mousse. Mœurs carnivores. Les sexes ailés des espèces d'Europe font parfois vers la fin de l'été des vols nuptiaux, qui rivalisent avec ceux des *Lasius*.

Type. — *Formica rubra*, L.

Distribution géographique des espèces. — Région paléarctique et néarctique, excepté une grande partie des côtes africaines et orientales de la Méditerranée; en Algérie et en Sardaigne la *M. scabrinodis*, Nyl., a été évidemment importée; en Sicile et dans nombre d'autres îles italiennes le genre n'a pas été trouvé. Himalaya, Indochine, Bornéo. Une espèce se trouve fossile dans l'ambre.

Je partage le genre en deux sous-genres :

I. SUBGENUS MYRMICA, LATREILLE SENSU STR.

Caractères. — *Ouvrière et femelle.* — Antennes à massue de 3 ou 4 articles.

Épinotum armé,

Mâle. — Antennes à massue de 4 ou 5 articles.

Type. — *Formica rubra*, L.

Distribution géographique des espèces. — La même que le genre (1).

1. *M. bergi*, Ruzsky, Zool. Jahrb. Syst. Vol. 17, p. 473 (1902) ♀ ♀ ♂. Transcaucasie, Tur-
M. bergi, Ruzsky, Formic. Imp. Rossici, Vol. 1, p. 653, 675, fig. 166, 167, [kestan.
168 (1905); Emery, Deutsche Ent. Zeitschr. p. 166-172, fig. 6 (1908) ♀ ♀ ♂.
var. *barchanica*, Ruzsky, Formic. Imp. Rossici, Vol. 1, p. 678 (1905) ♀. Astrakan.
M. bergi, var. *barchanica*, Emery, Deutsche Ent. Zeitschr. p. 173 (1908) ♀.
2. *M. brevinodis*, Emery, Zool. Jahrb. Syst. Vol. 8, p. 312 (1895) ♀ ♂. Colorado.
M. brevinodis, Wheeler, Bull. Wisconsin Nat. Hist. Soc. Vol. 5, p. 73 (1907)
♀ ♀ ♂.
var. *alaskensis* Wheeler, Proc. Amer. Acad. Art. Sc. Boston, Vol. 52, p. 503 (1917) ♀. Alaska.
var. *brevispinosa*, Wheeler, Bull. Wisconsin Nat. Hist. Soc. Vol. 5, p. 74 (1907) N. Mexico.
♀ ♀ ♂.
var. *canadensis*, Wheeler, ibidem, p. 76 (1907) ♀ ♀ ♂. Canada, Nord des Etats-Unis.
var. *decedens*, Wheeler, ibidem, p. 75 (1907) ♀ ♂. Colorado.
var. *frigida*, Forel, Trans. Ent. Soc. Lond. p. 699 (1902) ♀ (*M. rubra brevinodis* var.) British Columbia.
M. brevinodis var. *frigida*, Wheeler, Bull. Wisconsin Nat. Hist. Soc. Vol. 5,
p. 78 (1907) ♀.
var. *kuschei*, Wheeler, Bull. Mus. Comp. Zool. Harvard, Vol. 61, p. 17 (1917) ♀ ♀. Alaska.
var. *subalpina*, Wheeler, Bull. Wisconsin Nat. Hist. Soc. Vol. 5, p. 77 (1907) ♀ ♀ ♂. Colorado.
var. *sulcinodoides*, Emery, Zool. Jahrb. Syst. Vol. 8, p. 313 (1895) ♀. Utah, Colorado, N. Mexique.
M. brevinodis, var. *sulcinodoides*, Wheeler, Bull. Wisconsin Nat. Hist. Soc.
Vol. 5, p. 75 (1917) ♀ ♀ ♂.
M. rubra st. *brevinodis* var. *whymperi*, Forel, Ann. Soc. Ent. Belg. Vol. 48,
p. 154 (1904) ♀.
M. brevinodis var. *whymperi*, Forel, Bull. Soc. Vaud. Sc. Nat. Vol. 49, p. 215
(1913); Wheeler, Bull. Amer. Acad. Art. Sc. Boston, Vol. 52, p. 502 (1917).
3. *M. commarginata*, Ruzsky, Formic. Imp. Rossici, Vol. 1, p. 653, 708 (1905) ♀. Transbaïkalie.
M. commarginata, Emery, Deutsche Ent. Zeitschr. p. 166, 182 (1908) ♀.
4. *M. dimidiata*, Say, Boston Journ. Nat. Hist. Vol. 1, p. 293 (1836) ♀. Amérique du Nord.
5. *M. inezae*, Forel, Rev. Suisse Zool. Vol. 10, p. 226 (1902) ♀. Inde Centrale.
M. inezae, Forel, Journ. Bombay Nat. Hist. Soc. Vol. 14, p. 696, 697 (1902);
Bingham, Fauna Brit. India, Hym. Vol. 2, p. 267, 268 (1903) ♀.
6. *M. kozlovi*, Ruzsky, Ann. Mus. Zool. Acad. Sc. Pétrograd, Vol. 19, p. 502, Tibet.
fig. 16-19 (1915) ♀.
subsp. *mekongi*, Ruzsky, ibidem, p. 505, fig. 20, 21 (1915) ♀. Tibet.
subsp. *subbrevispinosa*, Ruzsky, ibidem, p. 506, fig. 22 (1915) ♀. Tibet.
var. *subalpina*, Ruzsky, ibidem, p. 507, fig. 23 (1915) ♀. Tibet.
7. *M. kurokii*, Forel, Mitt. Naturh. Mus. Hamburg, Vol. 24 (2) Beiheft, p. 18 Japon.
(1907) ♀ (*M. rubra* subsp.).
M. kurokii, Emery, Deutsche Ent. Zeitschr. p. 166, 171, fig. 5 (1908) ♀.
8. *M. lobicornis*, Nylander, Act. Soc. Sc. Fennicæ, Vol. 2, p. 32, pl. 18, f. 32, 33 Europe N., plus au S.
(1846) ♀ ♀. dans les montagnes :
M. lobicornis, Nylander, ibidem, Vol. 3, p. 31 (1849) ♂; Ann. Sc. Nat. Zool.
(4) Vol. 5, p. 82, pl. 3, f. 27-32 (1856); Mayr, Europ. Formicid. p. 63, 64, 65
(1861); Ern. André, Spec. Hym. Europe, Vol. 2, p. 318, 322, 324, pl. 21,
f. 7 (1883) ♀ ♀ ♂; Donisthorpe, Brit. Ants, p. 134 (1915); Forel, Fauna
Ins. Helvet. Hym. Form. p. 28, 30 (1915); Emery, Bull. Soc. Ent. Ital.
Vol. 47, p. 120, 123, 125, fig. 19a, 20e, 21c (1916) ♀ ♀ ♂.

(1) Voir la table des espèces paléarctiques : Emery, *Deutsche Ent. Zeitschr.* (1908), p. 165-167.

- M. rubra* v. *lobicornis*, Forel, Fourmis Suisse, p. 76, 77, 79 (1874) ♀ ♀ ♂;
Emery, Zool. Jahrb. Syst. Vol. 8, p. 315 (1895).
- M. scabrinodis lobicornis*, Ruzsky, Formic. Imp. Rossici, Vol. 1, p. 654, 693,
fig. 170 (1905); Emery, Deutsche Ent. Zeitschr. p. 179 fig. 9a, 11b
(1908) ♀ ♀ ♂.
- var. *deplanata*, Ruzsky, Formic. Imp. Rossici, Vol. 1, p. 700 (1905) ♀. Russie S. et Caucase.
- M. scabrinodis lobicornis* var. *deplanata*, Emery, Deutsche Ent. Zeitschr. p. 179
(1908) ♀ (1).
- var. *glacialis*, Forel, Ann. Soc. Ent. Belg. Vol. 48, p. 154 (1904) ♀ [*scabrinodis* var.]. Depuis Alberta jusqu'au Colo-
M. scabrinodis, subsp. *lobicornis*, var. *glacialis*, Wheeler, Proc. Amer. Acad. rado et au Nouv. Mexique
Art. Sc. Boston, Vol. 52, p. 504 (1917) ♀ ♀ ♂. 3000 — 4000 m.
- var. *jessensis*, Forel, Ann. Soc. Ent. Belg. Vol. 45, p. 371 (1901) ♀ (*M. rubra* r. Japon : Ile Jesso.
lobicornis, var.).
- M. lobicornis*, var. *jessensis*, Emery, Deutsche Ent. Zeitschr. p. 180 ♀ (1908).
- var. *lobulicornis*, Nylander, Bull. Soc. Ent. France, p. 79 ♀ (1856). France : M. Dore.
- M. lobicornis*, var. *lobulicornis* Ern. André, Spec. Hym. Europe, Vol. 2, p. 318
(1883); Emery, Deutsche Ent. Zeitschr. p. 179 (1908) ♀.
- subsp. *arduennae*, Bondroit, Ann. Soc. Ent. Belg. Vol. 55, p. 12 (1911) ♀ ♀ ♂ Hockai (Belgique),
(*lobicornis* var.). Luxembourg.
- M. arduennae*, Bondroit, Ann. Soc. Fr. Vol. 87, p. 105 (1918) ♀ ♀ ♂.
- var. *pyrenaea*, Bondroit, ibidem, p. 106, fig. 53 (1918) ♀. Pyrénées or.
9. *M. margaritae*, Emery, Ann. Mus. Stor. Nat. Genova, Vol. 27, p. 502 Birmanie.
(1889) ♀
- M. margaritae*, Forel, Journ. Bombay Nat. Hist. Soc. Vol. 14, p. 696 (1902) ♀;
Bingham, Fauna Brit. India, Hym. Vol. 2, p. 267 (1903) ♀.
10. *M. mexicana*, Wheeler, Journ. New York Ent. Soc. Vol. 22, p. 52 (1914) Mexique : Hidalgo.
♀ ♀ ♂.
11. *M. myrmecophila*, Wasmann, Biol. Centralbl. Vol. 30, p. 516 (1910) ♀ Tyrol.
ergatoïde.
12. *M. myrmecoxena*, Forel, Verh. 66 Versamml. D. Naturf. Aerzte, Wien, Alpes Vaudoises, 2000 m.
p. 143 (1894).
- M. myrmecoxena*, Emery, Deutsche Ent. Zeitschr. p. 181, fig. 12 (1908) ♀ ♂;
Forel, Ann. Soc. Ent. Belg. Vol. 54, p. 29 (1910) ♂; Forel, Fauna
Insect. Helvet. Hym. Form. p. 28-31 (1915) ♀ ♂.
- M. lobicornis* var. Forel, Fourmis Suisse, p. 78-79 (1874) ♀ ♂.
13. *M. pachei*, Forel, Bull. Soc. Vaud. Sc. Nat. Vol. 42, p. 79 (1906) ♀ ♀ ♂. Nepal 3600 m.
14. *M. punctiventris*, Roger, Berlin. Ent. Zeitschr. Vol. 7, p. 190 (1863) ♀. Etats Nord-Est
M. punctiventris, Mayr, Verh. Zool.-bot. Ges. Wien, Vol. 36, p. 450 (1886) ♀ ♀; des Etats Unis.
Emery, Zool. Jahrb. Syst. Vol. 8, p. 312 (1895) ♂.
- subsp. *pinetorum*, Wheeler, Bull. Amer. Mus. Nat. Hist. Vol. 21, p. 384 (1905) ♀. N. Jersey.
15. *M. ritae*, Emery, Ann. Mus. Stor. Nat. Genova, Vol. 27, p. 501 (1886) ♀ Birmanie. Bornéo.
(Pl. I, Fig. 6).
- M. ritae*, Forel, Journ. Bombay Nat. Hist. Soc. Vol. 14, p. 696 (1902); Pulo Laut.
Bingham, Fauna Brit. India, Hym. Vol. 2, p. 267 (1903) ♀.
16. *M. rubra* (Linné), Syst. Nat. éd. 10, Vol. 1, p. 580 (1758) [*Formica*] (2) Europe.
(Pl. I, Fig. 7).
- Formica rubra*, De Geer, Mém. Hist. Nat. Insect. Vol. 2, p. 1093, pl. 43,
fig. 1-14 (1771); Fabricius, Spec. Insect. Vol. 1, p. 490 (1781), etc.;
Latreille, Fourmis, p. 246, pl. 10, fig. 62a, b, d, e (1802) ♀ ♀ ♂.

(1) Peut-être cette variété et la var. *jessensis* et *lobulicornis* se rapportent-elles à la sous-esp. *schencki* de la *M. scabrinodis* plutôt qu'à *lobicornis*.

(2) Les formes confondues par les auteurs sous le nom commun de *M. rubra*, L., ont été réparties, notamment par Nylander, en plusieurs espèces, de sorte que le nom linnéen a été supprimé. M. Forel l'a remis en honneur, dans ce sens, qu'il a considéré *M. rubra* comme espèce et les espèces de Nylander comme races (ou sous-espèces). Dans mon travail de 1908, je crois avoir démontré que la *Formica rubra* de Linné ne comprenait, dans son acception originale, que les formes que Nylander a nommées *M. laevinodis* et *M. ruginodis*.

Formica vagans, Fabricius (Ent. Syst., Vol. 2, p. 358 [1793]) et *F. acervorum*,
Latreille (Essai Fourmis Fr., p. 49 [1798]) ♀ ♀, nec ♂, nec Fabricius
se rapportent très probablement à *Myrmica rubra* ou à *M. scabrinodis*.

- M. rubra*, Latreille, Hist. Nat. Ins. Vol. 8, p. 259 (1805); Gen. Crust. Insect. Vol. 4, p. 131 (1809), etc.
- Manica rubra*, Jurine, Nouv. Méth. Class. Hym. p. 279 (1807).
- Atta rubra* Illiger, Mag. Insectenk. Vol. 6, p. 194 (1807).
- Formica* (*Myrmecia*) *rubra*, Blanchard, Cuvier, Règne animal, éd. 3. Insect. Vol. 2, pl. 117, fig. 7 (1849).
- M. rubra* (part.) Forel, Fourmis Suisse, p. 75, 77, 78 (1874) ♀ ♀ ♂.
- M. rubra* (s. str.) Emery, Deutsche Ent. Zeitschr. p. 169 (1908) ♀ ♀ ♂.
- subsp. *laevinodis*, Nylander, Act. Soc. Sc. Fennicæ, Vol. 2, p. 927, pl. 18, f. 5, 31 (1846) ♀ ♀ ♂ (*M. laevinodis*).
- M. laevinodis*, Mayr, Verh. Zool.-bot. Ver. Wien, Vol. 5, p. 402 (1855); Nylander, Ann. Sc. Nat. Zool. (4), Vol. 5, p. 78 (1856); Meinert, Natur. Afh. Dansk. Vid. Selsk. (5), Vol. 5 (sep.), p. 51 (1861); Mayr, Europ. Formicid. p. 64, 65, 66 (1861); Ern. André, Spec. Hym. Europe, Vol. 2, p. 316, 320, 324 pl. 21, f. 1, 3, 5, 8 (1882); Ruzsky, Formic. Imp. Rossici, Vol. 1, p. 655, 662, fig. 165, f. 2 (1905) ♀ ♀ ♂; Donisthorpe, Brit. Ants, p. 110 (1915).
- M. rubra r. laevinodis*, Forel, Fourmis Suisse, p. 76, 77, 79 (1874) ♀ ♀ ♂; Fauna Insect. Helvet. Hym. Form. p. 28, 30, 31 (1915); Emery, Bull. Soc. Ent. Ital. Vol. 47, p. 119, 121, 124, fig. 17, 21a, (1916) ♀ ♀ ♂.
- M. levinodis*, Dalla Torre, Cat. Hym. Vol. 7, p. 110 (1893).
- M. rubra levinodis*, Emery, Deutsche Ent. Zeitschr. p. 170, fig. 3, 4 (1908) ♀ ♀ ♂.
- M. longiscapus*, Curtis, Trans. Linn. Soc. Lond. Vol. 21, p. 213, pl. 23, f. 11-14 (1854) ♀ ♀ ♂.
- ? *M. incompleta*, Provancher, Le Natur. Canad. Vol. 12, p. 359 (1881) ♀ ♀ ♂.
- M. rubra laevinodis* var. *bruesi*, Wheeler, Psyche, Vol. 13, p. 38 (1905) [vide Wheeler, Journ. Econ. Ent. Vol. 1, p. 337, 338 (1908)].
- var. *champlaini*, Forel, Mitt. Naturh. Mus. Hamburg, Vol. 18, p. 80 (1901) ♀ (M. rubra r.) Canada.
- var. *europaea*, Forel, Rev. Suisse Zool. Vol. 19, p. 457 (1911) ♀ (M. rubra st. champlaini var.) Norvège.
- var. *minuta*, Ruzsky, Formic. Imp. Rossici, Vol. 1, p. 670 (1905) ♀; M. rubra levinodis var. *minuta*, Emery, Deutsche Ent. Zeitschr. p. 170 (1908) ♀. Pamir.
- var. *neolaevinodis*, Forel, Mitt. Naturh. Mus. Hamburg, Vol. 18, p. 80 (1901) ♀. New York.
- var. *tenuispina*, Forel, Ann. Mus. Zool. St Pétersb. Vol. 8, p. 374 (1904) ♀; M. rubra levinodis var. *tenuispina*, Emery, Deutsche Ent. Zeitschr. p. 170 (1908) ♀. Turkestan.
- subsp. *ruginodis*, Nylander, Act. Soc. Sc. Fennicæ, Vol. 2, p. 929, pl. 18, fig. 5, 30 (1846) ♀ ♀ ♂.
- M. ruginodis*, Mayr, Verh. Zool.-bot. Ver. Wien, Vol. 5, p. 407 (1855); Nylander, Ann. Sc. Nat. Zool. (4), Vol. 5, p. 79 (1856); Meinert, Natur. Afh. Dansk. Vid. Selsk. (5), Vol. 5 (sep.), p. 52 (1860); Mayr, Europ. Formicid. p. 63, 64, 65 (1861); Ern. André, Spec. Hym. Europe, Vol. 2, p. 317, 321, 324 (1882); Donisthorpe, Brit. Ants, p. 115 (1915) ♀ ♀ ♂.
- M. rubra r. ruginodis*, Forel, Fourmis Suisse, p. 76, 77, 79 (1874) ♀ ♀ ♂; Fauna Ins. Helvet. Hym. Form. p. 28, 30, 31 (1915); Emery, Bull. Soc. Ent. Ital. Vol. 47, p. 119, 121, 125 (1916) ♀ ♀ ♂.
- M. rubra ruginodis*, Emery, Deutsche Ent. Zeitschr. 1908, p. 171, ♀ ♀ ♂; Karawaiew, Rev. Russe Ent. Vol. 9, p. 270, fig. 1 (1908) ♂;
- M. laevinodis* var. *ruginodis*, Mayr, Verh. Zool.-bot. Ges. Wien, Vol. 36, p. 450 (1886).
- M. laevinodis ruginodis*, Ruzsky, Formic. Imp. Rossici, Vol. 1, p. 655, 671 (1905) ♀ ♀ ♂.
- M. diluta*, Nylander, Act. Soc. Sc. Fennicæ, Vol. 3, p. 41 (1849) ♀.
- M. (Leptothorax) diluta*, Fred. Smith, Cat. Hym. Brit. Mus. Vol. 6, p. 119 (1858).
- M. vagans*, Curtis, Trans. Linn. Soc. Lond. Vol. 21, p. 213 (1854).
- ? *M. ruginodis*, Provancher, Add. Faune Canada, Hym. p. 217 (1887) ♀ ♀ ♂.
- ? *Solenopsis fugax*, Provancher, Le Natur. Canad. Vol. 17, p. 22 (1886) nec Latr.
- var. *khamensis*, Ruzsky, Ann. Mus. Zool. Acad. Sc. Pétrograd, Vol. 19, p. 512, fig. 31-33 (1915) ♀. Tibet.
- var. ? *kotokui*, Forel, Sitz. ber. Bayerisch. Akad. Wiss. p. 267 (1911) ♀ ♀ ♂; (M. rubra r. kotokui, ruginodis var. ?) Japon.
- var. *ruginodo-laevinodis*, Forel, Fourmis Suisse, p. 77-79 (1874); Fauna Ins. Helvet. Hym. Form. p. 28-31 (1915) ♀ ♀ ♂. Avec le type.
- M. laevinodis* var. *ruginodo-laevinodis*, Donisthorpe, Brit. Ants, p. 115 (1915) ♀.

17. *M. rugosa*, Mayr, Reise Novara, Formicid. p. 19, nota (1865) ♀. Himalaya.
M. rugosa, Forel, Journ. Bombay Nat. Hist. Soc. Vol. 14, p. 697 (1902);
 Bingham, Fauna Brit. India, Hym. Vol. 2, p. 267, 268, fig. 81 (1903);
 Ruzsky, Formic. Imp. Rossici, Vol. 1, p. 655, 658 (1905) ♀; Emery,
 Deutsche Ent. Zeitschr. p. 167, fig. 1 (1908) ♀,
 var. *debiliior*, Forel, Rev. Suisse Zool. Vol. 10, p. 228 (1902) ♀. Himalaya.
M. rugosa, var. *debiliior*, Forel, Journ. Bombay Nat. Hist. Soc. Vol. 14, p. 697
 (1902).
 var. *kirgisica*, Ruzsky, Hor. Soc. Ent. Ross. Vol. 36, p. 314 (1903) ♀. Astrakan.
M. rugosa, var. *kirgisica*, Ruzsky, Formic. Imp. Rossici, Vol. 1, p. 659 (1905);
 Emery, Deutsche Ent. Zeitschr. p. 168 (1908) ♀.
M. rubra v. *kirgisica*, Forel, Mitt. Naturh. Mus. Hamburg, Vol. 24, 2 Beiheft,
 p. 18 (1907).
18. *M. scabrinodis*, Nylander, Act. Soc. Sc. Fennicæ, Vol. 2, p. 930 (1846) ♀ ♀ ♂. Europe, Asie N. et Cen-
 trale.
M. scabrinodis, Mayr, Verh. Zool.-bot. Ver. Wien, Vol. 5, p. 410 (1855);
 Nylander, Ann. Soc. Nat. Zool. (4), Vol. 5, p. 81 (1856); Meinert, Natur.
 Afh. Dansk. Vid. Selsk. (5), Vol. 5 (sep.), p. 53 (1860); Mayr, Europ.
 Formicid. p. 64, 65 (1861); Ern. André, Spec. Hym. Europe, Vol. 2, p. 319,
 322, 325 (1882); Ruzsky, Formic. Imp. Rossici, Vol. 1, p. 654, 680,
 fig. 169, 171, 3 (1905); Emery, Deutsche Ent. Zeitschr. p. 166, 174,
 fig. 8, 9 (1908) ♀ ♀ ♂.
M. rubra v. *scabrinodis*, Forel, Fourmis Suisse, p. 76, 78, 79 (1874); Emery,
 Zool. Jahrb. Syst. Vol. 8, p. 313 (1895) ♀ ♀ ♂.
M. rubra, Curtis, Trans. Linn. Soc. London, Vol. 21, p. 213, pl. 23, f. 1-10
 (1854) ♀ ♀ ♂.
M. caespitum Zetterstedt, Insect. Lappon. Vol. 1, p. 450 (1838) nec L.
 subsp. *scabrinodis* (s. str.) Nylander, Act. Soc. Sc. Fennicæ, Vol. 2, p. 930 (1846) ♀ ♀ ♂. Europe Nord et moyenne,
 Sibérie, Asie Centrale.
M. scabrinodis subsp. *scabrinodis*, Emery, Deutsche Ent. Zeitschr. p. 176, fig. 8
 c, d, g, 9 c. (1908); Donisthorpe, Brit. Ants, p. 125, fig. 68, 69 (1915);
 Forel, Fauna Insect. Helvet. Hym. Form. p. 29-31 (1915); Emery, Bull.
 Soc. Ent. Ital. Vol. 47, p. 120, 123, 125, fig. 21, 2 (1916) ♀ ♀ ♂.
 ? *M. specioïdes*, Bondroit, Ann. Soc. Ent. Fr. Vol. 87, p. 100 (1918) ♀ ♀ ♂.
 var. *aloba*, Forel, Ann. Soc. Ent. Belg. Vol. 53, p. 103 (1909) ♀ Andalousie.
 var. *bessarabica*, Nasonov, Trav. Lab. Zool. Univ. Moscou (en russe), Vol. 4,
 liv. 1, p. 36 (1889) ♀. Bessarabie.
M. scabrinodis var. *bessarabica* Ruzsky, Formic. Imp. Rossici, Vol. 1, p. 688
 (1905); Emery, Deutsche Ent. Zeitschr. p. 177, nota (1908).
 var. *detritinodis*, Emery, Zool. Jahrb. Syst. Vol. 8, p. 316 (1895) ♀. U. S. A.; Maryland.
 var. *fracticornis*, Emery, ibidem, p. 313 (1895) ♀. U. S. A.,
 var. *glacialis*, Forel, Ann. Soc. Ent. Belg. Vol. 48, p. 154 (1904) ♀. Brit. Columbia.
 var. ? *granulinodis*, Nylander, Act. Soc. Sc. Fennicæ, Vol. 2, p. 1060 (1846) ♀ ♂ Sibérie.
 (*M. granulinodis*).
M. granulinodis, Ern. André, Spec. Hym. Europe, Vol. 2, p. 319, 322, 325
 (1883) ♀ ♂.
M. scabrinodis var. ? *granulinodis*, Emery Deutsche Ent. Zeitschr. p. 177,
 nota (1908) ♀ ♂.
 var. *lacustris*, Ruzsky, Formic. Imp. Rossici, Vol. 1, p. 686 (1905) ♀. Tobolsk.
M. scabrinodis var. *lacustris*, Emery, Deutsche Ent. Zeitschr. p. 177 (1908) ♀.
 var. *lobifrons*, Pergande, Proc. Sc. Acad. Washington, Vol. 2, p. 521 (1901) ♀ (*M.*
sabuleti var.) Alaska.
 var. *rugulosoides*, Forel, Fauna Insect. Helvet. Hym. Form. p. 29 (1915) ♀. Suisse, Italie N.
 var. *rolandi*, Bondroit, Ann. Soc. Ent. Fr. Vol. 87, p. 101 (1918) ♀ ♀ ♂ (*M. rolandi*) Pyrénées, Espagne.
 var. *sabuleti*, Meinert, Natur. Afh. Dansk. Vid. Selsk. (5), Vol. 5, p. 55 (1860) ♀ ♂ Europe moyen. et méridion.;
 (*M. sabuleti*). importées dans le Nord de
 l'Afrique.
M. scabrinodis var. *sabuleti*, Emery, Zool. Jahrb. Syst. Vol. 8, p. 314 (1895);
 Emery, Deutsche Ent. Zeitschr. p. 176, fig. 8e, f, 9d, 10c (1908)
 ♀ ♀ ♂; Donisthorpe, Brit. Ants, p. 132 (1915); Forel, Fauna Ins.
 Helvet. Hym. Form. p. 29-31 (1915); Emery, Bull. Soc. Ent. Ital. Vol. 47,
 p. 120, 124, 125, fig. 19c, 20b, 21f, (1916) ♀ ♀ ♂.
M. scabrinodis, Bondroit, Ann. Soc. Ent. Fr. Vol. 87, p. 101 (1918) ♀ ♀ ♂.
 nec Nylander.
 var. *scabrinodo-lobicornis*, Forel, Fourmis Suisse, p. 77 (1874) ♀ (*M. rubra* var.) Suisse

- subsp. *angulinodis*, Ruzsky, Formic. Imp. Rossici, Vol. 1, p. 654, 689 (1905) ♀ ♂. Sibérie : Irkutsk.
- subsp. *kasczenkoi*, Ruzsky, ibidem, p. 654, 702 (1905) ♀ ♂. Transbaïkalie.
- subsp. *rugulosa*, Nylander, Act. Soc. Sc. Fennicæ, Vol. 3, p. 32 (1849) ♀ ♂ (*M. rugulosa*). Europe Nord et moyenne.
- M. rugulosa*, Mayr, Verh. Zool.-bot. Ges. Wien, Vol. 5, 405 (1855); Nylander, Ann. Sc. Nat. Zool. (4), Vol. 5, p. 80 (1856); Meinert, Natur. Afh. Dansk. Vid. Selsk. (5), Vol. 5 (sep.) p. 52 (1860); Mayr, Europ. Formicid. p. 63, 65, 66 (1861); Ern. André, Spec. Hym. Europe, Vol. 2, p. 317, 321, 325 (1882) ♀ ♂ ♂.
- M. rubra* r. *rugulosa*, Forel, Fourmis Suisse, p. 77, 78, 79 (1874) ♀ ♀ ♂.
- M. scabrinodis rugulosa*, Ruzsky, Formic. Imp. Rossici, Vol. 1, p. 654, 690, fig. 165, 3, 4 (1905); Emery, Deutsche Ent. Zeitschr. p. 177, fig. 8a, b (1908) ♀ ♀ ♂.
- M. scabrinodis* st. *rugulosa*, Forel, Fauna Insect. Helvet. Hym. Form. p. 29-31, (1915); Emery, Bull. Soc. Ent. Ital. Vol. 47, p. 120, 124, fig. 20d (1916) ♀ ♀ ♂.
- M. clandestina*, Forster, Hym. Stud. Vol. 1, p. 63 (1850) ♀.
- var. *hellenica*, Forel, Rev. Suisse Zool. Vol. 21, p. 431 (1913) ♀ ♀.
- var. *rugulosoides*, Forel, Fauna Ins. Helvet. Hym. Form. p. 29 (1915) ♀.
- M. scabrinodis*, subsp. *rugulosa*, var. *rugulosoides*, Emery, Bull. Soc. Ent. Ital. Vol. 47, p. 120, 124, fig. 20, c (1916) ♀.
- subsp. *saposhnikovii*, Ruzsky, Formic. Imp. Rossici, Vol. 1, p. 654, 701, fig. 171, 1, 2 (1905) ♀.
- M. scabrinodis saposhnikovii*, Emery, Deutsche Ent. Zeitschr. p. 180 (1908) ♀.
- subsp. *schencki*, Emery, Zool. Jahrb. Syst. Vol. 8, p. 315 (1895) ♀ ♀ ♂ (*M. rubra* subsp.). Europe moyenne jusqu'à la Manchourie et la Chine.
- M. scabrinodis schencki*, Emery, Deutsche Ent. Zeitschr. p. 178, fig. 9b, 11a (1908) ♀ ♀ ♂.
- M. scabrinodis* st. *schencki*, Forel, Fauna Ins. Helvet. Hym. Form. p. 29-31 (1915) ♀ ♀ ♂; Emery, Bull. Soc. Ent. Ital. Vol. 47, p. 120, 123, fig. 19b, 20a (1916) ♀ ♀.
- M. scabrinodis lobicornis* var. *schencki*, Ruzsky, Formic. Imp. Rossici, p. 699 (1905) ♀ ♀ ♂.
- M. lobicornis*, Förster, Hymen. Stud. Vol. 1, p. 69 (1850) ♀ ♀; Schenck, Jahrb. Ver. Nat. Nassau, Vol. 8, p. 82 (1852); Mayr, Verh. Zool.-bot. Ver. Wien, Vol. 5, p. 412 (1855) ♂, nec Nylander.
- var. *emeryana*, Forel, Deutsche Ent. Zeitschr. p. 617 (1914) ♀ ♀ ♂. N. Carolina.
- var. *monticola*, Wheeler, Proc. Amer. Acad. Art. Sc. Boston, Vol. 52, p. 505 (1917) ♀ ♂. Colorado.
- var. *thaoënsis*, Wheeler, ibidem, p. 504 (1917) ♀ ♀ ♂. Californie.
- subsp. *stangeana*, Ruzsky, Zool. Jahrb. Syst. Vol. 17, p. 474 (1902) ♀ (*M. bergi* subsp.). Région Aralo-Caspienne.
- M. bergi* subsp. *stangeana*, Ruzsky, Formic. Imp. Rossici, Vol. 1, p. 655, 678, fig. 166, 2, 3 (1905) ♀.
- M. scabrinodis stangeana*, Emery, Deutsche Ent. Zeitschr. p. 178 (1908) ♀ ♀.
19. *M. smythiesi*, Forel, Rev. Suisse Zool. Vol. 10, p. 226 (1902) ♀. Himalaya, Turkestan or., Sibérie or., 2500 m. et au-dessus.
- M. smythiesi*, Forel, Journ. Bombay Nat. Hist. Soc. Vol. 14, p. 697, 698 (1902); Bingham, Fauna Brit. India, Hym. Vol. 2, p. 267, 269 (1903); Emery, Deutsche Ent. Zeitschr. p. 166, 168, fig. 2, ♀ (1908); Ruzsky, Ann. Mus. Zool. Acad. Sc. Petrograd, Vol. 19, p. 507, fig. 24 (1915) ♀.
- M. rugosa smythiesi*, Ruzsky, Formic. Imp. Rossici, Vol. 1, p. 655, 659 (1905) ♀.
- var. *bactriana*, Ruzsky, Ann. Mus. Zool. Acad. Sc. Petrograd, Vol. 19, p. 508, fig. 25-27 (1915) ♀ ♂. Tibet.
- var. *exigua*, Ruzsky, ibidem, p. 510 (1915) ♀ ♂. Tibet.
- var. *fortior*, Forel, Rev. Suisse Zool. Vol. 12, p. 22 (1904) ♀. Kashmir, Sibérie or.
- M. smythiesi* var. *fortior*, Emery, Deutsche Ent. Zeitschr. p. 168 (1908) ♀.
- M. rugosa smythiesi* var. *fortior*, Ruzsky, Formic. Imp. Rossici, Vol. 1, p. 660 (1905).
- var. *rupestris*, Forel, Rev. Suisse Zool. Vol. 10, p. 227 (1902) ♀. Sitkim.
- M. smythiesi*, var. *rupestris*, Forel, Journ. Bombay Nat. Hist. Soc. Vol. 14, p. 697, 698 (1902); Bingham, Fauna Brit. India, Hym. Vol. 2, p. 269 (1903) ♀.
- subsp. *cachmiriensis*, Forel, Rev. Suisse Zool. Vol. 12, p. 23 (1904) ♀. Sind Valley.
- var. *lutescens*, Forel, ibidem (1904) ♀. Kashmir.
- subsp. *carbonaria*, Forel, Rev. Suisse Zool. Vol. 10, p. 227 (1902) ♀. Inde Centrale.

- M. smythiesi*, *r. carbonaria*, Forel, Journ. Bombay Nat. Hist. Soc. Vol. 14, p. 697, 698 (1902); Bingham, Fauna Brit. India, Hym. Vol. 2, p. 269 (1903) ♀.
- subsp. *dshungarica*, Ruzsky, Formic. Imp. Rossici, Vol. 1, p. 655, 661 (1905) ♀ Altai (2.000 m.).
(*M. rugosa* subsp.).
- M. smythiesi dshungarica*, Emery, Deutsche Ent. Zeitschr. p. 169 (1908) ♀.
20. *M. sulcinodis*, Nylander, Act. Soc. Sc. Fennicæ, Vol. 2, p. 934 (1846) ♀ ♀. N. de l'Europe et de l'Asie; plus au S. dans les montagnes.
- M. sulcinodis*, Fred. Smith, Trans. Ent. Soc. Lond. (2), Vol. 3, p. 119 (1855); Mayr, Verh. Zool.-bot. Ver. Wien, Vol. 5, p. 408 (1855); Nylander, Ann. Sc. Nat. Zool. (4), Vol. 5, p. 80 (1856); Meinert, Natur. Afh. Dansk. Vid. Selsk. (5), Vol. 5, p. 53 (1860); Mayr, Europ. Formicid. p. 63, 64, 65 (1861); Ern. André, Spec. Hym. Europe, Vol. 2, p. 317, 321, 324 (1882); Ruzsky, Formic. Imp. Rossici, Vol. 1, p. 654, 703 (1905); Emery, Deutsche Ent. Zeitschr. p. 166, 167, 173, fig. 7 (1908); Donisthorpe, Brit. Ants, p. 122, pl. 7 (1915); Forel, Fauna Insect. Helvet., Hym. Form. p. 29-31 (1915) ♀ ♀ ♂; Emery, Bull. Soc. Ent. Ital. Vol. 47, p. 119, 122, 125, fig. 18a-c, 21b (1916) ♀ ♀ ♂.
- M. rubra r. sulcinodis*, Forel, Fourmis Suisse, p. 76, 77, 79 (1874) ♀ ♀ ♂.
- M. perelegans*, Curtis, Trans. Soc. Linn. Lond. Vol. 21, p. 214, pl. 23, fig. 15-17 (1854) ♀ ♀ ♂.
- var. *nigripes*, Ruzsky, Berl. Ent. Zeitschr. Vol. 41, p. 73 (1896) ♀ ♀ ♂. Russie S. et Sibérie O.
- M. sulcinodis* var. *nigripes*, Ruzsky, Formic. Imp. Rossici, Vol. 1, p. 707, fig. 166, 4 (1905) ♀ ♀ ♂; Emery, Deutsche Ent. Zeitschr. p. 174 (1908) ♀ ♂.
- var. *sulcinodo-ruginodis*, Forel, Fourmis Suisse, p. 77 (1884) ♀. Alpes.
- M. ruginodis*, var. *sulcinodo-ruginodis*, Donisthorpe, Brit. Ants. p. 121 (1915) ♀.
- var. *sulcinodo-rugulosa*, Nasonov, Trav. Lab. Zool. Univ. Moscou, Vol. 4, p. 35 (1889) ♀. Russie.
- var. *sulcinodo-scabrinodis*, Forel, Fourmis Suisse, p. 77 (1874) ♀. Alpes, Oural.
- M. sulcinodis* var. *sulcinodo-scabrinodis*, Ruzsky, Berlin Ent. Zeitschr. Vol. 41, p. 73 (1896); Emery, Deutsche Ent. Zeitschr. p. 173, fig. 7e, (1906) ♀; Forel, Fauna Insect. Helv. Hym. Form. p. 29 (1915); Emery, Bull. Soc. Ent. Ital. Vol. 47, p. 119, 122, fig. 18e (1916) ♀ ♀.
- var. *wesmaeli*, Bondroit, Ann. Soc. Ent. France, Vol. 87, p. 106, fig. 54 (1918) ♀ Pyrénées Or.
(*M. Wesmaeli*).
- sulcinodis*, var. *sulcinodo-scabrinodis*, Forel.
21. *M. tibetana*, Mayr, Hor. Soc. Ent. Ross. Vol. 24, p. 279 (1890) ♀. Tibet N.
- M. tibetana*, Emery, Deutsche Ent. Zeitschr. p. 181, fig. 13 (1908) ♀; Ruzsky, Ann. Mus. Zool. Acad. Sc. Petrograd, Vol. 19, p. 510, fig. 30 (1915) ♂.
- var. *furva*, Ruzsky, ibidem, p. 512 (1915) ♀.

2. SUBGENUS MANICA (JURINE), WHEELER EMEND.

Manica. Jurine, Nouv. Méth. Class. Hym. p. 276 (1807); Wheeler, Ann. New York Acad. Sc. Vol. 21, p. 166 (1911).

Aphaenogaster subgenus *Neomyrma*, Forel, Rev. Suisse Zool. Vol. 22, p. 275 (1914, mai).

Myrmica subgenus *Oreomyrma*, Wheeler, Psyche, Vol. 21, p. 118 (1914, août).

Myrmica (part.). Mayr, Verh. Zool.-bot. Ver. Wien, Vol. 5, p. 396 (1855).

Caractères. — *Ouvrière et femelle.* — Antennes à massue de 5 articles. Épinotum inerme.

Mâle. — Antennes sans massue différenciée.

Type. — *Formica rubida*, Latreille; désigné par Wheeler (1911).

Distribution géographique des espèces. — L'unique espèce eurasiatique s'étend depuis les Alpes jusqu'à la Sibérie; les espèces nord-américaines habitent les états de l'Ouest.

22. *M. aldrichi*, Wheeler, Psyche, Vol. 21, p. 119, 120, fig. 16 (1914) ♀. Idaho.

23. *M. bradleyi*, Wheeler, Journ. New York Ent. Soc. Vol. 17, p. 77 (1909) ♀. Californie, Nevada.
M. (Oreomyrma) bradleyi, Wheeler, Psyche, Vol. 21, p. 119, fig. 1e (1914) ♀;
 Vol. 22, p. 50 (1915) ♀.
Aphaenogaster, subgen. *Neomyrma calderoni*, Forel, Rev. Suisse Zool. Vol. 22,
 p. 275 (1914) ♀.
24. *M. hunteri*, Wheeler, Psyche, Vol. 21, p. 119, 121, fig. 1c (1914) ♀. Montana, 2000 m.
25. *M. mutica*, Emery, Zool. Jahrb. Syst. Vol. 8, p. 311 (1895) ♀. Colorado jusqu'à
M. (Oreomyrma) mutica, Wheeler, Psyche, Vol. 21, p. 119, fig. 1d (1914) ♀ ♀ ♂. British Columbia.
26. *M. rubida* (Latreille), Fourmis, p. 267, pl. 10, fig. 65 (1802) ♀ (*Formica*) Montagnes de l'Europe,
 (Pl. I, Fig. 13). Asie N., Asie mineure,
Manica rubida, Jurine, Nouv. Méth. Class. Hym. p. 279 (1807) ♀. Caucase.
M. rubida, Schenck. Jahrb. Ver. Nat. Nassau, Vol. 8, p. 132 (1852) ♀; Mayr,
 Verh. Zool.-bot. Ver. Wien, Vol. 5, p. 400 (1855); Nylander, Ann. Sc.
 Nat. Zool. (4), Vol. 5, p. 77 (1856); Mayr, Europ. Formicid. p. 63, 64,
 65 (1861); Forel, Fourmis Suisse, p. 75, 77, 78, 79 (1874); Ern. André,
 Spec. Hym. Europe, Vol. 2, p. 315, 320, 323 (1882); Ruzsky, Form.
 Imp. Rossici, Vol. 1, p. 653, 656 (1905) ♀ ♀ ♂.
M. (Oreomyrma) rubida, Wheeler, Psyche, Vol. 21, p. 119, fig. 1a (1914) ♀.
M. (Neomyrma) rubida, Forel, Fauna Ins. Helvet. Hym. Form. p. 31, 32
 (1915) ♀ ♀ ♂; Emery, Bull. Soc. Ent. Ital. Vol. 47, p. 120, 121, 124
 (1916) ♀ ♀ ♂.
Formica (M.) leonina, Losana, Mem. Accad. Sc. Torino, Vol. 37, p. 332,
 pl. 36, fig. 7 (1832) ♀.
M. montana, Imhof & Labram, Ins. Schweiz. Vol. 2, pl. 36, fig. 1-3 (1838);
 Mayr, Verh. Zool.-bot. Ver. Wien, Vol. 3, p. 110 (1853) ♀ ♀ ♂.
M. rhynchophora, Förster, Verh. Naturh. Ver. preuss. Rheinl. Vol. 7, p. 488
 (1850) ♂.

2. GENUS CRATOMYRMEX, EMERY

Cratomyrmex. Emery, Ann. Soc. Ent. Fr., Vol. 60, p. 572 (1891) ♀; Santschi, Ann. Soc. Ent. Belg.
 Vol. 57, p. 307 (1913) ♀.

Caractères. — *Ouvrière.* — Variant beaucoup de taille, mais sans être proprement dimorphe.

Tête presque carrée, plus large que longue chez les grands exemplaires.

Épistome comme chez *Myrmica*.

Mandibules robustes, très courbées, denticulées.

Antennes à funicule filiforme, sans massue différenciée.

Poils sous la tête formant un psammophore, comme chez *Pogonomyrmex* (voir ce genre).

Corselet à sutures dorsales distinctes; dos en selle; épinothum armé.

Pétiole pédonculé, surmonté d'un nœud arrondi.

Eperons faiblement pectinés.

Femelle. — Bien plus grande que l'ouvrière; du reste très semblable à celle-ci.

Ailes à deux cellules cubitales fermées.

Mâle inconnu.

Distribution géographique de l'espèce. — Afrique occidentale tropicale.

1. *C. regalis*, Emery, Ann. Soc. Ent. Fr. Vol. 60, p. 572 (1891) ♀. Afrique O. Benue.
C. regalis, Santschi, Ann. Soc. Ent. Belg. Vol. 57, p. 307, fig. 3 (1913) ♀. Dahomey, Congo.
 var. *rubra*, Santschi, ibidem, p. 308 (1913) ♀. Dahomey.
2. *C. sculpturatus*, Stitz, Erg. 2. Deutsch. Zentr. Afr. Exp. Vol. 1, Zool. p. 377, Congo français.
 fig. 2 (1916) ♀.

3. GENUS POGONOMYRMEX, MAYR

Pogonomyrmex. Mayr, Annuar. Soc. Natural. Modena, Vol. 3, p. 169 (1868).

Myrmica (part.). Fred. Smith (1858).

Atta (part.). Lepeletier (1836), Spinola (1851), Fred. Smith (1858).

Formica (part.). Latreille (1802).

Caractères. — *Ouvrière.* — Taille plus ou moins variable.

Diffère de *Myrmica* par le corselet sans impression dorsale et même généralement sans sutures dorsales.

Palpes maxillaires de 4 articles, labiaux de 3 (*P. barbatus* Fred. Smith, *coarctatus* Mayr).

Antennes terminées par une massue plus ou moins accusée de 4 articles.

Éperons moins longuement pectinés que chez *Myrmica*.

Femelle et mâle. — Voir les caractères des sous-genres.

Dans la diagnose originale du genre, Mayr dit que les éperons peuvent être simples ou pectinés chez les ouvrières et qu'ils sont simples chez les mâles. Je les ai trouvés, chez tous les sexes, constamment garnis de dents plus ou moins courtes et inclinées, excepté chez le ♂ de *P. angustus*, Mayr, où les éperons sont rudimentaires ou nuls. Mayr dit aussi qu'il n'y a pas de sillons convergents au corselet des ♂ : j'en trouve des vestiges dans les espèces de l'Amérique du Nord; chez le ♂ de *P. angustus*, ces sillons sont aussi nets que chez *Myrmica*.

Type. — *Formica badia*, Latreille.

Distribution géographique des espèces. — Depuis les contrées chaudes des Etats-Unis jusqu'à la Patagonie et au Chili (1).

TABLE POUR LA DÉTERMINATION DES SOUS-GENRES

Ouvrières.

1. Une barbe (*psammophore*) plus ou moins longue et différenciée sous la tête (Pl. I, Fig. 8). 1. Subgenus POGONOMYRMEX, Mayr.
- Pas de barbe 2.
2. Mandibules étroites à bord masticateur très oblique 4. Subgenus HYLOMYRMA, Forel.
- Mandibules à bord masticateur large 3.
3. Tête courte; mandibules très courbées; petites espèces 2. Subgenus EPHEBOMYRMEX, Wheeler.
- Tête allongée; mandibules peu courbées; corps tout à fait mat; taille 7,5-8 mm. 3. Subgenus FORELOMYRMEX, Wheeler.

1. SUBGENUS POGONOMYRMEX, MAYR SENSU STR.

Pogonomyrmex. Mayr, Annuar. Soc. Natural. Modena, Vol. 3, p. 169 (1868); Wheeler, *Psyche*, Vol. 9, p. 390 (1902).

Caractères. — *Ouvrière et femelle.* — Taille de l'ouvrière variant plus ou moins.

(1) Voir la table des espèces: Mayr, *Verh. Zool.-bot. Ges. Wien*, Vol. 37, p. 608-611 (1887); pour celles de l'Amérique du Nord, Wheeler, *Psyche*, Vol. 9, p. 390-393 (1902).

Tête carrée avec les angles arrondis, aussi large ou plus large que longue.

Mandibules très robustes, à forte courbure.

De l'épistome, du bord des mandibules et du dessous de la tête partent des poils raides et courbés, qui chez certaines espèces (toutes les espèces de l'Amérique du Nord et quelques-unes de l'Amérique australe) constituent un système très développé (psammophore), comparable à une barbe. Le psammophore sert aux fourmis qui habitent le désert à charrier du sable (1).

Mâle. — Tête courte.

Scape long au moins comme les trois premiers articles du funicule chez les espèces de l'Amérique du Nord(2), beaucoup plus court chez les espèces australes.

Sillons de Mayr variables.

Aile antérieure variable, dans sa nervulation : en général, dans les espèces de l'Amérique du Nord, comme chez *Myrmica*; quelquefois la nervure qui partage incomplètement la cellule cubitale fermée est extrêmement réduite ou même nulle; chez les espèces de l'Amérique australe, il y a ordinairement deux cellules cubitales fermées.

Ce sous-genre, ainsi que le sous-genre *Ephebomyrmex*, sont, à mon avis, des divisions artificielles, qui devraient être revisées. Mais il faudrait pour cela connaître, plus que je ne les connais, les ♂ des espèces d'*Ephebomyrmex* et des *Pogonomyrmex* de l'Amérique australe. La présence ou l'absence de longs poils sous la tête n'est pas un bon caractère diagnostique, car il offre tous les degrés intermédiaires. Les épines inférieures de l'épinotum existent chez *P. silvestrii*, Emery et *brevibarbis*, Emery et chez toutes les espèces d'*Ephebomyrmex*; ce caractère ne peut donc servir à distinguer les deux sous-genres. Les espèces australes me paraissent être, plus que les espèces du Nord, parentes des *Ephebomyrmex*.

Ethologie. — Fourmis granivores et moissonneuses par excellence (3).

Type. — *Formica badia*, Latreille.

Distribution géographique des espèces. — Contrées chaudes des Etats-Unis, Mexique, Amérique australe.

ESPÈCES DE L'AMÉRIQUE DU NORD

1. *P. apache*, Wheeler, Psyche, Vol. 9, p. 392 (1902) ♀. Texas.
2. *P. badius* (Latreille), Fourmis, p. 238, pl. 11, f. 71, A-D (1802) ♀ ♀ (*Formica badia*). N. Caroline jusqu'à Floride.
Atta badia, Lepeletier, Hist. Nat. Hym. Vol. 1, p. 174 (1836).
P. badius, Emery, Zool. Jahrb. Syst. Vol. 8, p. 310 (1895); Wheeler, The Amer. Natur. Vol. 36, p. 97, 99, fig. 8 (1902); Psyche, Vol. 9, p. 392 (1902) ♀.
Myrmica transversa, Fred. Smith, Cat. Hym. Brit. Mus. Vol. 6, p. 129 (1858) ♀.
P. transversa, Mayr, Verh. Zool.-bot. Ges. Wien, Vol. 36, p. 359 (1886); Vol. 37, p. 610 (1887) ♀.
Atta crudelis, Fred. Smith, Cat. Hym. Brit. Mus. Vol. 6, p. 170 (1858).
Myrmica crudelis, Mayr, Verh. Zool.-bot. Ges. Wien, Vol. 12, p. 740 (1862) ♀ ♂.
P. crudelis, Mayr, Annuar. Soc. Natural. Modena, Vol. 3, p. 170 (1868); Mac Cook, Agric. Ant, p. 311, pl. 10, 11 (1879); Mayr, Verh. Zool.-bot. Ges. Wien, Vol. 37, p. 610 (1887) ♀.

(1) Voyez Santschi « Sur la signification de la barbe chez les Fourmis arénicoles », *Rev. Suisse Zool.* Vol. 17, p. 440-458 (1900).

(2) J'ai vu une série de 6 ♂ de *P. barbatus* var. *marfensis*, Wheeler, dans laquelle les antennes avaient 12 articles, au lieu de 13.

(3) Voir : MacCook, *The Nat. Hist. of the Agricultural Ant of Texas*, Philadelphia 1879; le même, *The Honey Ants, etc. and the Occident Ants, etc.*, Philadelphia 1882; W. M. Wheeler, *Ants*, New York, 1910.

- ? *Myrmica brevipennis*, Fred. Smith, Cat. Hym. Brit. Mus. Vol. 6, p. 130 (1858) ♀.
- ? *P. brevipennis*, Mayr, Verh. Zool.-bot. Ges. Wien, Vol. 36, p. 359, 459 (1886); Vol. 37, p. 610 (1887) ♂.
3. *P. barbatus*, Fred. Smith, Cat. Hym. Brit. Mus. Vol. 6, p. 130 (1858) ♀ Mexique.
(*Myrmica barbata*).
- P. barbatus*, Mayr, Annuar. Soc. Natural. Modena, Vol. 3, p. 170 (1868); Verh. Zool.-bot. Ges. Wien, Vol. 20, p. 971 (1870) ♀; Vol. 37, p. 610, 611 (1887) ♀ ♂; Wheeler, The Amer. Natur. Vol. 36, p. 91, 98, fig. 4 (1902) ♀; Psyche, Vol. 9, p. 390 (1902) ♀.
- var. *fuscata*, Emery, Zool. Jahrb. Syst. Vol. 8, p. 309 (1895) ♀ ♀. Colorado.
- P. barbatus*, var. *fuscatus*, Wheeler, The Amer. Natur. Vol. 36, p. 98 (1902); Psyche, Vol. 9, p. 391 (1902) ♀.
- var. *marfensis*, Wheeler, The Amer. Natur. Vol. 36, p. 98 (1902) ♀. Texas.
- P. barbatus*, var. *marfensis*, Wheeler, Psyche, Vol. 9, p. 391 (1902) ♀.
- var. *molefaciens* (Buckley), Proc. Acad. Nat. Sc. Philad. p. 445 (1860) ♀ (*Myrmica* [Atta] m.). Mexique, Texas, Arkansas, etc.
- Myrmica molefaciens*, Lincecum, ibidem, p. 323-331 (1866); MacCook, ibidem, p. 299-304 (1877).
- P. molifaciens*, Mayr, Verh. Zool.-bot. Ges. Wien, Vol. 36, p. 365 (1886).
- P. barbatus*, var. *molefaciens*, Forel, Ann. Soc. Ent. Belg. Vol. 30, C. R. p. 42 (1886); Emery, Zool. Jahrb. Syst. Vol. 8, p. 308 (1895) ♀ ♀ ♂; Wheeler, The Amer. Natur. Vol. 36, p. 98 (1902); Psyche, Vol. 9, p. 391 (1902) ♀.
- P. barbatus*, MacCook, Agr. Ant. (1879) ♀ ♀ ♂.
- var. *nigrescens*, Wheeler, Psyche, Vol. 9, p. 389, 391 (1902) ♀. Texas.
- subsp. *rugosa*, Emery, Zool. Jahrb. Syst. Vol. 8, p. 309 (1895) ♀ ♂. Californie.
- P. barbatus*, subsp. *rugosus*, Wheeler, The Amer. Natur. Vol. 36, p. 98 (1902); Psyche, Vol. 9, p. 391 (1902) ♀.
4. *P. californicus* (Buckley), Proc. Ent. Soc. Philad. p. 236 (1868) ♀ (*Myrmica californica*).
- P. californicus*, Emery, Zool. Jahrb. Syst. Vol. 8, p. 311 (1895); Wheeler, The Amer. Natur. Vol. 36, p. 96, 98, fig. 7 (1902); Psyche, Vol. 9, p. 391 (1902) ♀; Vol. 21, p. 153 (1914) ♀ ♀ ♂.
- P. badius*, Mayr, Annuar. Soc. Natural. Modena, Vol. 3, p. 170 (1868); Verh. Zool.-bot. Ges. Wien, Vol. 20, p. 971 (1870) ♀; Vol. 37, p. 610 (1887); nec Latreille.
- var. *hindleyi*, Forel, Bull. Soc. Vaud. Sc. Nat. Vol. 50, p. 270 (1914) ♀ Californie S.
- subsp. *estebania* Pergande, Proc. Calif. Acad. Sc. (2), Vol. 4, p. 33 (1893) ♀ (*P. badius* subsp.) Californie.
- P. californicus*, subsp. *estebanius*, Emery, Zool. Jahrb. Syst. Vol. 8, p. 311 (1895); Wheeler, The Amer. Natur. Vol. 36, p. 98 (1902); Psyche, Vol. 9, p. 391 (1902) ♀; Vol. 21, p. 154 (1914) ♀ ♀ ♂.
- subsp. *longinodis*, Emery, Zool. Jahrb. Syst. Vol. 8, p. 311 (1895) ♀. Californie.
- P. californicus*, subsp. *longinodis*, Wheeler, The Amer. Natur. Vol. 36, p. 99 (1902); Psyche, Vol. 9, p. 392 (1902) ♀; Vol. 21, p. 155 (1914).
- subsp. *maricopa*, Wheeler, Psyche, Vol. 21, p. 155 (1914) ♀ ♀. Mexique, Texas, Calif., etc.
5. *P. comanche*, Wheeler, Psyche, Vol. 9, p. 392 (1902) ♀ (*occidentalis* subsp.) Texas.
- P. comanche*, Wheeler, ibidem, Vol. 21, p. 156 (1914).
6. *P. desertorum*, Wheeler, Psyche, Vol. 9, p. 387, 390 (1902) ♀ (Pl. I, Fig. 8). Texas.
- var. *tenuispina*, Forel, Bull. Soc. Vaud. Sc. Nat. Vol. 50, p. 269 (1914) ♀. Etats-Unis.
7. *P. guatemaltecus*, Wheeler, Psyche, Vol. 21, p. 149 (1914) ♀ ♀. Guatemala.
8. *P. huachucanus*, Wheeler, ibidem, Vol. 21, p. 151 (1914) ♀. Arizona.
9. *P. occidentalis*, Cresson, Proc. Ent. Soc. Philad. Vol. 4, p. 426 (1865) ♀ ♀ N. Mexique, Colorado, Utah, Arkansas, etc.
(*Myrmica*). Honolulu.
- P. occidentalis*, Cresson, Trans. Amer. Ent. Soc. Vol. 7, Proc. p. 22-23 (1879); MacCook, The Honey Ant, etc. p. 123-162, fig. 107-112 (1882) ♀ ♀ ♂.
- P. occidentalis*, Mayr, Verh. Zool.-bot. Ges. Wien, Vol. 37, p. 610 (1887); Emery, Zool. Jahrb. Syst. Vol. 8, p. 310 (1895); Wheeler, The Amer. Natur. Vol. 36, p. 92, 98, fig. 5 (1902); Psyche, Vol. 9, p. 391 (1902) ♀.
- Myrmica seminigra*, Cresson, Proc. Ent. Soc. Philad. Vol. 4, p. 427 (1865) ♂.
- P. opaciceps*, Mayr, Verh. Zool.-bot. Ges. Wien, Vol. 20, p. 971 (1871) ♀.
- subsp. *ruthveni*, Gaige, Proc. Biol. Soc. Washington, Vol. 27, p. 93 (1914) ♀ ♀ ♂. Nevada.

10. *P. subnitidus*, Emery, Zool. Jahrb. Syst. Vol. 8, p. 310 (1895) ♀ (*occidentalis* var.). Californie.
P. occidentalis var. *subnitidus*, Wheeler, The Amer. Natur. Vol. 36, p. 98 (1902); Psyche, Vol. 9, p. 391 (1902) ♀.
P. subnitidus, Wheeler, ibidem, Vol. 21, p. 156 (1914).
11. *P. sancti-hyacinthi*, Wheeler, Psyche, Vol. 9, p. 388, 391 (1902) ♀. Texas.
12. *P. subdentatus*, Mayr, Verh. Zool.-bot. Ges. Wien, Vol. 20, p. 971 (1870) ♀. Californie.
P. subdentatus, Mayr, ibidem, Vol. 37, p. 610 (1887); Wheeler, The Amer. Natur. Vol. 36, p. 94, 98 fig. 6 (1902); Psyche, Vol. 9, p. 391 (1902) ♀.

ESPÈCES DE L'AMÉRIQUE MÉRIDIONALE

13. *P. brevibarbis*, Emery, Bull. Soc. Ent. Ital. Vol. 37, p. 158 (1905) ♀. Patagonie.
 subsp. *longiceps*, Santschi, Ann. Soc. Cient. Argent. Vol. 84, p. 277 (1917) ♀. Argentine : Prov. San Juan
14. *P. bispinosus* (Spinola), in Gay, Hist. Fis. Chile, Zool. Vol. 6, p. 244 (1851) ♀ ♀ ♂ (*Atta*). Chili : Valparaiso.
P. bispinosus, Mayr, Annuar. Soc. Natural. Modena, Vol. 3, p. 170 (1868); Verh. Zool.-bot. Ges. Wien, Vol. 20, p. 970 (1870), Vol. 37, p. 610 (1887) ♀; Emery, Bull. Soc. Ent. Ital. Vol. 37, p. 158 (1905) ♀.
 var. *semistriata*, Emery, ibidem, Vol. 37, p. 158 (1905) ♀ ♀.
 var. *spinolæ*, Emery, ibidem, Vol. 37, p. 158 (1905) ♀.
15. *P. bruchi*, Forel, Bull. Soc. Vaud. Sc. Nat. Vol. 49, p. 217 (1913) ♀ Buenos-Ayres.
 (*coarctatus* var.).
P. bruchi, Forel, ibidem, Vol. 50, p. 268 (1914) ♀.
 subsp. *micans*, Forel, ibidem, Vol. 50, p. 268 (1914) ♀ ♂.
P. bruchi, subsp. *micans*, Bruch, Rev. Mus. La Plata, Vol. 23, p. 299, fig. 1, pl. 8, fig. 6-7 (1916) ♀ ♂.
16. *P. coarctatus*, Mayr, Annuar. Soc. Natural. Modena, Vol. 3, p. 170 (1868) ♀. Argentine, Uruguay.
P. coarctatus, Mayr, Verh. Zool.-bot. Ges. Wien, Vol. 20, p. 970 (1870) ♀; Vol. 37, p. 609, 614 (1887) ♀ ♀.
 var. *striaticeps*, Emery, Bull. Soc. Ent. Ital. Vol. 37, p. 157, nota (1905) ♀. Argentine.
17. *P. cunicularius*, Mayr, Verh. Zool.-bot. Ges. Wien, Vol. 37, p. 609, 611, 614 (1887) ♀ ♀ ♂. Argentine, Uruguay.
 subsp. *pencosensis*, Forel, Bull. Soc. Vaud. Sc. Nat. Vol. 50, p. 265 (1914) ♀ ♂. Buenos-Ayres
P. cunicularius subsp. *pencosensis*, Bruch, Rev. Mus. La Plata, Vol. 23, p. 296, pl. 8, fig. 3, 4 (1916) ♀ ♂.
 var. *dubia*, Forel, Bull. Soc. Vaud. Sc. Nat. Vol. 50, p. 267 (1914) ♀. Buenos-Ayres.
18. *P. inermis*, Forel, ibidem, p. 267 (1914) ♀. Buenos-Ayres.
P. inermis, Bruch, Rev. Mus. La Plata, Vol. 23, p. 299, pl. 8, fig. 5 (1916) ♀.
19. *P. rastratus*, Mayr, Annuar. Soc. Natural. Modena, Vol. 3, p. 171 (1868) ♀. Argentine S.
P. rastratus, Mayr, Verh. Zool.-bot. Ges. Wien, Vol. 20, p. 670 (1870) ♀.
P. rastratus (part.) Mayr, ibidem, Vol. 37, p. 608, 611 (1887) ♀ ♂.
 var. *carbonaria*, Mayr, Annuar. Soc. Natural. Modena, Vol. 3, p. 172 (1868) ♀ Argentine S.
 (*P. carbonarius*).
P. carbonarius, Mayr, Verh. Zool.-bot. Ges. Wien, Vol. 20, p. 970 (1870) ♀.
P. rastratus var. *carbonaria*, Emery, Bull. Soc. Ent. Ital. Vol. 37, p. 157 (1905) ♀.
P. rastratus (part.), Mayr, Verh. Zool.-bot. Ges. Wien, Vol. 37, p. 608, 611 (1887) ♀ ♂.
20. *P. silvestrii*, Emery, Bull. Soc. Ent. Ital. Vol. 37, p. 159, fig. 22 (1905) ♀. Argentine : Mendoza.
21. *P. theresiae*, Forel, Ann. Soc. Ent. Belg. Vol. 43, p. 303 (1899) ♀. Ecuador : Guayaquil.
P. theresiae, Forel, Berlin. Ent. Zeitschr. Vol. 44, p. 274 (1900) ♀.
22. *P. uruguayensis*, Mayr, Verh. Zool.-bot. Ges. Wien, Vol. 37, p. 610, 614 (1887) ♀. Uruguay.
23. *P. vermiculatus*, Emery, Bull. Soc. Ent. Ital. Vol. 37, p. 157 (1905) ♀. Patagonie : Rio S^{ta} Cruz.
 var. *chubutensis*, Forel, Bull. Soc. Vaud. Sc. Nat. Vol. 49, p. 218 (1913) ♀. Chubut.
 var. *jörgenseni*, Forel, ibidem, Vol. 50, p. 353 (1915) ♀. S^{ta} Cruz.
 var. *variabilis*, Santschi, Ann. Soc. Ent. France, Vol. 84, p. 511 (1916) ♀ ♂. Argentine : Rio Negro.

2. SUBGENUS EPHEBOMYRMEX, WHEELER

Pogonomyrmex subg. **Ephebomyrmex**. Wheeler, Psyche, Vol. 9, p. 390 (1902).

Pogonomyrmex (part.). Forel (1866), Mayr (1887), Wheeler (1901).

Caractères. — *Ouvrière et femelle.* — Taille de l'ouvrière très peu variable; espèces petites.

Tête comme le sous-genre précédent ou un peu plus allongée.

Pas de barbe.

Mâle. — (*P. angustus*, Mayr), Corselet à sillons de Mayr, bien accusés.

Eperons des pattes moyennes et postérieures rudimentaires.

Aile antérieure à une seule cellule cubitale fermée, laquelle correspond à la 1^{re} cubitale de l'aile primitive (c'est-à-dire que la 1^{re} nervure cubitale persiste, tandis que la 2^e disparaît). Chez la ♀, d'après la description de Mayr, la nervulation est comme chez *Myrmica*.

Mayr décrit aussi la ♀ et le ♂ de *P. naegelii*, Forel : les ailes ont deux cellules cubitales fermées; le ♂ a le scape très court; il ne dit rien des sillons convergents ni des éperons.

Ethologie. — D'après M. Wheeler, *P. imberbicus*, Wheeler, est une fourmi granivore.

Type. — *Pogonomyrmex naegelii*, Forel.

Distribution géographique des espèces. — Depuis le Texas jusqu'au Brésil et au Paraguay; Haïti; Chili.

24. *P. angustus*, Mayr, Verh. Zool.-bot. Ges. Wien, Vol. 20, p. 970 (1870) ♀. Chili.

P. angustus, Mayr, ibidem, Vol. 37, p. 609, 611, 612 (1887) ♀ ♂.

25. *P. imberbicus*, Wheeler, The Amer. Natur. Vol. 36, p. 86, 87, 97, fig. 1, 2 Texas.
(1902) ♀.

P. (Epheb.) imberbicus, Wheeler, Psyche, Vol. 9, p. 390 (1902) ♀.

26. *P. naegelii*, Forel, Ann. Soc. Ent. Belg. Vol. 30, C. R. p. 41 (1886) ♀. Brésil, Paraguay, Argentine.

P. naegelii, Mayr, Zool.-bot. Ges. Wien, Vol. 37, p. 609, 611, 612 (1887) ♀ ♂;

Wheeler, The Amer. Natur. Vol. 36, p. 89, fig. 3 (1902) ♀; Bruch, Rev.

Mus. La Plata, Vol. 23, p. 301, pl. 9, f. 1 (1916) ♀ ♂.

27. *P. pima*, Wheeler, Journ. New York Ent. Soc. Vol. 17, p. 79 (1909) ♀. Arizona.
(*M. [Epheb.]*).

28. *P. saucius*, Wheeler & Mann, Bull. Amer. Mus. Nat. Hist. Vol. 33, p. 29, Haïti.
fig. 10, 11 (1914) ♀ ♂.

29. *P. schmitti*, Forel, Ann. Soc. Ent. Belg. Vol. 45, p. 339 (1901) ♀. Haïti.

P. (Epheb.) schmitti, Wheeler, Psyche, Vol. 9, p. 390 (1902) ♀; Wheeler &

Mann, Bull. Amer. Mus. Nat. Hist. Vol. 33, p. 27, fig. 9 (1914) ♀.

var. *sublaevigatus*, Wheeler & Mann, ibidem, p. 29 (1914) ♀.

30. *P. towsendi*, Wheeler, Journ. New York Ent. Soc. Vol. 17, p. 80 (1909) ♀. Mexique.

3. SUBGENUS FORELOMYRMEX, WHEELER

Forelomyrmex. Wheeler, Ann. New York Acad. Sc. Vol. 23, p. 80 (1913).

Pogonomyrmex, subgenus *Janetia*. Forel, Biol. Centr.-Amer. Hym. Vol. 3, p. 61, nota (1900), nomen preocc.

Caractères. — *Ouvrière.* — Tête allongée; pas de barbe.

Mandibules faiblement arquées.

Femelle inconnue.

Mâle. — Tête remarquablement allongée, graduellement rétrécie en arrière.

Scape très court, plus court que le 2^e article du funicule, qui est le plus long de tous.

Mésnotum très court, plus large que long; les sillons de Mayr sont visibles au milieu de la sculpture.

Aile antérieure à une seule cellule cubitale fermée, comme chez le ♂ de *P. angustus* décrit plus haut; l'exemplaire de ma collection a une aile qui correspond à la description de Forel; l'autre a deux cubitales fermées.

Ethologie. — M. Forel a observé que cette fourmi a un régime carnivore.

Distribution de l'espèce. — Colombie.

31. *P. mayri*, Forel, Biol. Centr.-Amer. Hym. Vol. 3, p. 61 nota (1899) ♀ ♂ Colombie.
(subg. *Janetia*).

4. SUBGENUS HYLOMYRMA, FOREL.

Pogonomyrmex, subgenus *Hylomyrma*. Forel, Mém. Soc. Ent. Belg. Vol. 20, p. 17 (1912).

Caractères. — *Ouvrière et femelle.* — (D'après Forel) Tête carrée.

Le labre, pourvu de deux dents latérales, dépasse le bord antérieur de l'épistome.

Mandibules assez étroites; elles ont un bord terminal extrêmement oblique, qui passe sans limite au bord interne et est muni de 5 à 6 dents.

Pas de psammophore.

Mâle inconnu.

Type. — *Pogonomyrmex columbicus*, Forel.

Distribution géographique des espèces. — Colombie, Brésil.

32. *P. columbicus*, Forel, Mém. Soc. Ent. Belg. Vol. 20, p. 17 (1912) ♀ (subg. *Hylomyrma*). Colombie.

33. *P. goeldii*, Forel, ibidem, p. 18 (1912) ♀ (subg. *Hylomyrma*). Rio-Janeiro.

4. TRIBUS PHEIDOLINI, EMERY

Pheidolini. Emery, Rend. Accad. Sc. Bologna (1913-14).

Pheidolidae (part.). Emery, Bull. Soc. Ent. Ital. Vol. 9, p. 72 (1877).

Pheidolii + Myrmicii (part.). Forel, Ann. Soc. Ent. Belg. Vol. 27, p. 164, 165 (1893).

Attidae (part.). Fred. Smith, Cat. Hym. Brit. Mus. Vol. 6, p. 161 (1858).

Myrmicini (part.) + **Stenammini.** Ashmead, The Canad. Ent. p. 383 (1905).

Caractères. — *Ouvrière et (soldat).* — Tête non cordiforme, c'est-à-dire non rétrécie en avant et échancrée largement au bord occipital comme chez les *Dacetini*; quelques soldats de *Pheidole* peuvent être regardés comme exceptions.

Epistome engagé postérieurement entre les arêtes frontales; son bord postérieur non relevé de chaque côté en correspondance des fosses antennaires.

Arêtes frontales variables, ne formant généralement pas de scrobe marqué, excepté un certain nombre de soldats de *Pheidole*.

Antennes de 12 articles, rarement de 11 (*Oxyopomyrmex*, *Machomyrma*) ou de 10 (deux espèces de *Pheidole*); généralement à massue de 3, 4 ou 5 articles (jamais de 2), rarement sans massue (quelques *Aphaenogaster* et *Messor*).

Yeux développés, rarement très petits ; ocelles nuls.

Corselet à sutures plus ou moins distinctes, impressionné devant l'épinotum.

Pétiole pédonculé en avant ; postpétiole de forme ordinaire.

Eperons simples ou nuls.

Femelle. — Ailée ; les exceptions sont très rares ; ailes comme chez le mâle. Ocelles développés. Du reste comme l'ouvrière.

Mâle. — Epistome comme chez l'ouvrière.

Antennes de 13 articles, rarement de 12 (*Oxyopomyrmex*, *Machomyrma*).

Aile antérieure à deux cellules cubitales fermées, rarement à une seule (*Stenamma*, *Oxyopomyrmex*, *Novomessor*, un certain nombre d'*Aphaenogaster*, *Sifolinia*).

Eperons simples ou nuls.

Caractère philogénétique. — La condition des ailes à deux cubitales fermées est sans nul doute primitive et très caractéristique ; elle n'a été conservée parmi les *Eumyrmicinae* à éperons simples connus jusqu'à ce jour et n'appartenant pas à la tribu des *Pheidolini*, que par le seul genre *Stegomyrmex* (*Dacetini*).

TABLE POUR LA DÉTERMINATION DES GENRES

Ouvrières et soldats.

- A. Les neutres sont monomorphes, ou bien, s'ils sont dimorphes, il y a transition graduelle entre les castes et il n'y a presque pas de dimorphisme des mandibules. 1. Subtribus STENAMMINI (Ashmead), Emery emend.
1. Œil ovale 2.
— Œil prolongé en pointe inférieurement 5.
2. Antennes de 11 articles ; dimorphisme très fort ; espèces exclusivement australiennes 7. Genus MACHOMYRMA, Forel.
— Antennes de 12 articles 3.
3. Funicule épaissi en massue de 4-5 articles, graduellement plus longs et plus gros ; les quatre derniers ensemble ne sont pas beaucoup plus courts que le reste du funicule 1. Genus STENAMMA, Westwood.
— Funicule non ou à peine épaissi à l'extrémité ; les quatre derniers articles beaucoup plus courts que le reste du funicule 4.
4. Mandibules en général médiocrement courbées ; ordinairement pas de dimorphisme accentué excepté chez quelques espèces américaines du genus *Novomessor*, chez lesquelles le bord latéral des mandibules est plus fortement courbé. 2. Genus APHAENOGASTER, Mayr.
3. Genus NOVOMESSOR, Emery.
— Bord latéral des mandibules très fortement courbé ; en général les neutres sont fortement dimorphes : les plus grands individus avec de grosses têtes. Espèces paléarctiques et africaines . . . 4. Genus MESSOR, Forel.
5. Antennes de 12 articles 5. Genus GONIOMMA, Emery.
— Antennes de 11 articles 6. Genus OXYOPOMYRMEX, Ern. André.
- AA. Les neutres sont dimorphes au maximum ; on distingue : des ouvrières avec la tête de moyenne grandeur et les mandibules assez longues, dentées, capables de se croiser ; des soldats avec la tête grande ou vraiment énorme et les mandibules larges,

ayant deux dents apicales, une ou deux dents à l'extrémité basale du bord masticateur et la partie intermédiaire tranchante, dépourvue de dents ou denticulée, incapables de se croiser. Dans la très grande généralité des cas, les ouvrières et les soldats constituent deux castes séparées, sans transitions entre elles . . .

- | | |
|--|------------------------------------|
| 1. Massue des antennes de 3 articles | 2. Subtribus PHEIDOLINI, Emery. |
| — Massue des antennes de 4 articles | 8. Genus PHEIDOLE, Westwood. |
| — Massue des antennes peu apparente, de 5 articles | 9. Genus CERATOPHEIDOLE, Pergande. |
| | 10. Genus ISCHNOMYRMEX, Mayr. |

TABLE POUR LA DÉTERMINATION DES GENRES

Femelles.

- | | |
|--|---|
| A. Mandibules de forme ordinaire, c'est-à-dire dentées ou denticulées avec ou sans dent apicale spiniforme. | |
| B. Aile antérieure à une seule cubitale fermée; une nervure cubitale longue et dirigée transversalement, unit le radius au cubitus de sorte que ladite cellule a l'aspect qu'aurait la même cellule chez <i>Myrmica</i> , si on supprimait la nervure qui la divise incomplètement | |
| BB. Aile antérieure ayant une autre nervulation | 15. Genus SIFOLINIA, Emery. |
| 1. Yeux ovales | 1. Subtribus STENAMMINI, (Ashmead) Emery emend. |
| — Yeux prolongés en pointe inférieurement. | 2. |
| 2. Antennes de 11 articles | 6. Genus MACHOMYRMA, Forel. |
| — Antennes de 12 articles | 3. |
| 3. Funicule épaissi en massue de 4-5 articles, graduellement plus longs et plus gros; les quatre derniers articles pas beaucoup plus courts que le reste du funicule | 1. STENAMMA, Westwood. |
| — Funicule non ou à peine épaissi à l'extrémité; les quatre derniers articles beaucoup plus courts que le reste du funicule. | 4. |
| 4. Aile antérieure à une seule cubitale fermée, du type Formica (Pl. I, Fig. 16); espèces néarctiques | 3. Genus NOVOMESSOR, Emery. |
| — Aile antérieure à deux cubitales fermées, ou à une seule, mais du type Solenopsis (Pl. I, Fig. 14, 15) | 5. |
| 5. Mandibules médiocrement courbées | 2. Genus APHAENOGASTER Mayr. |
| — Bord latéral des mandibules très fortement courbé; espèces paléarctiques et africaines | 4. Genus MESSOR, Forel. |
| 6. Antennes de 12 articles | 5. Genus GONIOMMA, Emery. |
| — Antennes de 11 articles | 6. Genus OXYOPOMYRMEX, Ern. André. |
| AA. Mandibules larges, ayant deux dents apicales, une ou deux dents à l'extrémité basale du bord masticateur et la partie intermédiaire tranchante, dépourvue de dents ou denticulée | |
| 1. Massue des antennes de 3 articles | 2. Subtribus PHEIDOLINI, Forel. |
| — Massue des antennes de plus de 3 articles | 4. |
| 2. Tête plus ou moins tronquée en arrière | 8. Genus PHEIDOLE, Westwood. |
| | 11. Genus EPIPHEIDOLE, Wheeler. |
| — Tête arrondie en arrière | 3. |

3. *Postpétiole prolongé latéralement; antennes pas grêles* (Pl. 2, Fig. 13) 12. Genus SYMPHEIDOLE, Wheeler.
 — *Postpétiole non prolongé latéralement; antennes grêles* 13. Genus PARAPHEIDOLE, Emery.
 4. *Massue de 4 articles* 9. Genus CERATOPHEIDOLE, Pergande.
 — *Massue de 5 articles ou indistincte* 10. Genus ISCHNOMYRMEX, Mayr.
 AAA. *Mandibules très courtes, en pointe obtuse, ne pouvant se croiser ni même se rencontrer. Antennes de 12 articles, à massue de 5; épistome tronqué; épilotum inerme.* 3. Subtribus ANERGATIDINI, Emery.
 14. Genus ANERGATIDES, Wasmann.

Les ♀ ou ♂ des genres *Epipheidole*, *Sympheidole*, *Parapheidole*, *Anergatides*, et *Sifolinia* ne sont pas connus ou bien n'existent pas.

Je renonce à tracer une table pour la détermination des mâles.

I. SUBTRIBUS STENAMMINI (ASHMEAD), EMERY EMEND.

Stenammini (part.). *Myrmicini* (part.). Ashmead, The Canad. Ent. p. 383 (1905).

Myrmicii (part.). Forel, Ann. Soc. Ent. Belg. Vol. 27, p. 165 (1893).

Caractères. — *Ouvrière et femelle.* — Caractères négatifs; c'est-à-dire n'ayant pas ceux de la sous-tribu des *Pheidolini*.

I. GENUS STENAMMA, WESTWOOD

Stenamma, Westwood, Intr. Mod. Class. Insects, Synops., Vol. 2, p. 83 (1840) ♂; Ern. André, Spec. Hym. Europe, Vol. 2, p. 271, 310 (1883) ♀ ♀ ♂.

Stenamma (part.). Emery, Zool. Jahrb. Syst. Vol. 8, p. 298 (1895).

Asemorhoptrum. Mayr, Europ. Form. p. 71 (1861).

Formicoxenus (part.). Mayr, Verh. Zool.-bot. Ver. Wien, Vol. 5, p. 413 (1855) ♂ (nec ♀ ♀).

Aphaenogaster (part.). Mayr, Verh. Zool.-bot. Ges. Wien, Vol. 36, p. 443, 447 (1886).

Myrmica (part.). Nylander (1849), etc.

Myrmica (*Tetramorium*) [part.]. Nylander, Ann. Sc. Nat. Zool. (4), Vol. 5, p. 88 (1856).

Formica (part.). Fred. Smith, Trans. Ent. Soc. Lond. (2), Vol. 1, Proc. p. 82 (1851).

Caractères. — *Ouvrière.* — Taille très peu variable; tête allongée, sans col.

Epistome avec une paire de carènes longitudinales.

Arêtes frontales rapprochées entre elles, courtes, peu saillantes; aire frontale peu ou pas distincte de l'épistome.

Yeux petits, placés bien en avant du milieu des côtés de la tête.

Mandibules médiocrement arquées, denticulées.

Antennes de 12 articles; funicule insensiblement mais fortement épaissi vers l'extrémité; les derniers 4 ou 5 articles graduellement plus longs et plus gros, formant une massue un peu plus longue que le reste du funicule; les 4 derniers articles n'étant pas beaucoup plus courts que les 7 autres pris ensemble.

Corselet à suture pro-mésnotale indistincte sur le dos; une impression très marquée à l'endroit de la suture méso-épilotale; épilotum armé.

Pétiole longuement pédonculé, surmonté d'un nœud; postpétiole ovale, peu plus large que le pétiole.

Gastre ovale, non tronqué à la base, recouvert presque entier par le segment basal.

Eperons des pattes moyennes et postérieures rudimentaires.

Tégument plus ou moins mat sur la tête et le corselet.

Femelle. — Ailée; peu plus grande que l'ouvrière; yeux et ocelles bien développés.

Corselet plus étroit que la tête; pronotum découvert.

Du reste semblable à l'ouvrière.

Aile antérieure à cellule radiale étroitement ouverte; une cellule cubitale fermée, et cellule discoïdale. Dans les espèces européennes l'aile est du type *Formica*, dans les espèces américaines elle est du type *Solenopsis*.

Mâle. — Tête arrondie, les yeux pas très gros et médiocrement bombés; ocelles non placés sur une éminence du vertex.

Epistome court, convexe.

Arêtes frontales très courtes.

Antennes de 13 articles; scape à peu près long comme le tiers du funicule; celui-ci s'épaississant graduellement vers l'extrémité, mais sans former de massue limitée.

Corselet court et large; mésonotum dominant le pronotum; sillons de Mayr variables; une paire de petites dents à l'épinotum.

Pétiole plus grêle, nœud moins élevé que chez l'ouvrière et la femelle.

Ailes comme chez la femelle.

Ethologie. — L'espèce type se trouve dans les bois et se prend surtout en criblant des feuilles tombées et des détritux.

Type. — *Stenamamma westwoodi*, Westwood.

Distribution géographique des espèces. — Région holarctique. Se trouve fossile dans l'ambre.

ESPÈCES PALÉARCTIQUES

1. *S. hirtulum*, Emery, Oefver, Finska Vet. Soc. Vol. 20 (sep. p. 13) [1898] Lenkoran, Kasan.
 ♀ (*westwoodi* var.).
S. westwood, var *hirtula*, Ruzsky, Formic. Imp. Rossici, Vol. 1, p. 710 (1905).
S. hirtulum, Emery, Deutsche Ent. Zeitschr. p. 308, fig. 2 (1908) ♀.
2. *S. owstoni*, Wheeler, Bull. Amer. Mus. Nat. Hist. Vol. 22, p. 314 (1906) ♀. Japon.
S. owstoni, Emery, Deutsche Ent. Zeitschr. p. 309, fig. 4 (1908) ♀.
3. *S. petiolatum*, Emery, Ann. Soc. Ent. Fr. Vol. 66, Bull. p. 12, fig. (1897) ♀. Italie.
S. petiolatum, Emery, Deutsche Ent. Zeitschr. p. 308, fig. 3 (1908) ♀; Ann. Mus. Stor. Nat. Genova, Vol. 46, p. 256, pl. 4, fig. 9 (1915) ♀; Bull. Soc. Ent. Ital. Vol. 47, p. 127, 128, fig. 22, 3 (1916) ♀ ♀.
4. *S. punctiventre*, Emery, Deutsche Ent. Zeitschr. p. 309 (1908) ♀. Maroc.
5. *S. sardoum*, Emery, Ann. Mus. Stor. Nat. Genova, Vol. 46, p. 255, pl. 4, f. 5, 6 (1915) ♀. Sardaigne.
S. sardoum, Emery, Bull. Soc. Ent. Ital. Vol. 47, p. 127, 128, fig. 22, 2 (1916) ♀.
6. *S. westwoodi*, Westwood, Introd. Mod. Classif. Ins. Vol. 2, p. 226, fig. 86, 11, Synops. p. 83 (1840) ♂. Europe moyenne et méridionale.
S. westwoodi, Curtis, Trans. Linn. Soc. Lond. Vol. 21, p. 217, pl. 23, fig. 21 (1854) ♂.
S. westwoodi (part.), Mayr, Europ. Formicid. p. 56 (1861); Forel, Fourmis Suisse, p. 82 (1874) ♂ (excl. ♀ ♀).

- S. westwoodi*, Ern. André, Spec. Hym. Europe, Vol. 2, p. 312, pl. 16, 20 (1882) ♀ ♀ ♂; Ruzsky, Formic. Imp. Rossici, Vol. 1, p. 709 (1905); Emery, Deutsche Ent. Zeitschr. p. 306, fig. 1 (1908); Ann. Mus. Stor. Nat. Genova, Vol. 46, pl. 4, f. 7, 8 (1915); Donisthorpe, Brit. Ants, p. 139, pl. 8 (1915); Forel, Fauna Insect. Helvet. Hym. Form. p. 36 (1915); Emery, Bull. Soc. Ent. Ital. Vol. 47, p. 127, 128, fig. 22, 1 (1916) ♀ ♀ ♂.
- Myrmica lippula*, Nylander, Act. Soc. Sc. Fennicæ, Vol. 3, p. 41 (1849) ♀.
- Myrmica (Tetramorium) lippula*, Nylander, Ann. Sc. Nat. Zool. (4), Vol. 5, p. 88, pl. 3, f. 37, 38 (1856) ♀; Fred. Smith, Cat. Hym. Brit. Mus. Vol. 6, p. 118 (1858) ♀ ♀.
- Tetramorium lippulum*, Roger, Berl. Ent. Zeitschr. Vol. 3, p. 258 (1859).
- Asemorhoptrum lippulum*, Mayr, Eur. Formicid. p. 76 (1861); Forel, Fourmis Suisse, p. 80 (1874) ♀ ♀.
- Myrmica debilis*, Förster, Hymen. Stud. Vol. 1, p. 52 (1850) ♂.
- Myrmica minkii*, Förster, ibidem, Vol. 1, p. 63 (1850) ♀.
- Formica graminicola*, Fred. Smith, Trans. Ent. Soc. Lond. (2), Vol. 1, Proc. p. 82 (1851) ♀ nec Latreille.
- Myrmica graminicola*, Curtis, Trans. Linn. Soc. Lond. Vol. 21, p. 216 (1854) nec Latreille.
- Myrmica laeviuscula*, Schenck, Jahrb. Ver. Nat. Nassau, Vol. 8, p. 132 (1852) ♂ (excl. ♀ ♀) nec Förster.
- Formicoxenus nitidulus*, Mayr, Verh. Zool.-bot. Ver. Wien, Vol. 5, p. 418 (1855) ♂ (excl. ♀ ♀).
- Myrmica (Stenamma) nitidula*, Nylander, Ann. Sc. Nat. Zool. (4), Vol. 5, p. 94, pl. 3, f. 11, 42 (1856) ♂ (excl. ♀ ♀).
- var. *msilana*, Forel, Ann. Soc. Ent. Belg. Vol. 45, p. 347 (1901) ♀.
- var. *striatula*, Emery, Zool. Jahrb. Syst. Vol. 8, p. 300 (1895) ♀ ♀.
- S. westwoodi*, var. *striatula*, Emery, Deutsche Ent. Zeitschr. p. 307 (1908); Bull. Soc. Ent. Ital. Vol. 47, p. 127, 128 (1916) ♀ ♀.
- subsp. *asiatica*, Ruzsky, Formic. Imp. Rossici, Vol. 1, p. 711 (1905) ♀.
- S. westwoodi* subsp. *asiatica*, Emery, Deutsche Ent. Zeitschr. p. 307 (1908), nota, ♀.

Algérie.

Italie.

Turkestan.

ESPÈCES D'AMÉRIQUE

7. *S. brevicorne*, Mayr, Verh. Zool.-bot. Ges. Wien, Vol. 36, p. 447 (1886) ♀ ♀ (*Aphaenogaster*). Etats-Unis : Etats du N. E.
- S. brevicorne*, Emery, Zool. Jahrb. Syst. Vol. 8, p. 298 (1895) ♀ ♀ ♂; Forel, Ann. Soc. Ent. Belg. Vol. 45, p. 347 (1901); Wheeler, Psyche, Vol. 10, p. 166 (1903) ♀.
- S. neoarcticum*, Mayr, Verh. Zool.-bot. Ges. Wien, Vol. 36, p. 454 (1886) ♀ nec ♀ nec ♂; Vol. 37, p. 628 (1887).
- subsp. *diecki*, Emery, Zool. Jahrb. Syst. Vol. 8, p. 300 (1895) ♀ (*S. westwoodi* subsp.) Etats du Nord de l'Union.
- S. brevicorne*, subsp. *diecki*, Forel, Ann. Soc. Ent. Belg. Vol. 45, p. 347 (1901); Wheeler, Psyche, Vol. 10, p. 167 (1903) ♀.
- var. *impressa*, Emery, Zool. Jahrb. Syst. Vol. 8, p. 301 (1895) ♀ ♀. (*S. westwoodi diecki* var.) Etats du Nord de l'Union.
- S. brevicorne diecki*, var. *impressum*, Forel, Ann. Soc. Ent. Belg. Vol. 45, p. 347 (1901); Wheeler, Psyche, Vol. 10, p. 167 (1903) ♀.
- subsp. *heathi*, Wheeler, Bull. Amer. Mus. Nat. Hist. Vol. 34, p. 410 (1915) ♀. Californie.
- subsp. *impar*, Forel, Ann. Soc. Ent. Belg. Vol. 45, p. 347 (1901) ♀ ♀ Virginie, Pennsylvanie.
- S. brevicorne*, subsp. *impar*, Wheeler, Psyche, Vol. 10, p. 167 (1903) ♀.
- subsp. *schmitti*, Wheeler, ibidem, Vol. 10, p. 167 (1903) ♀. Pennsylvanie.
- subsp. *sequoiarum*, Wheeler, Proc. Amer. Acad. Art. Sc. Boston, Vol. 52, p. 520 (1917) ♀ ♀. Californie.
8. *S. manni*, Wheeler, Journ. New York Ent. Soc. Vol. 22, p. 51 (1914) ♀ ♀. Mexique : Hidalgo.
9. *S. nearcticum*, Mayr, Verh. Zool.-bot. Ges. Wien, Vol. 36, p. 454 (1886) ♀ ♂ nec ♀ (*neoarcticum*). Californie, British Columbia.
- S. neoarcticum*, Mayr, ibidem, Vol. 37, p. 628 (1887).
- S. nearcticum*, Forel, Ann. Soc. Ent. Belg. Vol. 45, p. 347 (1901); Wheeler, Psyche, Vol. 10, p. 166 (1903).
- S. westwoodi*, subsp. *nearcticum*, Emery, Zool. Jahrb. Syst. Vol. 8, p. 299 (1895) ♀.

2. GENUS APHAENOGASTER MAYR

Aphaenogaster. Mayr, Verh. Zool.-bot. Ver. Wien, Vol. 3, p. 106 (1853); Emery, Deutsche Ent. Zeitschr. p. 309 (1908).

Aphaenogaster (part.). Roger, Verz. Formicid. p. 29 (1863).

Stenammas (part.). Emery, Zool. Jahrb. Syst. Vol. 8; p. 297 (1895).

Atta (part.). Schenck (1853), Mayr (1855), Fred. Smith (1857), Roger (1859), etc.

Myrmica (part.). Latreille (1809), Lepeletier (1836), Nylander (1849), etc.

Myrmica (*Monomarium*) [part.]. Fred. Smith, Cat. Hym. Brit. Mus. Vol. 6 (1858).

Manica (part.). Jurine (1807).

Formica (part.). Latreille (1798), etc.

Caractères. — *Ouvrière.* — Peu ou point dimorphe, taille généralement peu variable.

Epistome sans carènes, son bord antérieur en feston plus ou moins avancé.

Arêtes frontales peu écartées, courtes et peu saillantes.

Mandibules en général médiocrement arquées, denticulées.

Antennes de 12 articles; funicule peu ou pas sensiblement épaissi à l'extrémité; généralement les derniers 4 articles (rarement 5) sont plus longs que les précédents et souvent un peu plus épais, de sorte qu'ils forment une massue peu prononcée; l'ensemble de ces articles est bien plus court que le reste du funicule.

Yeux ovales, ordinairement grands, rarement petits, placés près du milieu des côtés de la tête.

Corselet avec une impression très marquée à l'endroit de la suture méso-épinale; épinotum presque toujours armé.

Pétiole plus ou moins longuement pédonculé, surmonté d'un nœud; postpétiole ovale, peu plus large que le pétiole.

Gastre ovale, non tronqué à la base.

Femelle. — Ordinairement ailée; yeux et ocelles bien développés.

Du reste comme l'ouvrière.

Aile antérieure à deux cellules cubitales excepté dans les sous-genres *Deromyrma*, *Nystalomyrma* et *Planimyrma* et dans quelques espèces d'*Attomyrma*, dans lesquelles espèces l'aile est du type *Solenopsis*; une cellule discoïdale, cellule radiale ouverte (Pl. I, Fig. 14, 15).

Mâle. — De la taille de l'ouvrière.

Epistome comme chez l'ouvrière.

Arêtes frontales très courtes.

Yeux gros et bombés; ocelles parfois placés sur une éminence du vertex.

Mandibules généralement à bord masticateur large, denté.

Antennes de 13 articles; exceptionnellement de 12.

Corselet de forme très variable (Pl. I, Fig. 9, 10, 11): ordinairement allongé, le mésonotum voûté surplombant le pronotum; sans sillons de Mayr.

Pétiole généralement grêle, surmonté en arrière d'un nœud parfois peu distinct.

Type. — *Aphaenogaster sardoa*, Mayr.

Distribution géographique des espèces. — Région holarctique; Asie et Malaisie, depuis l'Himalaya jusqu'à la Nouvelle-Guinée; Australie; Madagascar; Amérique centrale.

Ce genre est assez multiforme pour mériter d'être partagé en sous-genres : j'en distingue cinq, établis surtout sur la structure des ailes et du corselet des femelles. Peut-être le sous-genre *Deromyrma* devrait-il être subdivisé dans ses différents groupes géographiques.

TABLE DES SOUS-GENRES

Tous les sexes.

1. *Tête non prolongée en col ; aile antérieure à deux cubitales fermées ; font exception, pour les ailes, les espèces d'Australie et A. sagei, Forel* 2.
- *Tête prolongée en col ; aile antérieure à une seule cubitale fermée* 4.
2. *Corselet des femelles large ; gastre des ouvrières et des femelles lisse et luisant, rarement strié en long à la base* 3.
- *Corselet des femelles étroit ; gastre des ouvrières et des femelles ordinairement plus ou moins moiré en-dessus* 3. Subgenus *APHAENOGASTER*, Mayr.
3. *Espèces holarctiques (une de Madagascar) ; deux cellules cubitales fermées, excepté A. sagei, Forel* 1. Subgenus *ATTOMYRMA*, Emery.
- *Espèces australiennes ; une seule cellule cubitale fermée* 2. Subgenus *NYSTALOMYRMA*, Wheeler.
4. *Pronotum inerme chez les ouvrières et les femelles ; antennes des mâles de 13 articles ; espèces asiatiques, américaines et malgaches.* 4. Subgenus *DEROMYRMA*, Forel.
- *Pronotum armé ou inerme chez les ouvrières et les femelles ; antennes des mâles de 12 articles ; espèces de la Nouvelle Guinée.* . . . 5. Subgenus *PLANIMYRMA*, Viehmeyer.

1. SUBGENUS ATTOMYRMA, EMERY

Aphaenogaster, subg. *Attomyrma*. Emery, Rend. Accad. Sc. Bologna, p. 70 (1914-15).

Ischnomyrmex (part.). Fred. Smith, Trans. Ent. Soc. London, p. 405 (1874).

Stenamma, subg. *Aphaenogaster* (part.). Emery, Zool. Jahrb. Syst. Vol. 8, p. 298 (1895).

Aphaenogaster subg. **Deromyrma** (part.). Forel, ibidem, Vol. 36, p. 53 (1913) et les mêmes synonymes que le genre.

Caractères. — *Ouvrière.* — Tête non prolongée en col.

Antennes terminées par une massue de 4 articles, plus épaisse que le reste du funicule.

Segment basal du gastre lisse ou strié longitudinalement à la base.

Femelle. — Toujours ailée ; corselet large, mésonotum bien développé, surplombant plus ou moins le pronotum.

Aile antérieure avec deux cellules cubitales fermées : *A. sagei* Forel fait exception et n'a qu'une seule cubitale fermée (type *Solenopsis*).

Mâle. — Tête non prolongée en col. Scape en général court ; de la longueur environ des trois premiers articles du funicule.

Ailes comme la femelle.

Type. — *Formica subterranea* Latr.

Distribution géographique des espèces. — Région holarctique, y compris le littoral de la Méditerranée, l'Himalaya et le Mexique. Une espèce de Madagascar, très voisine du groupe européen *subterranea*, peut être importée ; se trouve fossile dans l'ambre (1).

(1) Voir les tables des espèces : région paléartique, Emery, *Deutsche Ent. Zeitschr.* p. 310-313 (1908) ; Amérique du Nord, Mayr, *Verh. Zool.-bot. Ges. Wien*, Vol. 36, p. 443 (1886).

1. *A. aciculata*, Fred. Smith, Trans. Ent. Soc. Lond. p. 405 (1874) ♀ ♀. Japon S.
A. aciculata, Mayr, Verh. Zool.-bot. Ges. Wien, Vol. 28, p. 670 (1878); Emery, Deutsche Ent. Zeitschr. p. 336 (1908) ♀ ♀.
2. *A. cristata*, Forel, Rev. Suisse Zool. Vol. 10, p. 225 (1902) ♀ (*Stenamma*). Himalaya N. O.
A. cristatus).
Stenamma (*A.*) *cristatum*, Forel, Journ. Bombay Nat. Hist. Soc. Vol. 14, p. 69, 695 (1902) ♀.
A. cristata, Bingham, Fauna Brit. India, Hym. Vol. 2, p. 271, 276 (1903) ♀.
3. *A. crocea*, Ern. André, Ann. Soc. Ent. Fr. (6), Vol. 1, Bull. p. 49 (1881) ♀. Algérie : Oran.
A. crocea, Ern. André, Spec. Hym. Europe, Vol. 2, p. 357 (1882); Emery, Deutsche Ent. Zeitschr. p. 311, 336 (1908) ♀.
A. subterranea, st. *crocea*, Emery, Expl. Sc. Tunisie, Fourmis, p. 8 (1891).
var. *lenis*, Santschi, Ann. Soc. Ent. Belg. Vol. 55, p. 284 (1911) ♀. Tunisie.
var. *splendidoides*, Forel, ibidem, Vol. 34, C. R. p. 70 (1890) ♀ (*A. subterranea* var.). Algérie E.
A. crocea, var. *splendidoides*, Emery, Deutsche Ent. Zeitschr. p. 331 (1908) ♀.
subsp. *croceoides*, Forel, Ann. Soc. Ent. Belg. Vol. 34, C. R. p. 71 (1890) ♀ (*A. subterranea* var.). Algérie, Tunisie.
A. crocea subsp. *croceoides*, Emery, Deutsche Ent. Zeitschr. p. 331, fig. 19 c. (1908) ♀.
A. crocea, Emery, Ann. Mus. Stor. Nat. Genova (2), Vol. 1, p. 381 (1884) nec Ern. André.
subsp. *sicula*, Emery, Deutsche Ent. Zeitschr. p. 331 (1908) ♀ ♀. Sicile.
A. crocea subsp. *sicula* Emery, Bull. Soc. Ent. Ital. Vol. 47, p. 130, 135, 138 (1916) ♀ ♀.
A. subterranea, var. *subterraneo-splendida*, Emery & Forel, Mitt. Schweiz. Ent. Ges. Vol. 5, p. 463 (1879), sine descr.
4. *A. famelica* (Fred. Smith), Trans. Ent. Soc. Lond. p. 405 (1874) ♀ Japon.
(*Ischnomyrmex*).
A. famelica, Mayr, Verh. Zool.-bot. Ges. Wien, Vol. 28, p. 669 (1878); Forel, Mitt. Schweiz. Ent. Ges. Vol. 10, p. 267 (1900); Wheeler, Bull. Amer. Mus. Nat. Hist. Vol. 22, p. 315 (1906); Emery, Deutsche Ent. Zeitschr. p. 324 (1908) ♀.
5. *A. friederichsi*, Forel, Bull. Soc. Vaud. Sc. Nat. Vol. 52, p. 151 (1918) ♀ [Suarez. Madagascar : Diego
6. *A. fulva*, Roger, Berl. Ent. Zeitschr. Vol. 7, p. 190 (1863) ♀ Etats Unis; littoral de l'Atlantique et bassin du Mississippi. La forme typique ne va pas autant au S.
A. fulva, Mayr, Verh. Zool.-bot. Ges. Wien, Vol. 36, p. 443, 445 (1886) ♀ ♀ ♂.
Stenamma (*A.*) *fulvum*, Emery, Zool. Jahrb. Syst. Vol. 8, p. 303 (1895) ♀ ♀ ♂.
subsp. *aquia* (Buckley), Proc. Ent. Soc. Philad. Vol. 6, p. 341 (1867) ♀ (*Myrmica* [*Monomarium*]). Depuis la Caroline N. jusqu'au Texas et au Mexique.
Stenamma (*A.*) *fulva* subsp. *aquia*, Emery, Zool. Jahrb. Syst. Vol. 8, p. 304 (1895) ♀ ♀ ♂.
var. *azteca*, Emery, ibidem, Vol. 8, p. 305 (1895) ♀.
var. *picea*, Emery, ibidem, Vol. 8, p. 305 (1895) ♀ ♀ ♂.
var. *pusilla*, Emery, ibidem, Vol. 8, p. 306 (1895) ♀.
var. *rudis*, Emery, ibidem, Vol. 8, p. 305 (1895) ♀.
7. *A. gibbosa* (Latreille), Fourmis France, p. 50 (1798) ♀ ♂ (*Formica*). France, Espagne; Grèce (Roger).
Formica subterranea, var. *gibbosa*, Latreille, Fourmis, p. 221, pl. 11, fig. 70 (1802) ♀ ♀ ♂.
Stenamma (*A.*) *subterraneum*, subsp. *gibbosa*, Emery, Mem. Accad. Sc. Bologna (5), Vol. 5, p. 303 (1895).
A. subterranea gibbosa, Ruzsky, Formic. Imp. Rossici, Vol. 1, p. 718 (1905) ♀.
A. gibbosa, Emery, Deutsche Ent. Zeitschr. p. 332 (1908), fig. 21, 22 ♀ ♀ ♂; Forel, Fauna Insect. Helvet. Hym. Form. p. 36 (1915); Emery, Bull. Soc. Ent. Ital. Vol. 47, p. 130, 134, 138, 139, fig. 24bis, 2, 27, 4 (1916) ♀ ♀ ♂.
A. striola, Roger, Berl. Ent. Zeitschr. Vol. 3, p. 252 (1859); Mayr, Eur. Formicid. p. 67, 68 (1861) ♀.
A. striola, Ern. André, Spec. Hym. Europe, Vol. 2, p. 360, 371, 376, pl. 23, f. 13 (1882) ♀ ♀ ♂.
A. subterranea, st. *striola*, Emery, Expl. Tunisie. Fourmis, p. 8 (1891).

- var. *homonyma* n. nom.
A. striola, var. *subterraneoides*, Forel, Soc. Ent. Belg. Vol. 34, C. R. p. 71 (1890) ♀; (*A. striola* var.) ♀ nec Emery (1881). Tunisie, Caucase : Lenkoran.
- var. *laevior*, Forel, Ann. Soc. Ent. Belg. Vol. 36, p. 453 (1892) ♀ (*A. striola* var.) Espagne S.
A. gibbosa, var. *levior*, Emery, Deutsche Ent. Zeitschr. p. 334 (1908) ♀.
- var. *mauritanica*, Emery, Expl. sc. Tunisie, Fourmis, p. 8 (1891) ♀ (*A. striola* var.) Algérie E.
A. gibbosa, var. *mauritanica*, Emery, Deutsche Ent. Zeitschr. p. 334 (1908) ♀;
Santschi, Ann. Soc. Ent. Belg. Vol. 55, p. 284 (1911) ♂.
A. striola, Forel, Ann. Soc. Ent. Belg. Vol. 34, C. R. p. 71 (1890).
A. gibbosa, var. *subterraneoides*, Emery, Deutsche Ent. Zeitschr. p. 334 (1908) ♀.
- subsp. *fiorii*, Emery, Ann. Mus. Stor. Nat. Genova, Vol. 46, p. 258 (1915) ♀. Sicile.
A. gibbosa, subsp. *fiorii*, Emery, Bull. Soc. Ent. Ital. Vol. 47, p. 130, 134 (1916) ♀.
- subsp. *muschtaidica*, Ruzsky, Formic. Imp. Rossici, Vol. 1, p. 719 (1905) ♀. (*A. subterranea gibbosa* var.) Caucase.
A. gibbosa, subsp. *muschtaidica*, Emery, Deutsche Ent. Zeitschr. p. 344 (1908) ♀.
- subsp. *striativentris*, Forel, Mitt. Schweiz. Ent. Ges. Vol. 9, p. 228 (1895) ♀ (*A. striola* var.) Andalousie.
A. gibbosa subsp. *striativentris*, Emery, Deutsche Ent. Zeitschr. p. 334 (1908) ♀.
- subsp. *strioloides*, Forel, Ann. Soc. Ent. Belg. Vol. 34, C. R. p. 71 (1890) ♀ (*A. subterranea* var.) (1890) ♀ Algérie, Tunisie.
A. gibbosa subsp. *strioloides*, Emery, Deutsche Ent. Zeitschr. p. 335 (1908) ♀ ♀.
- var. *italica*, Emery, Bull. Soc. Ent. Ital. Vol. 47, p. 130, 134, 138, 139, fig. 24, 3, Italie : Bologne, Gênes.
24bis, 3, 27, 4 (1916) ♀ ♀ ♂.
A. gibbosa var. *subterraneoides*, Mantero, Ann. Mus. Stor. Nat. Genova, Vol. 44, p. 45 (1908) nec Forel.
A. gibbosa var. *strioloides*, Emery (part), Deutsche Ent. Zeitschr. p. 335 (1908).
8. *A. hesperia*, Santschi, Ann. Soc. Ent. Belg. Vol. 55, p. 284 (1911) ♀. Ténériffe.
A. crocea var. *splendidoides*, Santschi, Ann. Soc. Ent. Fr. Vol. 77, p. 517 (1908) nec Forel.
9. *A. holtzi*, Emery, Oefvers. Finska Vet. Soc. Vol. 20 (sep. p. 16) (1898) ♀ Asie Mineure : Mersine.
(*Stenamma* [A.]).
A. holtzi, Emery, Deutsche Ent. Zeitschr. p. 328 (1908) ♀
10. *A. hervillei*, Forel, Ann. Soc. Ent. Belg. Vol. 54, p. 12 (1910) ♀. Antiliban.
11. *A. lamellidens*, Mayr, Verh. Zool.-bot. Ges. Wien, Vol. 36, p. 443, 444 Région de l'Est des Etats-Unis, jusqu'à la Floride
(1886) ♀ ♀ ♂.
Stenamma (A.) *lamellidens*, Emery, Zool. Jahrb. Syst. Vol. 8, p. 302 (1895).
12. *A. mariae*, Forel, Ann. Soc. Ent. Belg. Vol. 30, C. R. p. 41 (1886) ♀. Floride, District
A. mariae, Mayr, Verh. Zool.-bot. Ges. Wien, Vol. 36, p. 443 (1886) ♀. Columbia.
Stenamma (A.) *mariae*, Emery, Zool. Jahrb. Syst. Vol. 8, p. 301 (1895). [Mexique.]
13. *A. mutica*, Pergande, Proc. Calif. Acad. Sc. (2), Vol. 5, p. 891 (1895) ♀. Basse-Californie Texas,
14. *A. obsidiana* (Mayr), Europ. Formicid. p. 67 (1861) ♀ (Atta). Caucase, jusqu'à 3000 m.
A. obsidiana, Ern. André, Spec. Hym. Europe, Vol. 2, p. 364 (1882); Ruzsky, Formic. Imp. Rossici, Vol. 1, p. 723, fig. 172, 173 (1905); Emery, Deutsche Ent. Zeitschr. p. 311, 335, fig. 19c, 23, ♀. presque île des Balcons.
- var. *epirotas*, Emery, Mem. Accad. Sc. Bologna (5), Vol. 5, p. 304 (1895) ♀ Littoral Est de l'Adriatique.
(*Stenamma* [A.] *epirotas*). Corfou.
A. obsidiana var. *epirotas*, Emery, Deutsche Ent. Zeitschr. p. 336 (1908) ♀.
15. *A. opposita* (Say), Boston Journ. Nat. Hist. Vol. 1, p. 292 (1836) ♀ ♂ Amérique du Nord.
(*Myrmica*).
16. *A. ovaticeps*, Emery, Oefvers. Finska Vet. Soc. Vol. 20 (sep. p. 13), fig. Italie : Ligurie.
(1898) ♀ ♂ (*Stenamma* [A.]).
Stenamma ovaticeps, Mantero, Ann. Mus. Stor. Nat. Genova, Vol. 39, p. 151, fig. (1898).
A. ovaticeps, Emery, Deutsche Ent. Zeitschr. p. 311, 324, fig. 13 (1908) ♀ ♂ (excl. ♀ et var. ♂ ex Albania); Bull. Soc. Ent. Ital. Vol. 47, p. 130, 132, 140, fig. 23 (1916) ♀ ♂.
- subsp. *mülleriana*, Wolf, in Emery, Ent. Mitt. Berlin, Vol. 3, p. 156 (1914), sine descr. Côte Orientale de l'Adriatique.
A. ovaticeps subsp. *mülleriana*, Wolf, Ber. Med. Naturw. Ver. Innsbruck, Vol. 35, p. 44, fig. 5, 6 (1914) ♀; Emery, Bull. Soc. Ent. Ital. Vol. 47, p. 130, 132, 138, 140 (1916) ♀ ♀ ♂.
A. ovaticeps (var.) Emery, Deutsche Ent. Zeitschr. p. 312, 325 (1908) ♀ ♂.

17. *A. pallida* (Nylander). Act. Soc. Sc. Fennicæ. Vol. 3, p. 42 (1849) ♀ (*Myrmica*). Une grande partie du bassin de la Méditerranée.
Myrmica (*Atta*) *pallida*, Nylander, Ann. Sc. Nat. Zool. (4), Vol. 5, p. 86, pl. 3, fig. 33 (1856).
Atta pallida, Fred. Smith, Cat. Hym. Brit. Mus. Vol. 6, p. 163 (1858) ♀ ; Roger, Berl. Ent. Zeitschr. Vol. 3, p. 258 (1859) ♀ ♂ ; Mayr, Europ. Formicid. p. 66, 67, 68 (1861) ♀ ♀ ♂.
A. pallida, Ern. André, Spec. Hym. Europe, Vol. 2, p. 358, 368, 377, pl. 23, fig. 19 (1882) ; Emery, Deutsche Ent. Zeitschr. p. 311, 328, fig. 17a, 18a (1908) ; Bull. Soc. Ent. Ital. Vol. 47, p. 130, 135, 138, 139, fig. 24, 2, 27, 2 (1916) ♀ ♀ ♂.
var. *lesbica*, Forel, Rev. Suisse Zool. Vol. 21, p. 429 (1913) ♀. Ile Lesbos.
var. *leveillei*, Emery, Ann. Mus. Stor. Nat. Genova, Vol. 16, p. 534, nota (1881) ♀. Algérie.
A. pallida, var. *leveillei*, Emery, ibidem, Vol. 21, p. 382, fig. (1884) ♀ ♂ ; Ern. André, Spec. Hym. Europe, Suppl. Fourmis, p. 21 (1885) ; ibidem, Vol. 2, p. 853 (1886) ♂ ; Emery, Deutsche Ent. Zeitschr. p. 329, fig. 18 b, (1908) ♀ ♀ ♂.
subsp. *subterraneoides*, Emery, Ann. Mus. Stor. Nat. Genova, Vol. 16, p. 534 (1881) ♀ Chypre, Dalmatie, Iles Ioniennes ; Hyères (Bondroit).
A. pallida subsp. *subterraneoides*, Emery, ibidem, Vol. 46, p. 258 (1915).
A. pallida subsp. *cypristes*, Emery, Deutsche Ent. Zeitschr. p. 329 (1908) ♀.
18. *A. patruelis*, Forel, Ann. Soc. Ent. Belg. Vol. 30, C. R. p. 41 (1890) ♀. Californie.
A. patruelis, Wheeler, Bull. Amer. Mus. Nat. Hist. Vol. 20, p. 270 (1904).
Stenamma (*A*) *subterranea* subsp. *patruelis*, Emery, Zool. Jahrb. Syst. Vol. 8, p. 302 (1895).
subsp. *bakeri*, Wheeler, Bull. Amer. Mus. Nat. Hist. Vol. 20, p. 270 (1904) ♀. Ile Catalina.
subsp. *carbonaria*, Pergande, Proc. Calif. Acad. Sc. (2), Vol. 4, p. 163 (1894) ♀ Californie.
(*A. carbonaria*).
Stenamma (*Messor*) *carbonaria*, Emery, Zool. Jahrb. Syst. Vol. 8, p. 308 (1895).
A. patruelis, subsp. *carbonaria*, Forel, Biol. Centr.-Amer. Hym. Vol. 3, p. 58 (1899) ♀.
19. *A. rothneyi*, Forel, Rev. Suisse Zool. Vol. 10, p. 224 (1902) ♀ (*Stenamma* [*A.*]). Himalaya, Inde centrale.
Stenamma (*A*) *rothneyi*, Forel, Journ. Bombay Nat. Hist. Soc. Vol. 14, p. 693-694 (1902) ♀.
A. rothneyi, Bingham, Fauna Brit. India, Hym. Vol. 2, p. 271, 273 (1903) ♀.
subsp. *tipuna*, Forel, Arch. f. Naturg. Vol. 79, A 6, p. 195 (1913) ♀.
20. *A. sagei*, Forel, Rev. Suisse Zool. Vol. 10, p. 221 (1902), ♀ ♀ ♂ (*Stenamma* [*A.*]). Formose.
Stenamma (*A*) *sagei*, Forel, Journ. Bombay Nat. Hist. Soc. Vol. 14, p. 693, 694 (1902) ♀ ♀ ♂. Himalaya, Thibet.
A. sagei, Bingham, Fauna Brit. India, Hym. Vol. 2, p. 271, 275 (1902) ; Emery, Deutsche Ent. Zeitschr. p. 311, 312, 336 (1908) ♀ ♀ ♂.
A. (Deromyrma) sagei, Forel, Zool. Jahrb. Syst. Vol. 36, p. 53 (1913).
21. *A. sangiorgii*, Emery, Bull. Soc. Ent. Ital. Vol. 33, p. 57 (1901) ♀ (*Stenamma* [*A.*]). Ile Céphalonie.
A. sangiorgii, Emery, Deutsche Ent. Zeitschr. p. 312, 337 (1908) ♀.
22. *A. schmidtii*, Karawaiew, Rev. Russe Ent. Vol. 12, p. 582, fig. 1 (1912) ♀. Corée.
23. *A. schurri*, Forel, Rev. Suisse Zool. Vol. 10, p. 223 (1902) ♀ (*Stenamma* [*A.*]). Hindoustan central, Birmanie.
Stenamma (*A*) *schurri*, Forel, Journ. Bombay Nat. Hist. Soc. Vol. 14, p. 694, 695 (1902) ♀.
A. schurri, Bingham, Fauna Brit. India, Hym. Vol. 2, p. 271, 274 (1903) ♀.
24. *A. smythiesi*, Forel, Rev. Suisse Zool. Vol. 10, p. 222 (1902) ♀ ♀ ♂ (*Stenamma* [*A.*]). Himalaya N. O.
Stenamma (*A*) *smythiesi*, Forel, Journ. Bombay Nat. Hist. Soc. Vol. 14, p. 693, 694 (1902) ♀.
A. smythiesi, Bingham, Fauna Brit. India, Hym. Vol. 2, p. 271, 276 (1903).
var. *prudens*, Forel, Rev. Suisse Zool. Vol. 10, p. 223 (1902) ♀.
subsp. *kurdica*, Ruzsky, Formic. Imp. Rossici, Vol. 1, p. 717 (1905) ♀ (*A. subterranea* var.)
A. smythiesi subsp. *kurdica*, Emery, Deutsche Ent. Zeitschr. p. 311, 322, fig. 20 (1908) ♀.
25. *A. splendida*, Roger, Berl. Ent. Zeitschr. Vol. 3, p. 257 (1859) ♀ Europe méridionale, Algérie, Tunisie, Syrie.
(*Atta*) [Pl. I, Fig. II, IIb].
Atta splendida, Mayr, Europ. Formicid. p. 67 (1861) ♀.

- A. splendida*, Emery, Ann. Accad. Aspir. Natural. Napoli (2), Vol. 1, p. 17 (1869) ♀; Ern. André, Spec. Hym. Europe, Vol. 2, p. 360, 369, 375, pl. 23, f. 10, 15, 16 (1882) ♀ ♀ ♂; Emery, Deutsche Ent. Zeitschr. p. 311, 325, fig. 14 (1908); Bull. Soc. Ent. Ital. Vol. 47, p. 131, 133, 138, fig. 26 (1916) ♀ ♀ ♂.
- subsp. *festae*, Emery, Boll. Mus. Zool. Torino, Vol. 30, No 701, p. 2 (1915) ♀. Rhodes.
- subsp. *rugoso-ferruginea*, Forel, Berl. Ent. Zeitschr. Vol. 32, p. 260 (1888) ♀. Crète.
- A. splendida* subsp. *rugoso-ferruginea*, Emery, Deutsche Ent. Zeitschr. p. 326 (1908) ♀.
26. *A. subterranea* (Latreille), Fourmis France, p. 45 (1798) ♀ (*Formica*) Europe méridionale et
(Pl. I, Fig. 10, 10b, 14). moyennne, Crimée,
Caucase, Asie min.
- Formica subterranea*, Latreille, Fourmis, p. 219, pl. 10, f. 64 (1802) ♀ ♀ ♂.
- Manica subterranea*, Jurine, Nouv. Méth. Class. Hym. p. 279 (1807).
- Myrmica subterranea*, Latreille, Gen. Crust. Ins. Vol. 4, p. 131 (1809);
Lepelletier, Hist. Nat. Hym. Vol. 1, p. 180 (1836).
- Myrmica (Atta) subterranea*, Nylander, Ann. Sc. Nat. Zool. (4), Vol. 5, p. 85 (1856).
- Atta subterranea*, Schenck, Stettin. Ent. Zeit. Vol. 14, p. 188 (1853).
- Atta subterranea*, Mayr, Verh. Zool.-bot. Ver. Wien, Vol. 5, p. 460 (1855);
Europ. Formicid. p. 67, 68 (1861) ♀ ♀ ♂.
- A. subterranea*, Roger, Verz. Formicid. p. 29 (1863).
- A. subterranea*, Forel, Fourmis Suisse, p. 382 (1874); Ern. André, Spec.
Hym. Europe, Vol. 2, p. 359, 369, 378, pl. 23, f. 5, 20 (1882); Ruzsky,
Formic. Imp. Rossici, Vol. 1, p. 714 (1905); Emery, Deutsche Ent.
Zeitschr. p. 311, 326, fig. 15, 16 (1908); Forel, Fauna Insect. Helvet.
Hym. Form. p. 36 (1915); Emery, Bull. Soc. Ent. Ital. Vol. 47, p. 129,
135, 138, 139, fig. 24, 1, 24bis, 1, 27, 1 (1916) ♀ ♀ ♂.
- A. striola*, Emery, Ann. Accad. Aspir. Natural. Napoli (2), Vol. 1, p. 17 (1869)
nec Roger.
- subsp. *borealis*, Wheeler, Bull. Amer. Mus. Nat. Hist. Vol. 34, p. 412 (1915) ♀. Brit. Columbia.
- subsp. *occidentalis*, Emery, Zool. Jahrb. Syst. Vol. 8, p. 301 (1895) ♀. Brit. Columbia, Californie,
Colorado, etc.
- subsp. *valida*, Wheeler, Bull. Amer. Mus. Nat. Hist. Vol. 34, p. 411 (1915) ♀ ♀. Colorado.
- var. *manni*, Wheeler, Proc. Amer. Acad. Art. Sc. Boston, Vol. 52, p. 516 (1917) ♀. Washington.
27. *A. syriaca*, Emery, Deutsche Ent. Zeitschr. p. 335 (1908) ♀ (*A. gibbosa* Syrie.
subsp.).
- A. syriaca*, Emery, Ann. Mus. Stor. Nat. Genova, Vol. 46, p. 258 (1915).
- A. schmitzi*, var. *syria*, Forel, Ann. Soc. Ent. Belg. Vol. 54, p. 12 (1910).
- var. *schmitzi*, Forel, ibidem, Vol. 54, p. 10 (1910) ♀ [*A. schmitzi*]. Jérusalem.
- subsp. *japonica*, Forel, Sitz. ber. Bayerisch. Akad. Wiss. p. 267 (1911) ♀ (*A. schmitzi* Japon : Hokkaido.
subsp.).
28. *A. tenneseensis*, Mayr, Verh. Zool.-bot. Ges. Wien, Vol. 12, p. 743 (1862) Région de l'Est des Etats-
♀ (*Atta*). Unis.
- A. tenneseensis*, Mayr, ibidem, Vol. 36, p. 443 (1886) ♀.
- Stenamma (A.) tenneseensis*, Emery, Zool. Jahrb. Syst. Vol. 8, p. 301 (1895).
- Atta laevis*, Mayr, Verh. Zool.-bot. Ges. Wien, Vol. 12, p. 743 (1862) ♀.
- Myrmica subrubra*, Buckley, Proc. Ent. Soc. Philad. Vol. 6, p. 336 (1867);
Mayr, Verh. Zool.-bot. Ges. Wien, Vol. 36, p. 365 (1886).
- var. *ecalcarata*, Emery, Zool. Jahrb. Syst. Vol. 8, p. 301 (1895) ♀. New Hampshire.
29. *A. texana*, Emery, Zool. Jahrb. Syst. Vol. 8, p. 306 (1895) ♀ (*fulva*, var.). Texas, Arizona, Kansas.
- A. texana*, Wheeler, Bull. Amer. Mus. Nat. Hist. Vol. 34, p. 412 (1915) ♀ ♀ ♂.
- var. *carolinensis*, Wheeler, ibidem, Vol. 34, p. 414 (1915) ♀ ♀. N. Carolina.
- var. *fulvescens*, Wheeler, ibidem, Vol. 34, p. 413 (1915) ♀. Arizona. [Unis.
30. *A. treatae*, Forel, Ann. Soc. Ent. Belg. Vol. 30, C. R. p. 40 (1886) ♀ ♀ ♂. Région de l'Est des Etats-
A. treatae, Mayr, Verh. Zool.-bot. Ges. Wien, Vol. 36, p. 443, 444 (1886).
Stenamma (A.) treatae, Emery, Zool. Jahrb. Syst. Vol. 8, p. 302 (1895). Floride.
- var. *ashmeadi*, Emery, ibidem, Vol. 8, p. 302 (1895).
- A. treatae*, var. Mayr, Verh. Zool.-bot. Ges. Wien, Vol. 36, p. 444 (1886).
31. *A. ujhelyii*, Szabó, Ann. Mus. Nat. Hungar. Vol. 8, p. 364, fig. 1 (1910) ♀. Tunisie.
32. *A. uinta*, Wheeler, Proc. Amer. Acad. Art. Sc. Boston, Vol. 52, p. 517 Utah.
(1917) ♀ ♀ ♂.

2. SUBGENUS NYSTALOMYRMA, WHEELER

Nystalomyrma. Wheeler, Trans. Royal Soc. South Austral. Vol. 40, p. 215 (1916).

Stenamma, subg. *Ischnomyrmex* (part.). Forel, Fauna Hawaiiensis, Heterog. p. 118 (1899).

Aphaenogaster, subg. *Deromyrma* (part.). Forel, Zool. Jahrb. Syst. Vol. 36, p. 53 (1913).

Aphaenogaster, subg. *Attomyrma* (part.). Emery, Rend. Accad. Sc. Bologna, 1914-15, p. 70.

Caractères. — *Ouvrière.* — Les mêmes que le sous-genre précédent.

Femelle. — Ailes à une seule cellule cubitale fermée.

Mâle. — Ailes comme chez la femelle.

Scape long comme les quatre ou cinq premiers articles du funicule.

Type. — *Myrmica longiceps*, Fred. Smith.

Distribution géographique des espèces. — Australie, îles Hawaii (1).

33. *A. barbigula*, Wheeler, Trans. Royal Soc. South Austral. Vol. 40, p. 221, Australie S. et O.
pl. 21, f. 7-9, pl. 22, f. 9 (1916) ♀ ♀.

A. (Deromyrma) barbigula, Forel, Bull. Soc. Vaud. Sc. Nat. Vol. 51, p. 720
(1918) ♂.

34. *A. longiceps* (Fred. Smith), Cat. Hym. Brit. Mus. Vol. 6, p. 128 (1858) ♀ Australie S. et E.
(*Myrmica [Monomorium]*).

A. (Attomyrma) longiceps, Emery, Rend. Accad. Sc. Bologna, p. 71 (1914-15).

A. (Nystalomyrma) longiceps, Wheeler, Trans. Royal Soc. South Austral.
Vol. 40, p. 216, pl. 21, f. 1-3, pl. 22, 1-4 (1916) ♀ ♀ ♂.

Stenamma (Ischnomyrmex) longiceps, r. ruginota, Forel, Rev. Suisse Zool. Vol. 10,
p. 440 (1902) ♀ ♀.

A. longiceps, subsp. *ruginota*, Emery, Boll. Lab. Zool. Sc. Agric. Portici,
Vol. 8, p. 181, fig. 1b (1914) ♂.

A. (Deromyrma) ruginota, Forel, Arkiv f. Zool. Vol. 9, N° 16, p. 75 (1915) ♀ ♀ ♂.
var. *flava*, Emery.

Queensland.

A. longiceps, Emery, Boll. Lab. Zool. Sc. Agric. Portici, Vol. 8, p. 181, fig. 1a
(1914) ♂.

35. *A. pythia*, Forel, Arkiv f. Zool. Vol. 9, N° 16, p. 76 (1915). Queensland N. S. Wales.

A. (Nystalomyrma) pythia, Wheeler, Trans. Royal Soc. South Austral. Vol. 40,
p. 219, pl. 21, f. 4-6, pl. 22, f. 5-8 (1916) ♀ ♀ ♂.

A. longiceps, Mayr, Journ. Mus. Godeffroy, Vol. 12, p. 98 (1876) ♀ ♂.

A. (Deromyrma) longiceps, Forel, Arkiv f. Zool. Vol. 9, N° 16, p. 76 (1915).

3. SUBGENUS APHAENOASTER, MAYR SENSU STR.

Aphaenogaster. Mayr, Verh. Zool.-bot. Ver. Wien, Vol. 3, p. 106 (1853).

Myrmica (part.). Lucas, Expl. Sc. Algérie, Zool. Vol. 3, p. 301 (1846).

Atta (part.). Fred. Smith, Cat. Hym. Brit. Mus. Vol. 6 (1858).

Stenamma, subgenus *Aphaenogaster* (part.). Emery, loc. cit. (1895).

Caractères. — *Ouvrières.* — Tête non prolongée en col.

Antennes terminées par une massue de 4 ou rarement de 5 articles.

(1) J'ai rédigé la synonymie de ce groupe d'après le travail, récent de M. Wheeler, dont je me suis écarté en deux points : 1° L'auteur admet que Mayr a confondu deux espèces (*longiceps* et *pythia*). Cela est vrai quant à la détermination de la collection du Musée Godeffroy ; mais la description publiée du ♂ se rapporte uniquement à *A. pythia*. 2° J'ai supprimé dans la synonymie l'*Atta antipodum* Fred. Smith, car Mayr qui a vu le type, dit que les antennes ont une massue de trois articles ; ce caractère exclut le g. *Aphaenogaster* et fait plutôt penser à *Pheidole*.

Segment basal du gastre finement strié dans différentes directions, ayant ordinairement des reflets moirés, très rarement tout à fait lisse.

Femelle. — Corselet étroit, cependant pourvu de moignons d'ailes; mésonotum court et étroit, laissant à découvert le pronotum.

Je n'ai jamais vu de femelle ailée de ce groupe, excepté celles que j'ai obtenues par élevage dans un nid artificiel (*A. testaceopilosa spinosa* Emery); peut-être l'accouplement a-t-il lieu dans la fourmilière et les femelles se dépouillent-elles de leurs ailes bientôt après.

Mâle. — Semblable au mâle d'*Attomyrma*.

Aile antérieure à deux cubitales fermées.

Type. — *Aphaenogaster sardoa*, Mayr.

Distribution géographique des espèces. — Bassin de la Méditerranée.

36. *A. conica*, Viehmeyer, Arch. f. Naturg. Vol. 79 (A 12), p. 40 (1913) ♀. Espagne.
37. *A. praedo*, Emery, Deutsche Ent. Zeitschr. p. 310, 323, fig. 12 (1908) ♀ ♂ (?). Maroc.
38. *A. rupestris*, Forel, Bull. Soc. Vaud. Sc. Nat. Vol. 45, p. 379 (1909) ♀. Algérie : El Kantara, Biskra.
- A. rupestris*, Forel, Rev. Suisse Zool. Vol. 21, p. 428 (1913) ♂.
39. *A. sardoa*, Mayr, Verh. Zool.-bot. Ver. Wien, Vol. 3, p. 107 (1853) ♀, Sardaigne, Sicile, Algérie, Tunisie.
- A. sardoa*, Mayr, Reise Novara, Formicid. p. 88 (1865) ♀; Ern. André, Spec. Hym. Europe, Vol. 2, p. 360, 369 (1882); Emery, Deutsche Ent. Zeitschr. p. 310, 323 (1908); ♀ ♀; Santschi, Ann. Soc. Ent. Belg. Vol. 55, p. 284 (1911) ♂; Emery, Bull. Soc. Ent. Ital. Vol. 47, p. 131, 135, 138, 140, (1916) ♀ ♀ ♂.
- Atta testaceopilosa* (part.) Mayr, Europ. Formicid. p. 66 (1861).
- var. *anoemica*, Santschi, Bull. Soc. Hist. Nat. Afrique Nord, p. 43 (1910) ♀. Maroc.
40. *A. testaceopilosa* (Lucas), Expl. Scient. Algérie, Zool. Vol. 3, p. 301, pl. 16, fig. 16 (1846) ♀ (*Myrmica*). Algérie, Tunisie, Açores, Canaries, Espagne, France S., Sardaigne, Caucase (Ruzsky).
- Myrmica* (*Atta*) *testaceopilosa*, Nylander, Ann. Sc. Nat. Zool. (4), Vol. 5, p. 86, pl. 3, fig. 34 (1856).
- Atta testaceopilosa*, Fred. Smith, Cat. Hym. Brit. Mus. Vol. 6, p. 165, pl. 9, fig. 25, 26 (1858); Roger, Berl. Ent. Zeitschr. Vol. 3, p. 255 (1859) ♀ ♂; Mayr, Europ. Formicid. p. 66, 68 (1861) ♀ ♀ ♂.
- A. testaceopilosa*, Roger, Verz. Formicid. p. 29 (1863); Emery, Ann. Mus. Stor. Nat. Genova, Vol. 12, p. 53, fig. (1878) ♀ ♀ ♂; Ern. André, Spec. Hym. Europe, Vol. 2, p. 361, 370, 375, pl. 23, fig. 17 (1882); Emery, Deutsche Ent. Zeitschr. p. 310, 312, 315, 316, fig. 6, 7 (1908); Bull. Soc. Ent. Ital. Vol. 47, p. 131, 136, 138, 140 (1916) ♀ ♀ ♂.
- ? *A. testaceopilosa*, Ruzsky, Formic. Imp. Rossici, Vol. 1, p. 721 (1905).
- var. *depilis*, Santschi, Ann. Soc. Ent. Belg. Vol. 55, p. 283 (1911) ♀. Algérie.
- var. *senilis*, Mayr, Verh. Zool.-bot. Ver. Wien, Vol. 3, p. 108 (1853) ♀ (*Aph. senilis*). Sardaigne.
- A. testaceopilosa* var. *senilis*, Emery, Bull. Soc. Ent. Ital. Vol. 47, p. 131, 136, 140, fig. 25a, 28a (1916) ♀ ♀ ♂.
- subsp. *cabylica*, Stitz, Mitt. Zool. Mus. Berlin, Vol. 8, p. 341, fig. 10 (1917) ♀. Algérie.
- subsp. *campana*, Emery, Ann. Mus. Stor. Nat. Genova, Vol. 12, p. 54, fig. (1878) ♀ ♀ ♂. Naples et Campanie.
- (var. *campana*).
- A. testaceopilosa* var. *campana*, Ern. André, Spec. Hym. Europe, Vol. 2, p. 361, 370, 375 (1882) ♀ ♀ ♂.
- A. testaceopilosa* subsp. *campana*, Emery, Deutsche Ent. Zeitschr. p. 316, 322, fig. 11 (1908); Bull. Soc. Ent. Ital., Vol. 47, p. 131, 136, 138, 140, fig. 25b, 28b (1916) ♀ ♀ ♂.
- A. testaceopilosa*, Emery, Ann. Accad. Aspir. Natural. Napoli (2), Vol. 1, p. 18 (1869) nec Lucas.
- subsp. *canescens*, Emery, Mem. Accad. Sc. Bologna (5), Vol. 5, p. 302 (1895) ♀. Algérie.
- A. testaceopilosa*, subsp. *canescens*, Emery, Deutsche Ent. Zeitschr. p. 316, 322 (1908) ♀.
- subsp. *gemella*, Roger, Berlin. Ent. Zeitschr. Vol. 6, p. 260 (1862) ♀ ♂ (*Atta gemella*). Baléares.
- A. gemella*, Roger, Verz. Formicid. p. 29 (1863).

- A. testaceopilosa*, subsp. *gemella*, Emery & Forel, Mitt. Schweiz. Ent. Ges. Vol. 5, p. 462 (1879); Emery, Deutsche Ent. Zeitschr. p. 316, 318 (1908) ♀.
- A. testaceopilosa* var. *gemella*, Ern. André, Spec. Hym. Europe, Vol. 2, p. 362 (1882) ♀.
- var. *maroccana*, Forel, Ann. Soc. Ent. Belg. Vol. 47, p. 257 (1903) ♀ ♂ (*testaceopilosa* var.). Maroc.
- A. testaceopilosa gemella* var. *maroccana*, Emery, Deutsche Ent. Zeitschr. p. 319, fig. 8 (1908) ♀ ♂.
- A. testaceopilosa* var. (*gemella*?) Ed. Saunders, Ent. M. Mag. (2), Vol. 1, p. 205, fig. 3 (1890) ♂.
- subsp. *iberica*, Emery, Deutsche Ent. Zeitschr. p. 316, 321, fig. 10 (1908) ♀ ♂ (?). Espagne.
- var. *vieirai*, Emery, ibidem, p. 321 ♀ ♂. Portugal : Coimbra.
- subsp. *semipolita* (Nylander), Ann. Sc. Nat. Zool. (4), Vol. 5, p. 86 (1856) ♀ (*Myrmica*). Sicile, Italie S.
- Atta semipolita* (part.), Roger, Berl. Ent. Zeitschr. Vol. 3, p. 256 (1859) ♀.
- A. semipolita*, Roger, Verz. Formicid. p. 29 (1863).
- A. testaceopilosa*, var. *semipolita*, Emery, Ann. Mus. Stor. Nat. Genova, Vol. 12, p. 53, fig. (1878) ♀ ♂; Ern. André, Spec. Hym. Europe, Vol. 2, p. 362, 370 (1882) ♀ ♂ ♂.
- A. testaceopilosa*, subsp. *semipolita*, Emery & Forel, Mitt. Schweiz. Ent. Ges. Vol. 5, p. 462 (1879); Emery, Deutsche Ent. Zeitschr. p. 316, 319 (1908); Bull. Soc. Ent. Ital. Vol. 47, p. 131, 137, 138, 140, fig. 28c (1916) ♀ ♂.
- ? *A. testaceopilosa* subsp. *semipolita*, Ruzsky, Formic. Imp. Rossici, Vol. 1, p. 722 (1905).
- var. *inermis*, Emery, Deutsche Ent. Zeitschr. p. 320 (1908) ♀. Calabre.
- A. testaceopilosa*, subsp. *semipolita* var. *inermis*, Emery, Bull. Soc. Ent. Ital. Vol. 47, p. 131, 137 (1916) ♀.
- var. *jonica*, Emery, Ann. Mus. Stor. Nat. Genova, Vol. 46, p. 257 (1915) ♀. Sicile, Italie S., côtes de la mer Ionienne et du Sud de l'Adriatique.
- A. testaceopilosa* subsp. *semipolita* var. *jonica*, Emery, Bull. Soc. Ent. Ital. Vol. 47, p. 131, 137 (1916) ♀.
- Atta semipolita* (part.), Roger, Berl. Ent. Zeitschr. Vol. 3, p. 256 (1859).
- Stenamma* (A.), *testaceopilosa*, var. *balcanica* (part.), Emery, Oefvers. Finska Vet. Soc. Vol. 20 (sep. p. 13) [1898] ♀.
- A. testaceopilosa*, subsp. *semipolita*, var. *balcanica* (part.), Emery, Deutsche Ent. Zeitschr. p. 320 (1908).
- A. testaceopilosa*, De Stefani, Il Natural. Sicil. Vol. 14, p. 230 (1895).
- subsp. *simonellii*, Emery, Bull. Soc. Ent. Ital. Vol. 26, resoc. p. 8 (1894) ♀. Crète.
- A. testaceopilosa semipolita*, var. *simonellii*, Emery, Deutsche Ent. Zeitschr. p. 320 (1908).
- A. testaceopilosa* subsp. *simonellii*, Emery, Ann. Mus. Stor. Nat. Genova, Vol. 46, p. 257 (1915).
- var. *balcanica* (part.), Oefvers. Finska Vet. Soc. Vol. 20 (sep. p. 13) [1898] ♀ (*Stenamma* [A.] *testaceopilosa*, var.). Turquie, Asie Mineure et Iles de l'Orient.
- A. testaceopilosa semipolita*, var. *balcanica* (part.) Emery, Deutsche Ent. Zeitschr. p. 320 (1908).
- A. testaceopilosa*, var. *balcanica* (part.?) Forel, Bull. Soc. Vaud. Sc. Nat. Vol. 47, p. 346 (1911) ♀.
- A. testaceopilosa simonellii*, var. *balcanica*, Emery, Ann. Mus. Stor. Nat. Genova, Vol. 46, p. 257 (1915).
- subsp. *spinosa*, Emery, Ann. Mus. Stor. Nat. Genova, Vol. 12, p. 54 (1878) ♀ [*A. testaceopilosa*, var.]. Sardaigne.
- A. testaceopilosa*, subsp. *spinosa*, Emery & Forel, Mitt. Schweiz. Ent. Ges. Vol. 5, p. 463 (1879); Emery, Deutsche Ent. Zeitschr. p. 316, 320, fig. 9, Bull. Soc. Ent. Ital., Vol. 47, p. 131, 137, 138, 140, fig. 25c (1916) ♀ ♂ ♂.
- A. testaceopilosa*, var. *spinosa*, Ern. André, Spec. Hym. Europe, Vol. 2, p. 362 (1883) ♀.
- var. *nitida*, Emery, Mem. Accad. Sc. Bologna (5), Vol. 5, p. 302 (1895) ♀ (*Stenamma* [A.]). Sardaigne, Corse, Archipel Toscan, Toscane.
- A. testaceopilosa spinosa*, var. *nitida*, Emery, Deutsche Ent. Zeitschr. p. 321 (1908) ♀ ♂ ♂; Bull. Soc. Ent. Ital. Vol. 47, p. 131, 137 (1916) ♀.
- var. *romana*, Emery, Mem. Accad. Sc. Bologna (5), Vol. 5, p. 302 (1895) ♀ Bassin du Tibre.
- (*Stenamma* [A.]).
- A. testaceopilosa spinosa*, var. *romana*, Emery, Deutsche Ent. Zeitschr. p. 321 (1908) ♀; Bull. Soc. Ent. Ital., Vol. 47, p. 131, 137 (1916) ♀.

4. SUBGENUS DEROMYRMA (FOREL), EMERY SENSU STR.

Aphaenogaster, subg. *Deromyrma* (part.). Forel, Zool. Jahrb. Syst. Vol. 36, p. 49 (1913).

Aphaenogaster, subg. *Deromyrma*. Emery, Rend. Accad. Sc. Bologna, p. 69 (1914-15).

Ischnomyrmex (part.). Mayr, in Fedschenko, Voy. Turkestan, Formicid. p. 12 (1877).

Aphaenogaster, subg. *Ischnomyrmex* (part.). Mayr, Journ. Mus. Godeffroy, Vol. 12, p. 97 (1876).

Stenamma subg. *Ischnomyrmex* (part.). Emery, l. c. (1895).

Atta (part.). Fred. Smith, Cat. Hym. Brit. Mus. Vol. 6 (1858).

Myrmica (part.). Fred. Smith, ibidem.

Caractères. — *Ouvrière.* — Tête prolongée en arrière en un col qui peut être fort long, par exemple chez les espèces de Madagascar.

Antennes grêles, ordinairement terminées par 4 articles qui sont parfois un peu plus gros et forment une faible massue, ou pas de massue du tout.

Femelle. — Très semblable à l'ouvrière, ailée; mésonotum normal.

Aile antérieure à une seule cubitale, type *Solenopsis*.

Mâle. — Tête prolongée en un col.

Scape plus long que chez la plupart des *Attomyrma*; antennes de 13 articles.

Ailes comme chez la femelle.

Type. — *Aphaenogaster swammerdami*, Forel.

Distribution géographique des espèces. — Madagascar, Inde continentale et insulaire, deux espèces dans l'Asie centrale et la Syrie, une à Crète, quelques-unes dans l'Amérique centrale. On pourrait subdiviser ce sous-genre en groupes géographiques très naturels.

ESPÈCES DE LA MÉDITERRANÉE ET DE L'ASIE CENTRALE

41. *A. ceconii*, Emery, Bull. Soc. Ent. Ital. Vol. 26, resoc. p. 7, fig. (1894), Crète.

♀ (*A. [Ischnomyrmex]*).

A. (Ischnomyrmex) ceconii, Emery, Deutsche Ent. Zeitschr. p. 310, 313, fig. 5 (1908) ♀.

42. *A. phillipsi*, Wheeler & Mann, Bull. Mus. Comp. Zool. Harvard, Vol. 60, Palestine. p. 168, fig. 1 (1916) ♀.

43. *A. raphidiiceps*, Mayr, in Fedschenko, Voy. Turkestan, Formicid. p. 12 Turkestan. (1877) ♀ (*Ischnomyrmex*).

Ischnomyrmex raphidiiceps, Mayr, Tijdschr. v. Ent. Vol. 23, p. 31 (1880); Ruzsky, Formic. Imp. Rossici, Vol. 1, p. 712 (1905) ♀.

A. (Ischnomyrmex) raphidiiceps, Ern. André, Spec. Hym. Europe, Vol. 2, p. 349 (1883) ♀; Emery, Deutsche Ent. Zeitschr. p. 314 (1908) ♀.

ESPÈCES DE L'INDE CONTINENTALE ET INSULAIRE :

44. *A. beccarii*, Emery, Ann. Mus. Stor. Nat. Genova, Vol. 25, p. 456, pl. 1, Hindoustan, Sumatra, f. 12 (1887) ♀ ♀ ♂ (*A. [Ischnomyrmex]*).

A. (Ischnomyrmex) beccarii, Emery, ibidem, Vol. 25, p. 532, pl. 9, f. 4 (1888) ♀ ♀; Forel, Journ. Bombay Nat. Hist. Soc. Vol. 14, p. 694 (1902) ♀;

A. beccarii, Bingham, Fauna Brit. India, Hym. Vol. 2, p. 270, 271, fig. 82 (1903) ♀ ♀ ♂.

45. *A. feae*, Emery, Ann. Mus. Stor. Nat. Genova, Vol. 27, p. 503 (1889) ♀ Birmanie.
 (*A. [Ischnomyrmex]*).
A. (Ischnomyrmex) feae, Forel, Journ. Bombay Nat. Hist. Soc. Vol. 14, p. 694 (1902) ♀ ;
A. feae, Bingham, Fauna Brit. India, Hym. Vol. 2, p. 270, 273 (1903) ♀ .
 var. *imbellis*, Emery, Ann. Mus. Stor. Nat. Genova, Vol. 40, p. 681 (1901) ♀ . Sumatra.
 var. *nicobarensis*, Forel, Rev. Suisse Zool. Vol. 11, p. 405 (1903) ♀ . Iles Nicobares.
 subsp. *simulans*, Forel, Tijdschr. v. Ent. Vol. 58, p. 31 (1915) ♀ ♀ ♂. Simalur.
 46. *A. laevior*, Emery, Ann. Mus. Stor. Nat. Genova, Vol. 25, p. 456 (1887) ♀ Célèbes.
 (*A. [Ischnomyrmex] longipes* var. *laevior*).
A. (Ischnomyrmex) laevior, Emery, ibidem, Vol. 25, p. 552 (1888) ♀ .

ESPÈCES DE MADAGASCAR

47. *A. gonacantha*, Emery, Bull. Soc. Ent. Ital. Vol. 31, p. 277 fig. (1900) ♀ Madagascar.
 (*Ischnomyrmex*).
 48. *A. swammerdami*, Forel, Ann. Soc. Ent. Belg. Vol. 30, C. R. p. 106 (1886) ♀ (*A. [Ischnomyrmex]*) [Pl. I, Fig. 15]. Madagascar.
A. swammerdami, Emery, Ann. Mus. Stor. Nat. Genova, Vol. 25, p. 532, pl. 9, f. 5 (1888) ♀ ; Forel, in Grandidier, Hist. Nat. Madagascar, Vol. 20, p. 167, pl. 4, fig. 14 (1891) ♀ ♀ ♂ ; *A. (Deromyrma) swammerdami*, Forel, Zool. Jahrb. Syst. Vol. 36, p. 49 (1913).
 var. *curta*, Forel, in Grandidier, Hist. Nat. Madagascar, p. 169 (1891) ♀ . Madagascar.
 var. *spinipes*, Santschi, Rev. Suisse Zool. Vol. 19, p. 123 (1911) ♀ . Madagascar : Prov. d'Ankavandro.
 var. *clara*, Santschi, Ann. Soc. Ent. Fr. Vol. 84, p. 250 (1915) ♀ . Madagascar : Baie de Baly.

ESPÈCES D'AMÉRIQUE

49. *A. araneoides*, Emery, Bull. Soc. Ent. Ital. Vol. 22, p. 48, pl. 5, fig. f. 8 (1890) ♀ . Costa Rica.
 50. *A. ensifera*, Forel, Biol. Centr.-Amer., Hym. Vol. 3, p. 59 (1899) ♀ . Mexique.
 51. *A. mexicana*, Pergande, Proc. Calif. Acad. Sc. (2), Vol. 5, p. 893 (1895) ♀ . Mexique.
 52. *A. phalangium*, Emery, Soc. Ent. Ital. Vol. 22, p. 47, pl. 5, f. 5-7 (1890) ♀ ♂. Costa Rica.
 var. *brevicollis*, Forel, Biol. Centr.-Amer. Hym. Vol. 3, p. 59 (1899) ♀ ♂. Panama.

5. SUBGENUS PLANIMYRMA, VIEHMAYER

Aphaenogaster, subg. *Planimyрма*. Viehmeyer, Zool. Jahrb. Syst., Vol. 37, p. 604 (1914).

Aphaenogaster, subg. *Ischnomyrmex* (part.). Emery, Nova Guinea. Zool. Vol. 9, p. 251, 258 (1911).

Stenamma, subg. *Ischnomyrmex* (part.). Emery, Ann. Mus. Stor. Nat. Genova, Vol. 38, p. 563 (1897).

Caractères. — *Ouvrière.* — Tête prolongée en arrière en un col très long.

Pronotum armé d'une paire d'épines (Pl. I, Fig. 9), ou, chez *A. dromedarius*, inerme.

Du reste, caractères de *Deromyrma*.

Femelle. — (*A. lorlai*, Emery, d'après Viehmeyer) Pronotum armé; mésonotum court, déprimé, pourvu de moignons d'ailes, laissant à découvert le pronotum.

Mâle. — Antennes de 12 articles; le 2^{me} article du funicule plus long que le suivant et étant évidemment composé de deux articles fusionnés.

Pronotum armé; mésonotum avec une paire de tout petits appendices spiniformes sur le dos (Pl. I, Fig. 9b).

Du reste, caractères de *Deromyrma*,

Le mâle de *A. dromedarius* Emery, dont l'ouvrière a le pronotum inerme, n'est pas connu.

Type. — *Aphaenogaster loraii*, Emery.

Distribution géographique des espèces. — Nouvelle-Guinée.

53. *A. dromedarius*, Emery, Term. Füzet. Vol. 23, p. 322, pl. 8, f. 23, 24 Nouvelle-Guinée N. E.
(1900) ♀ (*Ischnomyrmex*).
var. *fusca*, Emery, ibidem, p. 322 (1900) ♀. Nouvelle-Guinée N. E.
54. *A. loraii*, Emery, Ann. Mus. Stor. Nat. Genova, Vol. 38, p. 563, pl. 1, Nouvelle-Guinée.
f. 9, 10 (1897) ♀ ♀ (*Stenamma* [*Ischnomyrmex*]) [Pl. I, Fig. 9, 9b].
A. (Pl.) loraii, Viehmeyer, Zool. Jahrb. Syst. Vol. 37, p. 603, 605, fig. A, B
(1914) ♀ ♂; Deutsche Ent. Zeitschr. 1914, p. 516 ♂.
55. *A. quadrispina*, Emery, Nova Guinea, Zool. Vol. 9, p. 251, 258 (1911) ♀ ♂. Nouv.-Guinée holland.
(*A. [Ischnomyrmex]*).
A. (Pl.) quadrispina, Viehmeyer, Deutsche Ent. Zeitschr. p. 516 (1914) ♂.

3. GENUS NOVOMESSOR, EMERY

Novomessor. Emery, Rend. Accad. Sc. Bologna, 1914-15, p. 73.

Aphaenogaster (part.). Mayr, Verh. Zool.-bot. Ges. Wien, Vol. 36, p. 443 (1886); Pergande, Proc. Calif. Acad. Sc. (2), Vol. 4, p. 163 (1894).

Aphaenogaster, subg. *Ischnomyrmex* (part.). Ern. André, Rev. Ent. Caen, p. 150 (1893); Forel, Biol. Centr.-Amer. Hym. Vol. 3, p. 59 (1899).

Ischnomyrmex (part.). Wheeler, Ants, p. 280 (1910).

Stenamma, subg. *Messor* (part.). Emery, Zool. Jahrb. Syst. Vol. 8, p. 306 (1895).

Aphaenogaster, subg. *Deromyrma* (part.). Forel, ibidem, Vol. 36, p. 53 (1913).

Caractères. — *Ouvrière.* — Taille plus ou moins variable.

Tête allongée, conique en arrière, par exemple *N. cocquerelli* et autres, ou bien plus ou moins large, rappelant le genre *Messor*, aussi par les mandibules : exemple *N. andréi*; ordinairement un psammophore.

Massue des antennes très peu accentuée.

Du reste caractères du genre *Aphaenogaster*.

Femelle. — Ailée; aile antérieure à une cubitale fermée, du type *Formica* (Pl. I, Fig. 16).

Mâle. — Antennes de 13 articles; scape plus long que chez *Aphaenogaster*.

Ailes comme chez la femelle.

Ethologie. — Ce genre comprend des Fourmis moissonneuses américaines, se rattachant aux *Aphaenogaster* (1).

Type. — *Aphaenogaster cocquerelli*, Ern. André.

Distribution géographique des espèces. — Région sonoriennne, Etats du Sud de l'Union, Antilles.

Ce genre constitue un groupe parallèle à *Messor*, dans le Nouveau Continent, mais il ne dérive pas de lui, ni réciproquement. A mon avis, *Messor* et *Novomessor* ont une origine indépendante et descendent des espèces d'*Altomyrma* qui se sont adaptées au régime granivore : dans tous les cas; *Messor* ne

(1) Wheeler, *Ants*, p. 280.

peut dériver de *Novomessor*, à cause de la nervulation des ailes, qui est plus primitive dans le premier groupe.

Ce genre a été partagé récemment par M. Forel, qui en sépare, sous le nom de *Veromessor*, les espèces à dimorphisme accusé, à tête large chez les grandes ouvrières et les femelles et à massue antennaire plus distincte.

1. SUBGENUS NOVOMESSOR, FOREL S. STRICT.

Novomessor. Forel, Bull. Soc. Vaud. Sc. Nat. Vol. 51, p. 254 (1917).

1. *N. albisetosus* (Mayr), Verh. Zool.-bot. Ges. Wien, Vol. 36, p. 443, 446 (1886) ♀ (*Aphaenogaster*) [Pl. I, Fig. 16]. Nouveau Mexique, Texas.
Ischnomyrmex albisetosus, Wheeler, Ants, p. 280 (1910).
N. albisetosus, Emery, Rend. Accad. Sc. Bologna, p. 73 (1914-15).
2. *N. cocquerelli* (Ern. André), Rev. Ent. p. 150 (1893) ♀. (*Aphaenogaster* [*Ischnomyrmex*]). Mexique, Texas, Arizona.
Ischnomyrmex cocquerelli, Wheeler, Ants, p. 273, 280, fig. 155 (1910) ♀ ♂.
N. cocquerelli, Emery, Rend. Accad. Sc. Bologna, p. 73 (1914-15).
3. *N. relictus* (Wheeler & Mann), Bull. Amer. Mus. Nat. Hist. Vol. 33, p. 25, fig. 8c (1914) ♀ ♂ (*Aphaenogaster*). Haïti.
N. relictus, Emery, Rend. Accad. Sc. Bologna, p. 73 (1914-15).
 subsp. *epinotalis*, Wheeler & Mann, Bull. Amer. Mus. Nat. Hist. Vol. 33, p. 27, fig. 8a, b (1914) ♀.
4. *N. sonora*e (Pergande), Proc. Calif. Acad. Sc. (2), Vol. 4, p. 34 (1895) ♀ (*Aphaenogaster*). Californie.
*N. sonora*e, Emery, Rend. Accad. Sc. Bologna, p. 73 (1914-15).

2. SUBGENUS VEROMESSOR, FOREL

Novomessor, subg. *Veromessor*. Forel, Bull. Soc. Vaud. Sc. Nat. Vol. 51, p. 255 (1917).

Type. — *Aphaenogaster andrei*, Mayr.

5. *N. andrei* (Mayr), Verh. Zool.-bot. Ges. Wien, Vol. 36, p. 443, 448 (1886) ♀ (*Aphaenogaster*). Californie.
Stenamma (Messor) andrei Emery, Zool. Jahrb. Syst. Vol. 8, p. 306 (1895) ♀.
N. andrei, Emery, Rend. Accad. Sc. Bologna, p. 73 (1914-15).
N. (Veromessor) andrei, Forel, Bull. Soc. Vaud. Sc. Nat. Vol. 51, p. 235 (1917).
6. *N. chamberlini*, Wheeler, Bull. Amer. Mus. Nat. Hist. Vol. 34, p. 410 (1915) ♀ (*Messor*). Ile Santa Cruz (Californie S.)
7. *N. julianus* (Pergande), Proc. Calif. Acad. Sc. (2), Vol. 4, p. 164 ♀ (*Aphaenogaster*). Californie.
Stenamma (Messor) julianum, Emery, Zool. Jahrb. Syst. Vol. 8, p. 308 (1895).
N. julianus, Emery, Rend. Accad. Sc. Bologna, p. 73 (1914-15).
N. (Veromessor) julianus, Forel, Bull. Soc. Vaud. Sc. Nat. Vol. 51, p. 235 (1917).
8. *N. pergandei* (Mayr), Verh. Zool.-bot. Ges. Wien, Vol. 36, 444, 448 (1886) ♀ (*Aphaenogaster*). Californie.
Stenamma (Messor) pergandei, Emery, Zool. Jahrb. Syst. Vol. 8, p. 307 (1895) ♀.
N. pergandei Emery, Rend. Accad. Sc. Bologna, p. 73 (1914-15).
N. (Veromessor) pergandei, Forel, Bull. Soc. Vaud. Sc. Nat. Vol. 51, p. 234 (1917).
9. *N. stoddardi* Emery, Zool. Jahrb. Syst. Vol. 8, p. 307 (1895) ♀ (*Stenamma* [*Messor*]). Californie.
N. stoddardi, Emery, Rend. Accad. Sc. Bologna, p. 73 (1914-15).
N. (Veromessor) stoddardi, Forel, Bull. Soc. Vaud. Sc. Nat. Vol. 51, p. 235 (1917).

4. GENUS MESSOR, FOREL.

Aphaenogaster, subg. *Messor*. Forel, Ann. Soc. Ent. Belg. Vol. 34 C. R., p. 68 (1890).

Stenamma, subg. *Messor* (part.). Emery, Zool. Jahrb. Syst. Vol. 8, p. 298 (1895).

Messor. Bingham, Fauna Brit. India, Hym. Vol. 2, p. 277 (1903).

Aphaenogaster (part.). Roger, Verz. Formic. p. 29 (1863).

Eciton (part.). Lepeletier (1836).

Manica (part.). Jurine (1807).

Atta (part.). Illiger (1807); Latreille (1809); Mayr (1855).

Myrmica (part.). Lucas (1846); Nylander (1856), etc.

Formica (part.). Linné (1767); Fabricius, Latreille, etc.

Caractères. — *Ouvrière et soldat.* — Plus ou moins dimorphe : les plus grandes espèces (par exemple *M. barbarus*, L., *krueperi*, Forel, *cephalotes*, Emery) ont de véritables soldats à énormes têtes, mais qui sont reliés graduellement aux petites ouvrières par des individus intermédiaires.

Yeux ovales, placés au milieu des côtés de la tête, ou plus souvent en arrière du milieu.

Chez les très grandes ouvrières (ou soldats), la tête est aussi large ou plus large que longue, plus ou moins rectangulaire, tandis que chez les petites ouvrières elle est arrondie et allongée (**Pl. I, Fig. 12, 12b**).

Chez les ouvrières jeunes, les mandibules ont deux dents plus grosses à l'extrémité du bord masticateur, dont l'apicale est de beaucoup plus longue; le reste dudit bord est garni de dents plus petites. Chez les ouvrières âgées, c'est à dire celles qui ont rongé beaucoup de graines, les dents sont plus ou moins usées; quelquefois elles ont tout à fait disparu.

Antennes de 12 articles; funicule généralement avec une massue plus ou moins prononcée de 4 articles, quelquefois sans massue distincte; son premier article distinctement comprimé.

Epinotum ordinairement inerme.

Du reste comme *Aphaenogaster*.

Femelle. — Tête formée à peu près comme chez les grandes ouvrières; yeux et ocelles bien développés.

Ailes à deux cellules cubitales, comme dans le sous-genre *Attomyrma*; cellule radiale ouverte.

Mâle. — Caractères d'*Aphaenogaster*. En général, corps plus massif.

Mandibules larges, à bord masticateur, garni de dents petites et nombreuses.

Ethologie. — Ce genre renferme les Fourmis moissonneuses de l'antiquité classique; celles qui ont été observées par les anciens, à partir du roi Salomon. Elles emportent les graines dans les fourmilières, les emmagasinent, les dépouillent de leurs enveloppes et les triturent entre leurs mandibules. Ces fourmis mangent les graines, elles dissolvent l'amidon cru au moyen de leur salive et se nourrissent et nourrissent leurs larves de cet aliment. Mais elles ne sont pas exclusivement végétariennes et apprécient fort l'aliment animal.

Le *M. barbarus* cause des dégâts assez considérables aux moissons, dans les contrées chaudes du bassin de la Méditerranée. M. le professeur Ducellier estime qu'en Algérie 50 à 100 litres de froment par hectare sont emportés par les Fourmis moissonneuses (1).

Type. — *Formica barbara*, L.

(1) Moggridge, *Harvesting Ants and Trap-door Spiders*, London, Reeve (1873); Wheeler, *Ants*, N. York (1910); Emery, « Alcune esperienze sulle Formiche granivore », *Rend. Accad. Sc. Bologna*, p. 108-117 (1911-12); Ducellier, « Les Fourmis moissonneuses en Algérie », *Revue des Colons de l'Afrique du Nord*, Alger (1912).

Distribution géographique des espèces. — Contrées chaudes et tempérées de la région paléarctique jusqu'à l'Himalaya, Afrique jusqu'au Cap de Bonne-Espérance (1).

Les espèces de l'Amérique du Nord, que j'avais attribuées à ce genre, font partie du genre *Novomessor*.

1. *M. antennatus* Emery, Deutsche Ent. Zeitschr. p. 438, 441, fig. 3 (1908) ♀. Maroc : Mogador.
2. *M. arenarius* (Fabricius), Mant. Insect. Vol. 1, p. 310 (1787) ♀ (*Formica arenaria*). Nord de l'Afrique, Syrie.
Formica arenaria, Latreille, Fourmis, p. 288 (1802); Fabricius, Syst. Piez, p. 411 (1804) ♀.
Atta arenaria, Roger, Berl. Ent. Zeitschr. Vol. 6, p. 292 (1862).
Aphaenogaster arenaria, Roger, Verz. Formicid. p. 29 (1863); Ern. André, Spec. Hym. Europe, Vol. 2, p. 353, 366, pl. 23, f. 8 (1882) ♀ ♂.
Aphaenogaster (M.) arenarius, Forel, Ann. Soc. Ent. Belg. Vol. 34, C. R. p. 70 (1890) ♀.
M. arenarius, Emery, Deutsche Ent. Zeitschr. p. 438, 439 (1908) ♀ ♀ ♂.
Myrmica amaurocydia, Förster, Verh. Naturh. Ver. preuss. Rheinl. Vol. 7, p. 486 (1850) ♀.
Myrmica (Atta) sculpturata, Nylander, Ann. Sc. Nat. Zool. (4), Vol. 5, p. 83 (1856) ♀.
Atta sculpturata, Fred. Smith, Cat. Hym. Brit. Mus. Vol. 6, p. 165 (1858); Roger, Berl. Ent. Zeitschr. Vol. 3, p. 252 (1859) ♀.
Stenamma (M.) bugnioni, Forel, Rev. Suisse Zool. Vol. 12, p. 13 (1904) ♀.
subsp. *thebaica*, Santschi, Ann. Soc. Ent. Belg. Vol. 56, p. 164 (1912). Egypte.
3. *M. barbarus* (Linné), Syst. Nat. Ed. 12^e, Vol. 1, p. 962 (1767) ♀ (*Formica barbara*). Europe méridionale, Asie, Afrique.
Formica barbara, Fabricius, Syst. Ent. p. 393 (1775); Spec. Insect. Vol. 1, p. 491 (1781); Syst. Piez, p. 403 (1804); Latreille, Fourmis, p. 262 (1802).
Atta barbara, Illiger, Mag. Insectenk. Vol. 6, p. 194 (1807);
Atta barbara, Mayr, Europ. Formicid. p. 66, 67, 68 (1861) ♀ ♀ ♂.
Aphaenogaster barbara, Roger, Verz. Formicid. p. 29 (1863); Ern. André, Spec. Hym. Europe, Vol. 2, p. 354, pl. 23, fig. 1-4, 9, 12 (1882) ♀ ♀ ♂.
Aphaenogaster (M.) barbarus, Forel, Ann. Soc. Ent. Belg. Vol. 34, C. R. p. 68, 69 (1890).
M. barbarus Ruzsky, Formic. Imp. Rossici, Vol. 1, p. 727, 741 (1905); Emery, Deutsche Ent. Zeitschr. p. 438, 442 (1908) ♀ ♀ ♂.
Formica binodis, Fabricius, Syst. Ent. p. 393 (1775); etc.
Formica juvenilis, Fabricius, Syst. Piez, p. 405 (1804).
Eciton juvenilis, Lepeletier, Encycl. Méth. Insect. Vol. 10, p. 177 (1825).
Formica capitata, Latreille, Fourmis, p. 234, pl. 10, fig. 66 (1802).
Manica capitata, Jurine, Nouv. Méth. Class. Hym. p. 279 (1807).
Atta capitata, Latreille, Gen. Crust. Ins. Vol. 4, p. 130 (1809).
Formica megacephala, Leach, Zool. Journ. Vol. 2, p. 292 (1825), nec Fabricius.
Myrmica rufitarsis, Förster, Verh. Naturh. Ver. preuss. Rheinl. Vol. 7, p. 485 (1850) (2).
subsp. *barbara*, s. str. (Linné) emend. : Emery, Ann. Mus. Stor. Nat. Genova, Vol. 12, p. 56 (1876) ♀ ♀ (*Aphaenogaster barbara*, var. 1). Nord de l'Afrique; Espagne; France mér.
Aphaenogaster barbara, Ern. André, Spec. Hym. Europe, Vol. 2, p. 354, 367, 373 (1882) ♀ ♀ ♂.
M. barbarus barbarus, Emery, Deutsche Ent. Zeitschr. p. 445 (1908) ♀ ♀ ♂; Bull. Soc. Ent. Ital. Vol. 47, p. 141, 144, 145 (1916); Bondroit, Ann. Soc. Ent. Fr. Vol. 87, p. 152, fig. 73 (1918) ♀ ♀ ♂.
var. *capitata* (Latreille), Fourmis France, p. 46 (1798) ♀ (*Formica capitata*) (Pl. I, Fig. 12). France mérid. et littoral de l'Atlantique jusqu'en Bretagne, Italie, Sicile, Corse, Sardaigne et autres îles italiennes.
Formica capitata, Latreille, Fourmis, p. 234, pl. 10, f. 66 (1802) ♀ ♀.
M. capitatus, Bondroit, Ann. Soc. Ent. Fr. Vol. 87, p. 153, fig. 73, 74 (1918) ♀ ♀.

(1) Voir la table des espèces paléarctiques : Emery, Deutsche Ent. Zeitschr. p. 437-438 et 444-445 (1908).

(2) Dans ce qui précède cette note, j'ai résumé en abrégé la synonymie de l'espèce en ce qu'elle a de général et ne se rapporte pas à telle ou telle autre forme sous-spécifique. Les types des anciens auteurs, s'ils existent encore, seraient indispensables pour déterminer les formes qui se rapportent à chaque nom.

- Formica (Myrmica) capitata* Losana, Mem. Accad. Sc. Torino, Vol. 37, p. 325 (1834).
- Formica huberiana*, Leach, Zool. Journ. Vol. 2, p. 290 (1825).
- Aphaenogaster barbara*, var. *II*, Emery, Ann. Mus. Stor. Nat. Genova, Vol. 12, p. 56 (1876) ♀ ♀.
- Aphaenogaster barbara*, var. *nigra*, Ern. André, Spec. Hym. Europe, Vol. 2, p. 355, 367 (1882) ♀ ♀.
- M. barbarus barbarus* var. *nigra*, Emery, Deutsche Ent. Zeitschr. p. 446, fig. 4 (1908); Bull. Soc. Ent. Ital. Vol. 47, p. 142, 144, 145, fig. 29 (1916) ♀ ♀ ♂.
- Formica (Myrmica) galbula*, Losana, Mem. Accad. Sc. Torino, Vol. 37, p. 326 pl. 36, fig. 5 (1834).
- var. *polita*, Karawaiew, Rev. Russe Ent. Vol. 12, p. 7 (1912) ♀.
- var. *santschii*, Forel, Ann. Soc. Ent. Belg. Vol. 49, p. 176 (1905) ♀ (*Stenamma (M.) barbarum capitatum* var. *santschii*).
- M. barbarus barbarus* var. *santschii*, Emery, Deutsche Ent. Zeitschr. p. 447 (1908) ♀; Karawaiew, Rev. Russe Ent. Vol. 12, p. 6, fig. 2 (1912) ♀ ♂.
- var. *sultana*, Santschi, Bull. Soc. Hist. Nat. Afr. Nord, Vol. 8, p. 89 (1917) ♀.
- subsp. *aegyptiaca*, Emery, Ann. Mus. Stor. Nat. Genova, Vol. 12, p. 57 (1878) ♀ ♀ (*Aphaenogaster barbara* var.).
- Aphaenogaster barbara* var. *aegyptiaca*, Ern. André, Spec. Hym. Europe, Vol. 2, p. 355, 368 (1882) ♀ ♀.
- Aphaenogaster capitatus* subsp. *aegyptiacus*, Emery, Expl. Sc. Tunisie, Fourmis, p. 12 (1891).
- M. barbarus aegyptiacus*, Emery, Deutsche Ent. Zeitschr. p. 444, 451 (1908) ♀ ♀ ♂.
- ? var. *incorrupta*, Ruzsky, Formic. Imp. Rossici, Vol. 1, p. 728, 751 (1905) ♀.
- M. barbarus aegyptiacus* var. ? *incorrupta*, Emery, Deutsche Ent. Zeitschr. p. 452 (1908) ♀.
- subsp. *capensis*, Mayr, Verh. Zool.-bot. Ges. Wien, Vol. 12, p. 743 (1862) ♀ (*Atta capensis*).
- Aphaenogaster capensis*, Mayr, Reise Novara, Formicid. p. 87, pl. 3, fig. 24 (1865) ♀; Verh. Zool.-bot. Ges. Wien, Vol. 16, p. 896, pl. 20, p. 9 (1866) ♀ ♂.
- Aphaenogaster barbara* st. *capensis*, Emery, Ann. Mus. Stor. Nat. Genova, Vol. 21, p. 383 (1884).
- var. *decipiens*, Forel, Ann. Soc. Ent. Belg. Vol. 49, p. 177 (1905) ♀.
- var. *proba*, Forel, Sitz. ber. Bayerisch. Akad. Wiss. p. 266 (1911) ♀.
- var. *pseudoaegyptiaca*, Emery, Ann. Mus. Stor. Nat. Genova, Vol. 21, p. 384 (1884) ♀ (*Aphaenogaster barbara* var.).
- var. *schenki*, Forel, in Schultze, Zool. Anthropol. Reise Afr. Formicid. p. 15 (1910) ♀
- var. *tropicorum*, Forel, Ann. Soc. Ent. Belg. Vol. 54, p. 444 (1910) ♀.
- subsp. *clivorum*, Ruzsky, Formic. Imp. Rossici, Vol. 1, p. 726, 735 (1905) ♀ (*M. structor* var. *clivorum*).
- M. barbarus clivorum*, Emery, Deutsche Ent. Zeitschr. p. 445, 454 (1908) ♀.
- var. *karawayewi*, Santschi, Bull. Soc. Hist. Nat. Afrique Nord, Vol. 8, p. 92 (1917).
- subsp. *galla*, Emery, Ann. Mus. Stor. Nat. Genova, Vol. 35, p. 179 (1895) ♀ (*Stenamma [M.] barbarum* subsp. *caduca* var. *galla*).
- M. barbarus semirufus* var. *galla*, Emery, Deutsche Ent. Zeitschr. p. 447 nota (1908).
- M. barbarus* st. *galla*, Santschi, Bull. Soc. Hist. Nat. Afrique Nord, Vol. 8, p. 92, fig. 2, (1917) ♀.
- var. *rufula*, Forel, Bull. Soc. Vaud. Sc. Nat. Vol. 52, p. 156 (1918) (st. *semirufa* var.).
- M. barbarus*, st. *semirufa*, var. *rufa*, Forel, Zool. Jahrb. Syst. Vol. 29, p. 250 (1910) (*nomen praecoccup.*).
- var. *triimpressa*, Santschi, Bull. Soc. Hist. Nat. Afrique Nord, Vol. 8, p. 92 (1917) ♀.
- subsp. *grandinida*, Santschi, Bull. Soc. Hist. Nat. Afrique Nord, p. 43 (1910) ♀ ♀ ♂ (*M. barbarus meridionalis* var.).
- M. barbarus* subsp. *grandinida*, Emery, Zool. Jahrb. Suppl. 15, Vol. 1, p. 98, nota (1912).
- subsp. *himalayana*, Forel, Rev. Suisse Zool. Vol. 10, p. 221 (1902) ♀ ♀ ♂.
- Stenamma (M.) barbarum* r. *himalayanum*, Forel, Journ. Bombay Nat. Hist. Soc. Vol. 14, p. 693, 695 (1902).
- M. himalayanus*, Bingham, Fauna Brit. India, Hym. Vol. 2, p. 278, 279 (1903).

Algérie : Tlencen.

Jérusalem.

Nord de l'Afrique, désert

Caucase.

Cape Colony.

Cape Colony, Natal.

Orange.

Cape Town.

Grand Namaland.

Mossamedes.

Russie S., Roumanie, Asie mineure.

Asie centr. : Fergana.

Abyssinie.

Erythrée.

Soudan, Abyssinie, Sénégal.

Tunisie.

Himalaya N. O.

- M. barbarus himalayanus*, Emery, Deutsche Ent. Zeitschr. p. 444, 454 (1908) ♀ ♀.
- var. *persica*, Forel, Ann. Soc. Ent. Belg. Vol. 48, p. 175 (1904) ♀. Perse.
- M. barbarus himalayanus* var. *persica*, Emery, Deutsche Ent. Zeitschr. p. 454 (1908) ♀.
- var. *punctato-himalayana*, Forel, Journ. Bombay Nat. Hist. Soc. Vol. 14, p. 694 (1902) ♀. Pachmari.
- subsp. *latinoda*, Santschi, Bull. Soc. Hist. Nat. Afrique Nord, Vol. 8, p. 93, fig. 2 (1917) ♀. Afrique or.
- subsp. *luebberti*, Forel, in Schultze, Zool. Anthr. Reise Afr., Formicid. p. 13 (1910). Afrique S.-O.
- subsp. *meridionalis*, Ern. André, Spec. Hym. Europe, Vol. 2, p. 355 (1882) ♀ (*Aphaenogaster barbara* var.). Presqu'île des Balkans, Iles Grecques, Asie mineure et centre de l'Asie, Chypre. Se trouve aussi dans les îles Tremiti et dans la Calabre.
- Aphaenogaster barbara*, var. VI, Emery, Ann. Mus. Stor. Nat. Genova, Vol. 12, p. 57 (1878) ♀ ♀.
- Aphaenogaster capitatus* var. *meridionalis*, Emery, Expl. Sc. Tunisie, Fourmis, p. 12 (1891); Ruzsky, Formic. Imp. Rossici, Vol. 1, p. 728, 746, fig. 174 (1905).
- M. barbarus meridionalis*, Emery, Deutsche Ent. Zeitschr. p. 445, 450 (1908) ♀ ♀; Karawaiew, Hor. Soc. Ent. Ross. Vol. 39, p. 64 (1909) éthologie; Revue Russe Ent. Vol. 9, p. 270, fig. 2, 3 (1909) ♀ ♀ ♂; Emery, Bull. Soc. Ent. Ital. Vol. 47, p. 142, 145, 146 (1916) ♀ ♀ ♂.
- M. barbarus*, st. *mediorubra*, var. *sublaeviceps*, Santschi, Bull. Soc. Hist. Nat. Afr. Nord, p. 45 (1910) ♀; ibidem, Vol. 8, p. 90 (1917).
- var. *laeviceps*, Stitz, Mitt. Zool. Mus. Berlin, Vol. 8, p. 344 (1917) ♀. Maroc.
- var. *marocana*, Emery, Deutsche Ent. Zeitschr. p. 451 (1908) ♀. Maroc : Mogador, Algérie.
- var. *mediorubra*, Forel, Ann. Soc. Ent. Belg. Vol. 49, p. 176 (1905) ♀ (*Stenamma* [M.] *barbarum capitatum* var.). Tunisie.
- M. barbarus meridionalis* var. *mediorubra*, Emery, Deutsche Ent. Zeitschr. p. 450 (1908) ♀; Zool. Jahrb. Suppl. 15, Vol. 1, p. 98 nota (1912).
- M. barbarus* r. *mediorubra*, Santschi, Bull. Soc. Hist. Nat. Afr. Nord, p. 44 (1910) ♀ ♂.
- var. *punctaticeps*, Santschi, ibidem, p. 45 (1910) ♀ (st. *mediorubra* var.). Tunisie : Kairouan.
- var. *rufa*, Karawaiew, Revue Russe Ent. Vol. 9, p. 272 (1909) ♀. Fergana.
- var. *wasmanni*, Krausse, Zool. Anzeig. Vol. 35, p. 524 (1910) ♀ (*M. barbarus* subsp.). Sardaigne, Corse, Tunis.
- M. barbarus* subsp. *meridionalis* var. *wasmanni*, Emery, Bull. Soc. Ent. Ital. Vol. 47, p. 142, 145 (1916) ♀.
- subsp. *minor*, Ern. André, Spec. Hym. Europe, Vol. 2, p. 355, 368 (1882) ♀ ♀ (*Aphaenogaster barbara* var.). Italie S., Sardaigne, Corse, Algérie, Iles Canaries.
- Aphaenogaster barbara* var. VII, Emery, Ann. Mus. Stor. Nat. Genova, Vol. 12, p. 57, fig. (1878) ♀ ♀ ♂.
- Aphaenogaster capitatus* var. *minor*, Emery, Expl. Sc. Tunisie, Fourmis, p. 12 (1891).
- M. barbarus minor*, Emery, Deutsche Ent. Zeitschr. p. 445, 451 (1908); Bull. Soc. Ent. Ital. Vol. 47, p. 143, 144, 146 (1916) ♀ ♀ ♂.
- var. *instabilis*, Fred. Smith, Cat. Hym. Brit. Mus. Vol. 6, p. 163 (1858) ♀ ♂ (*Atta instabilis*). Himalaya.
- M. barbarus* var. *instabilis*, Bingham, Fauna Brit. India, Hym. Vol. 2, p. 278 fig. 83 (1903) ♀ ♀ ♂.
- Aphaenogaster barbara* var. *punctata*, Forel, Journ. Asiat. Soc. Bengal, Vol. 55, p. 248 (1886) ♀.
- Stenamma* (M.) *barbarum* var. *punctatum*, Forel, Journ. Bombay Nat. Hist. Soc. Vol. 14, p. 693 (1902) ♀.
- subsp. *postpetiolatus*, Santschi, Bull. Soc. Hist. Nat. Afr. Nord, Vol. 8, p. 90, fig. 1 (1917) ♀. Kairouan.
- subsp. *reticuliventris*, Karawaiew, Hor. Soc. Ent. Ross. Vol. 39, p. 67, fig. 33 (1909) ♀. Turkestan.
- subsp. *ruginodis*, Stitz, Erg. 2. Deutsch. Zentr. Afr. Expéd. Vol. 1, Zool. p. 374, fig. 1 (1916). Congo français.
- subsp. *sahlbergi*, Forel, Rev. Suisse Zool. Vol. 21, p. 428 (1913) ♀. Egypte.
- subsp. *sancta*, Forel, Ann. Soc. Ent. Belg. Vol. 49, p. 176 (1905) ♀ ♀ (*capitata* var.). Tunisie et îles voisines.
- M. barbarus capitatus* var. *sancta*, Emery, Deutsche Ent. Zeitschr. p. 449 (1908) ♀; Karawaiew, Rev. Russe Ent. Vol. 12, p. 6, fig. 2 (1912) ♀ ♂; Emery, Bull. Soc. Ent. Ital. Vol. 47, p. 142, 145 (1916) ♀.
- var. *aralocaspia*, Ruzsky, Fourmis des environs du Lac d'Aral (en russe) p. 20 (1902) ♀ (*Aphaenogaster barbara* var.). Région Aralocaspienne.

- M. barbarus capitatus* var. *aralocaspia*, Ruzsky, Formic. Imp. Rossici, Vol. 1, p. 728, 745 (1905); Emery, Deutsche Ent. Zeitschr. p. 449 (1908) ♀ ; Karawaiew, Hor. Soc. Ent. Ross. Vol. 39, p. 63 (1909) ♀ ♂.
- var. *bouvieri*, Bondroit, Ann. Soc. Ent. Fr. Vol. 87, p. 154, fig. 75 (1918) ♀ (*M. bouvieri*). France méridionale, Corse, Presqu'île Ibérique.
- Aphaenogaster barbara* var. *minor* (part.), Forel, Ann. Soc. Ent. Belg. Vol. 34, C. R. p. 70 (1890).
- Aphaenogaster barbarus* st. *capitatus*, Emery, Expl. Sc. Tunisie, Fourmis, p. 12 (1891).
- M. barbarus* subsp. *capitata*, Emery, Deutsche Ent. Zeitschr. p. 445, 449 (1908); Bull. Soc. Ent. Ital. Vol. 47, p. 142, 145, 146 (1916) ♀ ♂.
- var. *dentiscapa*, Forel, Bull. Soc. Vaud. Sc. Nat. Vol. 45, p. 371 (1909) ♀. Algérie: Hamman Mescontine.
- var. *grandiceps*, Stitz, Mitt. Zool. Mus. Berlin, Vol. 8, p. 343 (1917) ♀. Espagne: Cordova.
- var. *jakowlevi*, Ruzsky, Formic. Imp. Rossici, Vol. 1, p. 727, 750 (1905) ♀. Crimée.
- M. barbarus capitatus* var. ? *jakowlevi*, Emery, Deutsche Ent. Zeitschr. p. 450 (1890) ♀.
- var. *obscuriventris*, Karawaiew, Rev. Russe Ent. Vol. 12, p. 9 (1912) ♀. Algérie: Tlemcen.
- var. *splendens*, Karawaiew, ibidem, Vol. 12, p. 8 (1912) ♀. Algérie: Constantine.
- subsp. *semirufa*, Ern. André, Spec. Hym. Europe, Vol. 2, p. 355, 368 (1882) ♀ ♂. Orient.
- (*Aphaenogaster barbara* var.).
- M. barbarus capitatus* var. *semirufus* Ruzsky, Formic. Imp. Rossici, Vol. 1, p. 728, 750 (1905) ♀.
- M. barbarus semirufus*, Emery, Deutsche Ent. Zeitschr. p. 445, 447 (1908) ♀ ♂.
- Aphaenogaster barbara*, var. III, Emery, Ann. Mus. Stor. Nat. Genova, Vol. 12, p. 56 (1878) ♀ ♂.
- ? *Formica caduca*, Motschulsky, Bull. Soc. Nat. Moscou, Vol. 12, p. 47, pl. 2, fig. d (1839).
- Aphaenogaster barbarus* r. *caducus*, Emery, Expl. Sc. Tunisie, Fourmis, p. 12 (1891).
- ? *M. caducus*, Ruzsky, Formic. Imp. Rossici, Vol. 1, p. 727, 754 (1905) ♀ ; Emery, Deutsche Ent. Zeitschr. p. 447 nota (1908).
- var. *angularis*, Santschi, Voy. Alluaud et Jeannel, Afr. Or. Hym. p. 75 (1914) ♀. Afrique or. anglaise.
- var. *concolor*, Emery, Deutsche Ent. Zeitschr. p. 448, fig. 5 (1908). Syrie, Crète.
- var. *dentata*, Forel, Ann. Soc. Ent. Belg. Vol. 54, p. 10 (1910) ♀ ♂. Jérusalem
- var. *ebenina*, Forel, ibidem, Vol. 54, p. 10 (1910) ♀. Liban, Antiliban.
- var. *intermedia*, Forel, Ann. Soc. Ent. Belg. Vol. 54, p. 10 (1910) ♀. Syrie.
- var. *lurida*, Emery, Oefvers. Finska Vet. Soc. Vol. 20 (sep. p. 16) (1898) ♀. Asie mineure: Brussa.
- (*Stenamma* [*M.*] *barbarum* subsp. *caduca* var.).
- M. barbarus semirufus* var. *lurida*, Emery, Deutsche Ent. Zeitschr. p. 448 (1908) ♀.
- Stenamma* (*M.*) *barbarum-caducum* var. *sordida*, Emery, in Escherich, Wien. Ent. Zeit. Vol. 16, p. 236 (1897) nec Forel.
- var. *maculifrons*, Santschi, Bull. Soc. Hist. Nat. Afr. Nord, Vol. 8, p. 91 (1917) ♀. Syrie, Caucase.
- subsp. *semoni*, Forel, Ann. Soc. Ent. Belg. Vol. 50, p. 190 (1906) ♀. Algérie O., Maroc.
- M. barbarus semoni*, Emery, Deutsche Ent. Zeitschr. p. 445, 452 (1908) ♀.
- subsp. *sordida*, Forel, Ann. Soc. Ent. Belg. Vol. 36, p. 452 (1892) ♀. Espagne S., Maroc.
- M. barbarus sordidus*, Emery, Deutsche Ent. Zeitschr. p. 445, 457 (1908) ♀ ; Santschi, Bull. Soc. Hist. Nat. Afrique Nord, Vol. 8, p. 89 (1917) ♂.
- subsp. *striaticeps*, Ern. André, Spec. Hym. Europe, Vol. 2, p. 356 (1882) ♀ (*Aphaenogaster barbara* var.).
- Aphaenogaster barbara* r. *striaticeps*, Forel, Ann. Soc. Ent. Belg. Vol. 34, C. R. p. 69 (1890) ♀ ♂.
- M. barbarus striaticeps*, Ruzsky, Formic. Imp. Rossici, Vol. 1, p. 727, 753 (1905); Emery, Deutsche Ent. Zeitschr. p. 444, 452 (1908) ♀ ♂.
- var. *brevispinosa*, Stitz, Mitt. Zool. Mus. Berlin, Vol. 8, p. 344 (1917) ♀. Maroc.
- var. *curvispina*, Karawaiew, Rev. Russe Ent. Vol. 12, p. 10 (1912) ♀. Algérie O.
- var. *striatula*, Emery, Expl. Sc. Tunisie, Fourmis, p. 11, 12 (1891) ♀ (*Aphaenogaster capitatus* var.). Tunisie.
- M. barbarus striaticeps* var. *striatula*, Emery, Deutsche Ent. Zeitschr. p. 453 (1908) ♀.
- subsp. *striativentris*, Forel, Bull. Soc. Vaud. Sc. Nat. Vol. 30 (sep. p. 31) (1894) ♀. Algérie, littoral.
- (*M. barbarus* r. *striaticeps* var.).
- M. striativentris*, Emery, Deutsche Ent. Zeitschr. p. 444, 453 (1908) ♀.
- var. *beduina*, Emery, ibidem, p. 453 (1908) ♀. Tunisie: Kairouan.

- M. barbarus striativentris* var. *beduina*, Santschi, Bull. Soc. Hist. Nat. Afrique Nord, p. 45 (1910) ♀.
- subsp. *structor* (Latreille), Fourmis France, p. 46 (1798) ♀ ♂ (Formica *structor*). France moyenne et méridion.
Formica structor, Latreille, Fourmis, p. 236, pl. 11, fig. 69 (1802) ♀ ♂.
Atta structor, Latreille, Gen. Crust. Insect. Vol. 4, p. 130 (1809).
Atta structor, Schenck, Jahrb. Ver. Nat. Nassau, Vol. 8, p. 113, 144 (1852); Mayr, Europ. Formicid. p. 66, 67, 68 (1861) ♀ ♀ ♂.
Myrmica (Atta) structor, Nylander, Ann. Soc. Nat. Zool. (4), Vol. 5, p. 85 (1856).
Aphaenogaster structor, Roger, Verz. Formicid. p. 29 (1863); Forel, Fourmis Suisse, p. 73, 382 (1874); Ern. André, Spec. Hym. Europe, Vol. 2, p. 353, 367, 373 (1882).
Stenamma (M.) structor, Emery, Oefvers. Finska Vet. Soc. Vol. 20 (sep. p. 18) [1898] ♀ ♀ ♂.
M. structor, Ruzsky, Formic. Imp. Rossici, Vol. 1, p. 726, 728 (1905); Forel, Fauna Ins. Helvet. Hym. Form. p. 35 (1915); Bondroit, Ann. Soc. Ent. Fr. Vol. 87, p. 150, fig. 71 (1918) ♀ ♀ ♂.
M. barbarus structor, Emery, Deutsche Ent. Zeitschr. p. 445, 455, fig. 8a (1908) ♀ ♀ ♂.
Formica rufitarsis, Fabricius, Syst. Piez. p. 406 (1804) ♀.
Formica lapidum, Fabricius, ibidem, p. 407 (1804) ♀.
Formica aedificator, Schilling, Uebers. Arb. Schles. Ges. Jena, p. 56 [1838-39] (1).
var. *alexandri*, Santschi, Bull. Soc. Hist. Nat. Afr. Nord, Vol. 8, p. 91 (1917) ♀. Syrie : Alexandrette.
var. *mutica* (Nylander), Act. Soc. Sc. Fennicæ, Vol. 3, p. 39 (1849) [*Myrmica mutica*] ♀ ♀ ♂. Bassin du Danube Allemagne, Europe Or., Asie Mineure, Bassin de la Mer Caspienne.
Stenamma (M.) structor var. *mutica*, Emery, Oefvers. Finska, Vet. Soc. Vol. 20 (sep. p. 19) [1898] ♀ ♀ ♂.
M. barbarus structor var. *mutica*, Emery, Deutsche Ent. Zeitschr. p. 456 (1908) ♀ ♀ ♂.
var. *orientalis*, Emery, Oefvers. Finska Vet. Soc. Vol. 29 (sep. p. 20) [1898] ♀ ♀ ♂ Asie O. et Centrale, Chypre, Crète, Bassin du Volga.
(*Stenamma (M.) structor* var.).
M. barbarus structor var. *orientalis*, Emery, Deutsche Ent. Zeitschr. p. 456 (1908) ♀ ♀ ♂.
Aphaenogaster barbara-structor, Dalla Torre, Cat. Hym. Vol. 7, p. 100 (1893).
Aphaenogaster structor (passage à *barbara*), Mayr, in Fedschenko, Voy. Turkestan, Formicid. p. 14 (1877).
var. *romana*, Santschi, Bull. Soc. Hist. Nat. Afrique Nord, Vol. 8, p. 91 (1917) ♀. Roumanie.
var. *tyrrhena*, Emery, Oefvers. Finska Vet. Soc. Vol. 20 (sep. p. 18) [1898] ♀ ♀ ♂ Italie et îles italiennes, Baléares, presqu'île Ibérique, Smyrne (probablement importée).
(*Stenamma (M.) structor* var.) (2).
M. barbarus structor var. *tyrrhena*, Emery, Deutsche Ent. Zeitschr. p. 456, fig. 8b (1908) ♀ ♀ ♂; Forel, Fauna Insect. Helvet. Hym. Form. p. 35 (1915); Emery, Bull. Soc. Ent. Ital. Vol. 47, p. 143, 145 (1916) ♀ ♀ ♂.
?subsp. *tatarica*, Ruzsky, Formic. Imp. Rossici, Vol. 1, p. 726, 738 (1905) ♀ Russie : Gouv. Ufa.
(*M. tataricus*).
M. barbarus tataricus, Emery, Deutsche Ent. Zeitschr. p. 448, fig. 6 (1908) ♀.
4. *M. braunsi*, Forel, Ann. Soc. Ent. Belg. Vol. 57, p. 138 (1913) ♀. Cape Colony.
5. *M. brunneicornis*, Forel, Mitt. Naturh. Mus. Hamburg, Vol. 18, p. 60 Japon.
(1901) ♀ (*Stenamma (M.) aciculatum* var.).
M. aciculatum var. *brunneicorne*, Wheeler, Bull. Amer. Mus. Nat. Hist. Vol. 22, pl. 41, fig. 14 (1906).
M. brunneicornis, Emery, Deutsche Ent. Zeitschr. p. 438, 459 (1908).
6. *M. caviceps*, Forel, Ann. Soc. Ent. Belg. Vol. 46, p. 149 (1902) ♀ Algérie : région du Sahara.
(*Stenamma (M.)*).
M. caviceps, Emery, Deutsche Ent. Zeitschr. p. 438, 457, fig. 9 (1908).
7. *M. cephalotes*, Emery, Ann. Mus. Stor. Nat. Genova, Vol. 35, p. 179 (1895) ♀ Somalie.
(*Stenamma (M.) barbara* subsp.).
M. cephalotes, Emery, Deutsche Ent. Zeitschr. p. 443 (1908).
subsp. *plinii*, Santschi, Ann. Soc. Ent. Belg. Vol. 56, p. 165 (1912) ♀ (*M. plinii*). Afrique or. anglaise.
M. cephalotes st. *plinii*, Santschi, Bull. Soc. Hist. Nat. Afrique Nord Vol. 8, p. 94 (1917).

(1) Probablement la même forme que *Myrmica mutica*, Nyl; dans ce cas, la var. *mutica* devra changer de nom, la dénomination de Schilling étant plus ancienne. Peut-être les deux noms devront céder la place à *Formica lapidum* F.

(2) D'après M. Bondroit (1918), *structor*, Latr. = var. *tyrrhena*, Emery.

8. *M. denticornis*, Forel, in Schultze, Zool. Anthropol. Reise Afr., Formicid. p. 14, pl. 1, f. 1, 3 (1910) ♀ ♀ ♂.
 var. *brunni*, Forel, Ann. Soc. Ent. Belg. Vol. 54, p. 444 (1910) ♀.
 var. *parvidens*, Forel, in Schultze, Zool. Anthropol. Reise Afr., Formicid. p. 15 (1910) ♀. Afrique S. O., Cape Colony.
 Afrique S.
 Grand Namaland.
9. *M. excursionis*, Ruzsky, Formic. Imp. Rossici, Vol. 1, p. 727, 739 (1905) ♀ (M. lobulifer, var.). Turkestan.
M. excursionis, Karawaiew, Hor. Soc. Ent. Ross. Vol. 39, p. 68, fig. 34-37 (1909) ♀.
 var. *fraterna*, Ruzsky, Formic. Imp. Rossici, Vol. 1, p. 340 (1905) ♀ (M. lobulifer var.). Mandchourie.
M. fraternus, Ruzsky, Ann. Mus. Zool. Acad. Sc. Petrograd, Vol. 19, p. 515, fig. 40 (1915) ♀.
 subsp. *alaschanica*, Ruzsky, ibidem, Vol. 19, p. 513, fig. 34-36 (1915) ♀. Desert Gobi.
10. *M. lobicornis*, Forel, Bull. Soc. Vaud. Sc. Nat. Vol. 30 (sep. p. 31) (1894) ♀. Algérie O.
M. lobicornis, Emery, Deutsche Ent. Zeitschr. p. 438, 458 fig. 10 (1908) ♀.
 var. *batnensis*, Forel, Bull. Soc. Vaud. Sc. Nat. Vol. 45, p. 371 (1909) ♀ ♀.
 var. *rugosa*, Karawaiew, Rev. Russe Ent. Vol. 12, p. 10 (1912) ♀.
 var. *submutica*, Emery, Deutsche Ent. Zeitschr. p. 459 (1908) ♀.
 subsp. *normandi*, Santschi, Bull. Soc. Hist. Nat. Afrique Nord, Vol. 9, p. 37 (1918) ♀ ♀ ♂. Algérie : Batna.
 Algérie : Laverdure.
 Tunisie : Ain Draham.
 Tunisie : Dir-el-Kef.
11. *M. lobulifer*, Emery, III Asiat. Forschungsreise Zichy, p. 159 (1901) ♀ Mongolie.
 (M. barbarus striaticeps var.).
M. lobulifer, Emery, Deutsche Ent. Zeitschr. p. 438, 459 (1908) ♀ ; Ruzsky, Ann. Mus. Zool. Acad. Sc. Petrograd, Vol. 19, p. 515, fig. 37-39 (1915) ♀.
12. *M. ærtzeni*, Forel, Ann. Soc. Ent. Belg. Vol. 54, p. 25 (1910) ♀. Smyrne.
 var. *amphigea*, Forel, Bull. Soc. Vaud. Sc. Nat. Vol. 47, p. 347 (1911) ♀ ♂. Smyrne, Salonique.
13. *M. planiceps*, Stitz, Mitt. Zool. Mus. Berlin, Vol. 8, p. 344, fig. 11 (1917) ♀. Algérie S. O.
14. *M. rufotestaceus* (Forster), Verh. Naturh. Ver. preuss. Rheinl. Vol. 7, p. 489 (1850) ♀ (Myrmica). Algérie et Syrie.
Aphaenogaster rufotestacea, Roger, Verz. Formicid. p. 30 (1863); Ern. André, Spec. Hym. Europe, Vol. 2, p. 352, pl. 23, fig. 7 (1882) ♀.
M. rufotestaceus, Emery, Deutsche Ent. Zeitschr. p. 437, 439 (1908) ♀ ♀ ;
 Forel, Ann. Soc. Ent. Belg. Vol. 54, p. 9 (1910) ♀ ♂.
Atta thoracica, Mayr, Verh. Zool.-bot. Ges. Wien, Vol. 12, p. 742, pl. 19, fig. 12 (1862) ♀.
Aphaenogaster gracilinodis, Emery, Ann. Mus. Stor. Nat. Genova, Vol. 12, p. 55 nota (1878) ♀.
Aphaenogaster rufotestacea var. *gracilinodis*, Emery, ibidem, Vol. 15, p. 395 (1880).
15. *M. rugosus*, Ern. André, Ann. Soc. Ent. Fr. (6), Vol. 1, p. 74 (1881) ♀ ♂ Syrie.
 (Aphaenogaster barbara var.).
Aphaenogaster barbara var. *rugosa*, Ern. André, Spec. Hym. Europe, Vol. 2, p. 356 (1882) ♀.
Aphaenogaster capitatus var. *rugosus*, Emery, Expl. Sc. Tunisie, Fourmis, p. 12 (1891).
M. rugosus, Emery, Deutsche Ent. Zeitschr. p. 438, 458, fig. 1 (1908) ♀.
16. *M. vaucheri*, Emery, ibidem, p. 438, 441, fig. 2 (1908) ♀. Maroc : Mogador.

5. GENUS GONIOMMA EMERY

Stenamma subg. *Goniomma*. Emery, Zool. Jahrb. Syst. Vol. 8, p. 298 (1895).

Oxyopomyrmex subg. *Goniomma*. Forel, Ann. Soc. Ent. Belg. Vol. 49, p. 175 (1905).

Goniomma. Emery, Deutsche Ent. Zeitschr. p. 460 (1908).

Aphaenogaster (part.). Ern. André, Ann. Soc. Ent. Fr. (6), Vol. 1, Bull. p. 48 (1881).

Caractères. — *Ouvrière*. — Non dimorphe; taille très peu variable.
 Tête rectangulaire, plus large que longue.

Epistome court, son bord légèrement avancé au milieu ou, au contraire, concave.

Yeux placés en avant des côtés de la tête, grands, plats, prolongés en pointe obliquement en dessous.

Mandibules fortement arquées, comme chez *Messor*.

Antennes de 12 articles, assez épaisses; le funicule terminé par une massue de 4 articles épais, pas aussi longue que le reste du funicule.

Du reste comme *Aphaenogaster*.

Femelle. — Ailée; aile antérieure avec deux cellules cubitales comme chez *Messor*.

Mâle. — Mandibules étroites, pointues, avec deux ou trois dents au bord médial, mais sans bord masticateur différencié.

Du reste caractères d'*Aphaenogaster*.

Ethologie. — Mœurs granivores.

Type. — *Aphaenogaster blanci*, Ern. André.

Distribution géographique des espèces. — Bassin de la Méditerranée.

1. *G. blanci* (Ern. André), Ann. Soc. Ent. Fr. (6), Vol. 1, Bull. p. 48 (1881) ♀ France S.
(*Aphaenogaster*).
Aphaenogaster blanci, Ern. André, Spec. Hym. Europe, Vol. 2, p. 350, pl. 23, fig. 6 (1882) ♀.
Stenamma (G.) *blanci*, Emery, Zool. Jahrb. Syst. Vol. 8, p. 298 (1895);
G. blanci, Emery, Deutsche Ent. Zeitschr. p. 460, fig. 11 (1908) ♀.
2. *G. hispanicum* (Ern. André), Spec. Hym. Europe, Vol. 2, p. 365, 372, pl. 23, Espagne.
fig. 11, 13, 21 (1882) ♀ ♂ (*Aphaenogaster*).
Aphaenogaster hispanica, Forel, Ann. Soc. Ent. Belg. Vol. 36, p. 453 (1892) ♀.
Stenamma (G.) *hispanicum*, Emery, Zool. Jahrb. Syst. Vol. 8, p. 298 (1895).
G. hispanicum, Emery, Deutsche Ent. Zeitschr. p. 461, fig. 12 (1908) ♀ ♂.
var. *gallica*, Emery, ibidem, p. 461 ♀. France S. : Camargue.
Oxyopomyrmex (G.) *blanci*, Forel, Ann. Soc. Ent. Belg. Vol. 49, p. 176 (1905),
nec. Ern. André.
subsp. *tunetina*, Forel, ibidem, Vol. 49, p. 175 (1905) ♀ *Oxyopomyrmex* [G.] *blanci* r.). Tunisie.
G. hispanicum tunetinum, Emery, Deutsche Ent. Zeitschr. p. 462 (1908) ♀.
var. *nitidifrons*, Santschi, Bull. Soc. Hist. Nat. Afr. Nord, p. 45 (1910) ♀ ♂. Tunisie.
var. *thoracica* Santschi, Rev. Suisse, Zool. Vol. 15, p. 330 (1907) ♀. Tunisie.
G. hispanicum tunetinum var. *thoracica*, Emery, Deutsche Ent. Zeitschr. p. 462
(1908) ♀ ; Karawaiew, Rev. Russe Ent. Vol. 12, p. 11 (1912) ♀ ♀.
3. *G. punicum*, Forel, Ann. Soc. Ent. Belg. Vol. 51, p. 205 (1907) ♀ (*Oxyopo-* Tunisie.
myrmex [G.]).
G. punicum, Emery, Deutsche Ent. Zeitschr. p. 462 (1908) ♀ ; Santschi, Bull.
Soc. Hist. Nat. Afr. Nord, p. 46 (1910) ♀. Tunisie.

6. GENUS OXYOPOMYRMEX, ERN. ANDRÉ

Oxyopomyrmex, Ern. André, Ann. Soc. Ent. Fr. (6), Vol. 1, p. 72 (1881).

Caractères. — *Tous les sexes*. — Comme *Goniomma*; mais les antennes sont de 11 articles chez l'ouvrière et la femelle, de 12 chez le mâle. La massue est plus longue que le reste du funicule chez l'ouvrière.

Aile antérieure à une seule cellule cubitale, type *Solenopsis*.

Type. — *Oxyopomyrmex oculatus*, Ern. André.

Distribution géographique des espèces. — Bassin de la Méditerranée.

1. *O. emeryi*, Santschi, Ann. Soc. Ent. Fr. Vol. 77, p. 524, fig. 9 (err. 8) Tunisie : Kairouan.
(1908) ♀.
2. *O. insularis*, Santschi, ibidem, Vol. 77, p. 523, fig. 7 (1908) ♀ ♂. Ténérife.
3. *O. krueperi*, Forel, Bull. Soc. Vaud. Sc. Nat. Vol. 47, p. 344 (1911) ♀. Salonique.
4. *O. oculatus*, Ern. André, Ann. Soc. Ent. Fr. (6), Vol. 1, p. 73, pl. 3, f. 1-3 Syrie.
(1881) ♀.
O. oculatus, Ern. André, Spec. Hym. Europe, Vol. 2, p. 380, pl. 22, f. 14, 15
(1882); Emery, Deutsche Ent. Zeitschr. p. 463 (1908); Forel, Bull. Soc.
Vaud. Sc. Nat. Vol. 47, p. 344 (1911) ♀.
5. *O. santschii*, Forel, Rev. Suisse Zool. Vol. 12, p. 8 (1904) ♀ ♀ ♂. Tunisie : Kairouan.
O. santschii, Emery, Deutsche Ent. Zeitschr. p. 464, fig. 13d (1908); Bull.
Soc. Ent. Ital. Vol. 47, p. 146, fig. 30 (1916) ♀ ♀ ♂. Sicile : Palerme.
O. santschii var. *siciliana*, Karawaiew, Rev. Russe Ent. Vol. 12, p. 11 (1912) ♀.
var. *nigripes*, Santschi, Rev. Suisse Zool. Vol. 15, p. 329 (1907) ♀ ♀ ♂. Tunisie : Kairouan.
O. santschii var. *nigripes*, Emery, Deutsche Ent. Zeitschr. p. 465 (1908) ♀ ♀ ♂; Sicile : Palerme.
Santschi, Ann. Soc. Ent. Fr. Vol. 77, p. 525, fig. 8 [err. 9] (1908) ♀.
var. *nitidior*, Santschi, Bull. Soc. Hist. Nat. Afrique Nord, p. 46 (1910) ♀. Tunisie : Kairouan.
Sicile : Palerme.
6. *O. saulcyi*, Emery, Ann. Mus. Stor. Nat. Genova, Vol. 27, p. 440 (1889) ♀ ♀ ♂. France S. : Pyrénées Or.
O. saulcyi, Emery, Deutsche Ent. Zeitschr. p. 463, fig. 13a, b, c (1908) ♀ ♀ ♂.
var. *cabreræ*, Forel, Ann. Soc. Ent. Belg. Vol. 41, p. 133 (1897) ♀. Catalogne.
O. saulcyi var. *cabreræ*, Forel, Abh. Senckenb. Naturf. Ges. Frankf. Vol. 21,
p. 207, nota (1897); Emery, Deutsche Ent. Zeitschr. p. 464 (1908) ♀.

7. GENUS MACHOMYRMA FOREL

Liomyrmex subg. *Machomyrma*, Forel, Ann. Soc. Ent. Belg. Vol. 39, p. 425 (1895) ♂ ♀ ♀.

Machomyrma, Emery, ibidem, Vol. 40, p. 184 (1896); Forel, Rev. Suisse Zool. Vol. 10, p. 538 (1902);
Zool. Jahrb. Syst. Vol. 36, p. 27 nota (1913) ♂.

Caractères. — *Ouvrière et soldat.* — Dimorphisme très accentué rappelant le genre *Pheidole*, mais avec intermédiaires entre le soldat et l'ouvrière; soldat à tête très grande, allongée, à côtés parallèles.

Épistome continu avec l'aire frontale; celle-ci séparée par une limite indistincte des arêtes frontales (*M. dispar*), ou bien profondément enfoncée (*M. silvestrii*); chez cette dernière, deux carènes partent de la partie engagée entre les arêtes frontales et divergent vers le bord antérieur; chez *M. dispar* on voit un vestige de ces carènes.

Arêtes frontales courtes et peu saillantes.

Yeux petits, placés en avant (*M. dispar*) ou au milieu (*M. silvestrii*) des côtés de la tête.

Mandibules dentées.

Antennes de 11 articles: scape court; massue de 3 gros articles, plus longue que le reste du funicule; l'article terminal long au moins comme les deux précédents pris ensemble.

Pronotum plus ou moins épaulé; suture pro-mésenotale distincte sur le dos; méso-épinotale avec impression marquée; épinotum armé.

Pétiole pédonculé.

Éperons des tibias moyens et postérieurs nuls.

Femelle. — (*M. dispar*, d'après Forel). Longue et étroite.

Tête en trapèze, rétrécie par devant.

Yeux très grands, très rapprochés du bord antérieur.

Pronotum fortement épaulé; mésonotum et scutellum déprimés.

Gastre extrêmement long; membrane intersegmentaire distendue entre les segments.

Du reste les caractères rappellent le soldat.

Les ailes manquent dans le type.

Mâle. — Tête assez petite, en trapèze allongé, plus étroite derrière, les ocelles portés par une éminence du vertex qui domine l'occiput.

Epistome à bord antérieur arrondi.

Mandibules étroites, terminées par deux dents.

Antennes de 12 articles; scape court.

Mésonotum sans sillons de Mayr.

Aile antérieure à deux cellules cubitales; cellule discoïdale; cellule radiale ouverte.

Du reste le ♂ de *M. dispar*, le seul connu, ressemble par ses caractères et son faciès à un ♂ de *Pheidole*.

Ethologie. — *M. dispar* mène une vie souterraine et fait la guerre aux termites.

Type. — *Machomyrma dispar*, Forel.

Distribution géographique des espèces. — Australie.

1. *M. dispar*, Forel, Ann. Soc. Ent. Belg. Vol. 39, p. 425 (1895) ♂ ♀ ♀ Queensland.
(*Liomyrmex* [*M.*]).

M. dispar, Forel, Zool. Jahrb. Syst. Vol. 36, p. 27 nota (1913) ♂.

2. *M. silvestrii*, Emery, Boll. Labor. Zool. Scuola Agric. Portici, Vol. 8, Adelaïde.
p. 182, fig. 2 (1914) ♂.

2. SUBTRIBUS PHEIDOLINI (SENSU STR.) FOREL

Pheidolii. Forel, Ann. Soc. Ent. Belg. Vol. 27, p. 164 (1893).

Caractères. — Ouvrières dimorphes : on distingue des soldats et des ouvrières proprement dites, qui ne sont ordinairement pas reliés par des formes intermédiaires. Certains genres parasites n'ont ni soldats, ni ouvrières.

Les soldats ont la tête très grande, les mandibules larges à bord latéral arqué ne pouvant pas se croiser; le bord masticateur armé de deux dents apicales fortes et de deux dents basales, concave entre ces deux paires de dents, tranchant ou pourvu de denticules très petits.

Les mandibules des ouvrières peuvent se croiser, elles sont pointues et plus ou moins fortement dentées.

Les mandibules de la femelle sont conformées comme celles du soldat.

8. GENUS PHEIDOLE WESTWOOD

Pheidole. Westwood, Ann. Mag. Nat. Hist. Vol. 6, p. 87 (1841).

Phidole. Bingham, Fauna Brit. India, Hym. Vol. 2, p. 220 (1903).

Oecophthora. Heer, Hausameise Madeiras, p. 15 (1852).

Leptomyrma. Motschulsky, Bull. Soc. Natur. Moscou (3), Vol. 36, p. 17 (1863).

Atta (part.). Sykes (1835), Fred. Smith (1857) etc.

Oecodoma (part.). Jerdon (1851).

Leptothorax (part.). Roger (1863).

Macromischa (part.). Roger (1863), Ern. André (1887).

Ischnomyrmex (part.). Mayr (1866).

Aphaenogaster (part.). Emery (1877).

Myrmica (part.). Fred. Smith, Nylander, etc.

Formica (part.). Fabricius, Latreille, etc.

Caractères. — *Soldat.* — Tête grande, souvent énorme en proportion du corps, rectangulaire ou arrondie, ordinairement échancrée par derrière, de sorte qu'on a deux lobes occipitaux, séparés par une échancrure qui se prolonge généralement par un sillon médian plus ou moins accentué et continu avec le sillon frontal.

Mandibules larges, convexes à leur face supérieure, conformées comme il a été dit à l'endroit des caractères de la sous-tribu.

Arêtes frontales variables ; généralement elles ne limitent pas de scrobes proprement dites, excepté dans très peu d'espèces, mais souvent elles se prolongent presque autant que le scape, et la fosse antennaire qui suit leur bord latéral est caractérisée par une sculpture particulière ; très souvent aussi l'endroit où s'appuie l'extrémité du scape est déprimé et autrement sculpturé.

Yeux développés, généralement de grandeur moyenne. Ocelles nuls.

Antennes de 12 articles, exceptionnellement, chez quelques très petites espèces américaines (sous-genre *Decapheidole*) de 10 articles ; elles sont relativement courtes et dépassent rarement le bord occipital ; 1^{er} article du funicule long, massue de 3 articles ordinairement plus longue que le reste du funicule. Chez un groupe d'espèces, les articles de la massue sont presque égaux entre eux, le dernier peu plus long et plus épais que le pénultième ; c'est la condition décrite dans la diagnose bien connue de Mayr ; mais il y a beaucoup d'espèces chez lesquelles l'article terminal de la massue est renflé et bien plus long et plus gros que les précédents. Dans le sous-genre *Macropheidole*, la massue est peu accusée et beaucoup plus courte que le reste du funicule.

Corselet avec la suture pro-mésnotale plus ou moins distincte ; chez beaucoup d'espèces, le mésnotum est marqué d'un sillon transversal plus ou moins profond qui limite antérieurement un relief, homologue du scutellum ; la suture méso-épinotale est toujours marquée par un enfoncement.

Pétiole pédonculé en avant, surmonté en arrière d'un nœud.

Gastre généralement tronqué à la base, plus rarement arrondi.

Très peu d'espèces présentent normalement une série continue de formes intermédiaires entre le soldat et l'ouvrière.

Ouvrière. — Tête généralement arrondie, parfois avec un col plus ou moins prononcé.

Mandibules pouvant se croiser, pointues, plus ou moins fortement denticulées ; les dents apicales plus grandes.

Arêtes frontales courtes.

Antennes faites comme chez le soldat, mais beaucoup plus longues ; elles dépassent en général notablement le bord occipital.

Mésnotum ordinairement dépourvu de sillon transversal.

Pétiole et gastre comme chez le soldat.

Femelle. — Toujours ailée. La ♀ qui a été décrite sous le nom de *Ph. symbiotica*, Wasmann, est une exception et, à mon avis, une anomalie de *Ph. pallidula*, Nylander.

Tête plus ou moins rectangulaire, avec le bord postérieur droit ou légèrement échancré.

Arêtes frontales, mandibules et antennes à peu près comme chez le soldat.

Yeux et ocelles très développés.

Corselet large; mésonotum déprimé.

Pétiole et segment basal du gastre comme chez le soldat.

Ailes, voir le mâle.

Mâle. — Beaucoup plus petit que la femelle.

Tête relativement petite, plus étroite que le corselet; yeux grands, bombés, occupant une grande partie de ses côtés; le derrière de la tête, entre les yeux, est ordinairement occupé par une protubérance tronquée du vertex, sur laquelle prennent place les ocelles, qui sont ordinairement énormes (**Pl. 2, Fig. 12**); chez *Ph. fimbriata*, Roger et quelques autres, les yeux et les ocelles ne sont pas aussi grands, et ceux-ci ne sont pas placés en arrière, mais sur un vertex normal qui ne domine pas autant l'occiput (**Pl. 2, Fig. 11**).

Epistome non caréné; son bord antérieur en feston plus ou moins avancé.

Arêtes frontales très courtes.

Mandibules petites, terminées par 2 ou 3 dents.

Antennes de 13 articles; scape aussi long que les deux premiers articles du funicule; 1^{er} article du funicule court, plus ou moins renflé (excepté *Ph. froggatti*, Forel); les suivants s'amincissant insensiblement vers l'extrémité de l'antenne.

Corselet large; sillons de Mayr plus ou moins distincts (1).

Armure génitale pas grande, en partie rétractile sous le pygidium; cerci développés.

Aile antérieure à deux cellules cubitales et cellule discoïdale; cellule radiale très généralement ouverte; fermée chez quelques espèces; chez *Ph. alfaroi*, Emery, elle est fermée chez la ♀, ouverte chez le ♂.

Ethologie. — La plupart des espèces de *Pheidole* creusent leur nid dans la terre. Elles pratiquent différents régimes selon les espèces et probablement selon les circonstances. *Ph. megacephala*, Fabricius, et formes voisines sont omnivores; elles nichent aussi dans les maisons [fourmi domestique de Madère (2)]; cette espèce a été répandue par le commerce dans tous les pays chauds. Les *Pheidole* qui ont les plus gros soldats sont en général granivores; les mandibules de cette caste sont en effet différenciées admirablement pour triturer les graines (3). Je pense que le dimorphisme des neutres de ce genre a eu pour cause le régime granivore, et que les espèces prévalamment insectivores doivent leur origine à une adaptation secondaire.

Type. — *Atta providens*, Sykes = ? *Pheidole indica*, Mayr.

Distribution géographique des espèces. — A peu près toutes les contrées chaudes et tempérées du globe, excepté la Nouvelle-Zélande; une seule espèce au Chili (4).

Le fait que les espèces néotropicales appartiennent à des types nombreux, tandis que les formes de l'hémisphère oriental peuvent se classer dans deux types (voir plus loin), sans compter les sous-genres qui sont fondés sur des adaptations extrêmes, révèle, à mon avis, que le centre d'irradiation du

(1) Contrairement à la diagnose de Mayr.

(2) Heer, *Die Hausameise Madeiras*, Zürich, 1852. Actuellement, la *Ph. megacephala* a été remplacée dans les maisons de Madère par la Fourmi argentine (*Iridomyrmex humilis*, Mayr).

(3) Voir, pour l'éthologie des *Pheidole* des Indes et d'Australie : Wroughton, « Our Ants », *Journ. Bombay Nat. Hist. Soc.* p. 190 et suivantes (1892); Bingham, *Fauna Brit. India Hym.*, Vol. 2, p. 221 (1903); Tryon, « Notes on the Queensland Ants », *Proc. Roy. Soc. Queensland*, Vol. 2, p. 146, 162 (1888), et en général : Wheeler, *Ants*, New York (1910), surtout p. 276 et suivantes.

(4) Voir la table des espèces américaines : MAYR, *Verh. Zool.-bot. Ges. Wien*, Vol. 37, p. 582-606 (1887); pour celles de l'Inde, FOREL et BINGHAM.

genre a été l'Amérique méridionale, De cette région le groupe s'est répandu, pendant l'Oligocène et peut-être le Miocène, en Asie et en Afrique, en passant par des terres actuellement submergées.

TABLE DES SOUS-GENRES DE PHEIDOLE

Soldats et Ouvrières.

1. *Massue des antennes beaucoup plus courte que le reste du funicule*
(Pl. 2, Fig. 10). Tête du ♂ arrondie postérieurement, les
ocelles placés sur le vertex qui ne domine pas l'occiput (Pl. 2,
Fig. 11). 1. Subgenus MACROPHEIDOLE, Emery.
- *Massue des antennes pas beaucoup plus courte ou même plus longue*
que le reste du funicule 2.
2. *Antennes de 10 articles* 9. Subgenus DECAPHEIDOLE, Forel.
- *Antennes de 12 articles* 3.
3. *Pronotum des ♂ et des ♀ armé d'une paire d'épines* (Pl. 2,
Fig. 3). 2. Subg. PHEIDOLACANTHINUS, Fred. Smith.
- *Pronotum sans épines* 4.
4. *Massue des antennes épaisse et comprimée, son article terminal*
beaucoup plus grand que les autres; promésonotum déprimé,
la suture pro-mésonotale effacée; différence énorme entre les plus
petites ♀ et les plus grands ♂; tous les degrés intermédiaires
entre ces deux extrêmes (Pl. 2, Fig. 1, 1b, 1c). *Espèce*
d'Australie. 3. Subgenus ANISOPHEIDOLE, Forel.
- *N'ayant pas tous ces caractères* 5.
5. *Arêtes frontales du ♂ écartées, mais non divergentes, avec un lobe*
latéral recouvrant l'insertion du scape; derrière de la tête
n'ayant pas de rides transversales; scapes de l'♀ dépassant
considérablement le bord occipital; article terminal de la massue
beaucoup plus court que les deux précédents pris ensemble.
Espèce de l'Inde 4. Subgenus STEGOPHEIDOLE, Emery.
- *Arêtes frontales du ♂ écartées et divergentes, non dilatées laté-*
ralement, prolongées au moins jusqu'à l'extrémité du scape;
scapes de l'♀ ne dépassant pas le bord occipital (Pl. 2,
Fig. 2 et 6). *Espèces d'Amérique.* 6.
- *N'ayant pas ces caractères* 7.
6. *Tête du ♂ luisante, du moins en grande partie, ayant une ou*
plusieurs rides transversales, séparant le vertex de l'occiput;
article terminal des antennes plus long que les deux précédents
ensemble (Pl. 2, Fig. 9). 6. Subgenus ELASMOPHEIDOLE, Forel.
- *Tête du ♂ mate, entièrement couverte d'une sculpture serrée;*
article terminal des antennes pas plus long que les deux
précédents ensemble. 8. Subgenus SCROBOPHEIDOLE, Emery.
7. *Tête du ♂ couverte d'une sculpture vermiculée rude; scape très*
épais, fortement courbé à la base. 7. Subgenus TRACHYPHEIDOLE, Emery.
- *N'ayant pas ces caractères.* 5. Subgenus PHEIDOLE s. str., Westwood.

Lorsqu'on a distingué tous ces sous-genres, l'on n'a fait que séparer de la masse du genre peu d'espèces, c'est-à-dire les formes extrêmes. Ce sont pour la plupart des formes différenciées à l'excès; des bouts de branches de l'arbre phylogénétique. La grande masse reste presque intacte.

Pour réaliser un but pratique, il faudrait diviser le genre en plusieurs groupes nombreux ; c'est ce que j'ai essayé de faire en étudiant principalement la structure des antennes et la forme et la sculpture de la tête des soldats. Tant qu'on ne considère que les espèces de l'Asie, de l'Australie et de l'Afrique, l'on peut répartir les *Pheidole* en deux divisions assez naturelles ; celle dont la massue est composée d'articles à peu près égaux ou peu inégaux ; celles dont l'article terminal est beaucoup plus long et notablement plus renflé que les précédents. Mais les espèces d'Amérique se montrent rebelles à cette classification et montrent tous les passages entre les deux types de massue ; j'ai donc dû renoncer à établir des divisions ayant caractère universel, c'est-à-dire sous-générique.

En conséquence de cela, je n'ai établi que des divisions anonymes, ayant seulement le but de faciliter la détermination des espèces.

Je n'ai pas tenu compte des sous-genres *Allophheidole*, Forel et *Cardiopheidole*, Wheeler, groupes à mon avis artificiels au plus haut degré, qui sont établis sur la présence plus ou moins fréquente de formes intermédiaires entre le soldat et l'ouvrière (1).

I. SUBGENUS MACROPHEIDOLE, EMERY

Pheidole subg. *Macropheidole*, Emery, Bull. Soc. Ent. Fr. p. 190 (1915).

Caractères. — *Soldat, ouvrière et femelle.* — Massue des antennes beaucoup plus courte que le reste du funicule, ses trois articles un peu plus gros que les précédents.

Gastre non tronqué à la base.

Mâle. — Tête arrondie en arrière ; yeux peu gros et peu saillants (beaucoup moins que chez les autres espèces) ; ocelles non portés sur une protubérance du vertex qui domine l'occiput.

Cellule radiale fermée.

Distribution géographique de l'espèce. — Une seule espèce qui est répandue depuis l'Amérique centrale jusqu'à la République Argentine.

1. *Ph. fimbriata*, Roger, Berl. Ent. Zeitschr. Vol. 7, p. 196 (1863) ♂ (Pl. 2, Fig. 10, 11). Mexique, Amérique centrale, Paraguay, Brésil (São Paulo), Argentine.

Ph. fimbriata, Mayr, Verh. Zool.-bot. Ges. Wien, Vol. 20, p. 981 (1870) ♂ ;
ibidem, Vol. 37, p. 586, 598 (1887) ♂ ♀.

Ph. rhea, Wheeler, Bull. Amer. Mus. Nat. Vol. 24, p. 452 (1908) ♀.

var. *tucumana*, Forel, Bull. Soc. Vaud. Sc. Nat. Vol. 49, p. 228 (1913) ♂.

Ph. fimbriata, var. *tucumana*, Forel, ibidem, Vol. 50, p. 355 (1915) ♀.

Argentine : Prov. Tucuman.

2. SUBGENUS PHEIDOLACANTHINUS, FRED. SMITH

Pheidolacanthinus. Fred. Smith, Journ. Linn. Soc. Lond. Zool. Vol. 8, p. 75 (1864).

Pheidole subg. *Pheidolacanthinus*, Forel, Ann. Soc. Ent. Belg. Vol. 44, p. 25 (1900).

Pristomyrmex (part.). Mayr (1886).

Caractères. — *Soldat, ouvrière et femelle.* — Prothorax armé d'une paire d'épines plus ou moins longues et même fourchues (*Ph. cervicornis*, Emery).

Le soldat de *Pheidolacanthinus armatus* a, d'après Fred. Smith, les antennes de 11 articles. M. le prof. Poulton, à ma requête, a eu l'obligeance d'examiner le type et a trouvé que les antennes ont 12 articles.

(1) Voir la critique de ces groupes que j'ai publiée dans la *Revue Zoologique Africaine*, Vol. 4, p. 248 (1915).

Mâle inconnu.

Ce sous-genre me paraît artificiel et fondé sur un caractère d'adaptation des plus superficiels. Par exemple, les *Ph. lokitae*, For. *quadransis*, For., etc. me paraissent n'avoir pas de rapport phylogénétique avec *Ph. sexspinosus*, Mayr et *singularis*, F. Sm. Ces dernières me semblent être une forme extrême du type australien et papouasien *variabilis*, Mayr, *brevicornis*, Mayr, *cryptocera*, Emery, tandis que les premières se rapprochent de *sulcaticeps*, Rog. et espèces voisines. *Ph. cervicornis*, fait bande à part (Pl. 2, Fig. 3).

Type. — *Pheidolacanthinus armatus*, F. Sm.

Distribution géographique des espèces. — Malacca sur le continent asiatique; Malaisie, depuis Sumatra jusqu'à la Nouvelle-Guinée, Australie,

GROUPE *QUADRISPINOSA*, F. SM.

2. *Ph. armata*, Fred. Smith, Journ. Proc. Linn. Soc. Lond. Zool. Vol. 8, N. Guinée : Salwaty.
p. 75, pl. 4, f. 8 (1864) ♂ (*Pheidolacanthinus armatus*).
3. *Ph. flavothoracica*, Viehmeyer, Zool. Jahrb. Syst. Vol. 37, p. 610, fig. C Nouvelle-Guinée N. E.
(1914) ♀ (*Pheidolacanthinus*).
4. *Ph. mjobergi*, Forel, Arkiv. f. Zool. Vol. 9, N° 16, p. 66, pl. 1, f. 5 (1915) Australie N. O.
♂ ♀.
5. *Ph. purpurascens*, Emery, Ann. Mus. Stor. Nat. Genova, Vol. 38, p. 565 Nouvelle-Guinée.
(1897) ♀.
6. *Ph. quadrispinosa*, Fred. Smith, Journ. Proc. Linn. Soc. Lond. Zool.
Vol. 8, p. 72, pl. 4, f. 6 (1864) ♀ (*Myrmica quadrisp.*).
Pristomyrmex quadrispinosa, Mayr, Verh. Zool.-bot. Ges. Wien, Vol. 36,
p. 363 (1886).
Ph. quadrispinosa, Dalla Torre, Cat. Hym. Vol. 7, p. 95 (1893); Emery, Ann.
Mus. Stor. Nat. Genova, Vol. 38, p. 565 (1897).
Ph. smithi, Emery, ibidem, Vol. 25, p. 464 (1887).
7. *Ph. sexspinosus*, Mayr, Verh. Zool.-bot. Ges. Wien, Vol. 20, p. 977 (1870) Iles Ellice.
♂ ♀.
var. *fuscescens*, Emery, Term. Füzet. Vol. 23, p. 323 (1900) ♂ ♀. Nouvelle-Guinée N. E.
subsp. *biroi*, Emery, ibidem, Vol. 23, p. 323 (1900) ♂ ♀ ♂. Nouvelle-Guinée N. E.
var. *valunensis*, Forel, Mitt. Zool. Mus. Berlin, Vol. 2, p. 14 (1901) ♀. Archipel-Bismarck.
8. *Ph. singularis*, Fred. Smith, Journ. Proc. Linn. Soc. Lond. Zool. Vol. 7, Mysol, N.-Guinée.
p. 22 (1863) ♂.
Ph. singularis, Emery, Ann. Mus. Stor. Nat. Genova, Vol. 25, p. 461, pl. 1,
f. 13 (1887) ♂.
9. *Ph. tetracantha*, Emery, Ann. Mus. Stor. Nat. Genova, Vol. 38, p. 564 Nouvelle-Guinée.
(1897) ♂.
10. *Ph. transfigens*, Forel, Sitz. ber. Bayerisch Akad. Wiss. p. 368 (1911) Nouvelle-Guinée.
♂ (subg. *Pheidolacanthinus*).

GROUPE *CERVICORNIS*, EMERY

11. *Ph. cervicornis*, Emery, Term. Füzet. Vol. 23, p. 322, pl. 8, f. 25 (1900) Nouvelle-Guinée N. E.
♀ (Pl. 2, Fig. 3).

GROUPE *QUADRICUSPIS*, EMERY

12. *Ph. lokitae*, Forel, Zool. Jahrb. Syst. Vol. 36, p. 46, fig. LM (1913) Malacca, Sumatra.
♂ ♀ ♀ (subg. *Pheidolacanthinus*).
Ph. quadransis, Emery, Ann. Mus. Stor. Nat. Genova, Vol. 40, p. 682 (1901)
♀ (nec Forel).

13. *Ph. quadrensis*, Forel, Ann. Soc. Ent. Belg. Vol. 44, p. 25 (1900) ♂ Sumatra, Malacca.
Ph. (Pheidolacanthinus) quadrensis, Forel, Zool. Jahrb. Syst. Vol. 36, p. 45
 (1913) ♀.
14. *Ph. quadricuspis*, Emery, Ann. Mus. Stor. Nat. Genova, Vol. 40, p. 683 Sumatra, Malacca.
 (1901) ♂ ♀.
15. *Ph. sperata*, Forel, Tijdschr. v. Ent. Vol. 58, p. 29 (1915) ♂ ♀. Simalur.

3. SUBGENUS ANISOPHEIDOLE, FOREL

Anisopheidole. Forel, Deutsche Ent. Zeitschr. p. 616, nota (1914).

Pheidole, subg. **Allopheidole** (part.). Forel, Mém. Soc. Ent. Belg. Vol. 19, p. 237 (1912).

Caractères. — *Soldat* et *ouvrière*. — Dimorphisme poussé au plus haut degré; il y a transition insensible entre les ♀ les plus petites et les plus grands ♂.

Antennes épaisses, massue grosse et comprimée, son article terminal au moins aussi long que les deux précédents pris ensemble.

Yeux très petits.

Corselet déprimé, suture promésonotale dorsale effacée.

Gastre tronqué à la base,

Femelle. — Très grande; mesure le double de la longueur du plus grand soldat.

Cellule radiale fermée.

Mâle (d'après Forel). — Tête en trapèze; yeux occupant au moins un tiers des côtés.

Mandibules à 3 dents.

Scape aussi long que les trois premiers articles du funicule dont aucun n'est renflé.

Distribution géographique de l'espèce : Australie Sud.

16. *Ph. froggatti*, Forel, Rev. Suisse Zool. Vol. 10, p. 414 (1902) ♀ ♂ Australie S.
 (Pl. 2, Fig. 1, 1b, 1c).

Ph. froggatti, Forel, Fauna S. W. Austral. Vol. 1, p. 282 (1907) ♂ ♀ ♂.

Ph. (Allopheidole) froggatti, Forel, Mém. Soc. Ent. Belg. Vol. 19, p. 237 (1912).

Ph. myops, Forel, Rev. Suisse Zool. Vol. 10, p. 421 (1902) ♀.

Ph. (Anisopheidole) froggatti, Forel, Deutsche Ent. Zeitschr. p. 616 nota
 (1914) ♂ ♀ ♂.

4. SUBGENUS STEGOPHEIDOLE, EMERY

Pheidole subg. **Stegopheidole**, Emery, Bull. Soc. Ent. Fr. p. 190 (1915).

Pheidole subg. **Elasmopheidole** (part.). Forel, Zool. Jahrb. Syst. Vol. 36, p. 43 (1913).

Caractères. — *Soldat.* — (D'après Forel). Arêtes frontales écartées, avec un grand lobe latéral, recouvrant l'insertion du scape, non divergentes en arrière de ce lobe (Pl. 2, Fig. 5).

Pas de ride transversale séparant l'occiput du vertex.

Ouvrière. — Scape dépassant notablement l'occiput; article terminal de la massue beaucoup plus court que les deux précédents pris ensemble.

Femelle et *mâle* inconnus.

Distribution géographique de l'espèce. — Java.

17. *Ph. upeneci*, Forel, Zool. Jahrb. Syst. Vol. 36, p. 43, fig. K (1913) ♂ ♀ Java.
 (subg. *Elasmopheidole*) [Pl. 2, Fig. 5].

5. SUBGENUS PHEIDOLE S. STR., WESTWOOD

Pheidole. subg. *Allophaidole*, Forel, Mém. Soc. Ent. Belg. Vol. 19, p. 237 (1912).

Pheidole. subg. *Cardiopheidole*, Wheeler, Journ. New York Ent. Soc. Vol. 22, p. 50 (1914).

Pheidole. subg. *Elasmopheidole* (part.). Forel, Zool. Jahrb. Syst. Vol. 36, p. 43 (1913)
et tous les synonymes du genre.

Caractères. — *Soldat, ouvrière et femelle.* — Massue plus longue ou légèrement plus courte que le reste du funicule.

Gastre tronqué ou au moins subtronqué à la base.

Du reste caractères négatifs par rapport aux autres sous-genres.

Dans certaines espèces, sur lesquelles sont fondés les sous-genres *Allophaidole* et *Cardiopheidole*, il y a passage graduel entre ♂ et ♀.

Mâle. — Yeux saillants, occupant une bonne partie des côtés de la tête; ocelles grands, portés sur une protubérance du vertex dominant l'occiput.

Type. — *Atta providens* = (?) *Pheidole indica*, Mayr.

Distribution géographique des espèces. — La même que le genre.

GROUPE DE PHEIDOLE MEGACEPHALA, F.

Afrique, Bassin de la Méditerranée, Asie centrale, Madagascar et îles voisines; le type du groupe a été importé par le commerce et est devenu cosmopolite dans les pays chauds.

Caractères. — Deux premiers articles de la massue antennaire, chez le ♂ et l'♀, à peu près égaux; article terminal non prédominant; tête du ♂ ordinairement luisante en-dessus, dans sa partie postérieure; les arêtes frontales beaucoup plus courtes que le scape.

18. *Ph. capensis*, Mayr, Verh. Zool.-bot. Ges. Wien, Vol. 12, p. 746 (1862) ♂ ♀. Afrique australe.
Ph. capensis, Mayr, Reise Novara, Formicid. p. 100, pl. 4, f. 29a, b, c (1865);
Ann. Naturh. Mus. Wien, Vol. 10, p. 134 (1895) ♂ ♀; Forel, Ann.
Soc. Ent. Belg. Vol. 57 p. 130 (1913) ♀; Emery, Rev. Zool. Afr. Vol. 4,
p. 246, fig. 9a, b (1915) ♂ ♀.
var. *dregei*, Emery, Ann. Soc. Ent. Fr. Vol. 63, p. 34 (1895) ♂ (*Ph. megacephala* Delagoa Bay.
subsp. *dregei*).
Ph. capensis var. *dregei*, Emery, Rev. Zool. Afr. Vol. 4, p. 246, fig. 9 a I
(1915) ♂.
subsp. *reddenburgensis*, Forel, Ann. Soc. Ent. Belg. Vol. 57, p. 135 (1913) ♂ ♀ ♀ ♂ Orange.
(*Ph. Allophaidole cuitensis* v. *reddenburgensis*).
Ph. capensis subsp. *reddenburgensis*, Emery, Rev. Zool. Afr. Vol. 4, p. 246, 247,
fig. 9c (1915) ♂ ♀ ♀ ♂.
19. *Ph. cuitensis*, Forel, Ann. Soc. Ent. Belg. Vol. 54, p. 437 (1910) ♂ ♀. Mossamedes.
Ph. (Allophaidole) cuitensis, Forel, ibidem, Vol. 57, p. 136 (1913). Rhodesia.
20. *Ph. foreli*, Mayr, Ann. Naturh. Mus. Wien, Vol. 16, p. 8 (1901) ♂ ♀. Cape Colony.
var. *pubens*, Forel, Ann. Soc. Ent. Belg. Vol. 54, p. 436 (1910) ♂ ♀ ♀ ♂. Natal.
21. *Ph. inquilina*, Forel, Bull. Soc. Vaud. Sc. Nat. Vol. 50, p. 240 (1914) ♀ ? Rhodesia.
(= *Ph. punctulata* ?).
22. *Ph. jordanica*, Saulcy, Bull. Soc. Hist. Nat. Moselle, Vol. 13 (sep. p. 17) Palestine, Bassin du Nil,
[1874] ♂. Cyrénaïque.
Ph. jordanica, Emery, Rev. Zool. Afr. Vol. 4, p. 233, fig. 4a, b, c (1915) ♂ ♀.
Ph. megacephala st. *jordanica*, Emery, Ann. Mus. Stor. Nat. Genova, Vol. 27,
p. 442 (1889) ♂.

- Ph. sinaitica*, Wasmann, Verz. Myrmekoph. Termitoph. Arthrop. p. 119 (1894), nec. Mayr.
- Ph. sinaitica* subsp. *laticeps*, Mayr, Res. Swed. Exped. White Nile, n° 9, p. 6 (1903) ♂ ♀.
- Ph. schmitzi*, Forel, Rev. Suisse Zool. Vol. 19, p. 455 (1911) ♂ ♀.
23. *Ph. megacephala* (Fabricius), Ent. Syst. Vol. 2, p. 361 (1793) ♂ (*Formica*). Cosmopolite dans les [pays chauds].
- Formica megacephala*, Latreille, Fourmis, p. 232, pl. 67A, B, C, D (1802).
- Ph. megacephala*, Roger, Verz. Formicid. p. 30 (1863); Emery, Rev. Zool. Afr. Vol. 4, p. 235 et suiv. (1919).
- ? *Oecophthora perniciosus*, Gerstaecker, Monatsber. Akad. Wiss. Berlin (1858), p. 263; in Peters, Reise Mossamb. Zool. Vol. 5, p. 516 (1862) ♀.
- ? *Ph. perniciosus*, Emery, Rev. Zool. Afr. Vol. 4, p. 235 (1915) ♀.
- ? *Formica edax*, Forskål, Desc. anim. etc. p. 84 (1775).
- subsp. *ilgii*, Forel, in Voeltzkow, Reise Ost-Afr. Vol. 2, p. 82 (1907) ♂ ♀ (*Ph. rotundata* r. *ilgii*). Afrique tropicale.
- Ph. rotundata* r. *ilgii*, Forel, Rev. Ent. Caen, p. 139 (1908) ♀ ♂; Emery, Rev. Zool. Afr. Vol. 4, p. 236, 244 (1919) ♂.
- subsp. *impressifrons*, Wasmann, Notes Leyden Mus. Vol. 15, p. 110 (1904). Afrique tropicale.
- Ph. punctulata* r. *impressifrons*, Forel, Rev. Zool. Afr. Vol. 2, p. 328 (1913).
- Ph. punctatissima* st. *impressifrons*, Santschi, Medd. Göteborgs Mus. Zool. Vol. 3, p. 22 (1914).
- Ph. rotundata* var. *impressifrons*, Forel, in Lamborn, Trans. Ent. Soc. Lond. p. 443 (1914).
- Ph. megacephala* subsp. *impressifrons*, Emery, Rev. Zool. Afr. Vol. 4, p. 236, 243, fig. 7b, c (1915) ♂ ♀.
- Ph. megacephala* subsp. *impressiceps*, Wasmann, Notes Leyden Mus. Vol. 15, p. 72 (1904) ♂ ♀, nec Mayr.
- var. *atrociior*, Emery, Rev. Zool. Afr. Vol. 4, p. 236, 243, fig. 7d (1915) ♂.
- subsp. *melancholica*, Santschi, Ann. Soc. Ent. Belg. Vol. 56, p. 164 (1912) ♂ ♀ Côte d'Ivoire, Fernando-Po. (*Ph. punctulata* subsp.).
- Ph. megacephala* subsp. *melancholica*, Emery, Rev. Zool. Afr. Vol. 4, p. 236, 242, fig. 7 (1915) ♂ ♀.
- var. *costauriensis*, Santschi, Ann. Soc. Ent. Belg. Vol. 57, p. 433 (1913) ♂ Côte d'Or. (*Ph. rotundata* subsp.).
- Ph. megacephala* st. *costauriensis*, Santschi, Ann. Soc. Ent. Fr. Vol. 84, p. 250 (1915) ♀.
- Ph. megacephala melancholica* var. *costauriensis*, Emery, Rev. Zool. Afr. Vol. 4, p. 236, 243, fig. 7 (1915) ♂.
- var. *angulata*, Stitz, Erg. Deutsch. Zentr. Afr. Exped. (1907-08), Vol. 3, p. 385 Afrique centrale. (1911) ♂ ♀ (*Ph. megacephala punctulata* var. *angulata*).
- Ph. megacephala melancholica* var. *angulata*, Emery, Rev. Zool. Afr. Vol. 4, p. 236, 243 (1915) ♂.
- subsp. *nkomoana*, Forel, Rev. Suisse Zool. Vol. 24, p. 415 (1916) ♂ ♀ ♂ (an Congo. *species distinguenda?*)
- subsp. *obtusa*, Stitz, Mitt. Zool. Mus. Berlin, Vol. 8, p. 340, fig. 8 (1917) ♂.
- subsp. *punctulata*, Mayr, Verh. Zool.-bot. Ges. Wien, Vol. 16, p. 899 (1866) ♂ Afrique tropicale et australe : (*Ph. punctulata*) commence à se répandre en dehors de l'Afrique et dans les serres.
- Ph. punctulata* (part.), Forel, Ann. Soc. Ent. Belg. Vol. 49, p. 163 (1905).
- Ph. megacephala* subsp. *punctulata*, Forel, in Grandidier, Hist. Nat. Madagascar, Vol. 20, p. 179 (1891); Emery, Rev. Zool. Afr. Vol. 4, p. 235, 241, fig. 6a, c (1915) ♂ ♀.
- Ph. talpa*, Gerstaecker, Arch. f. Naturg. Vol. 37, 1, p. 356 (1870); in v. d. Decken Ost-Afr. Gliedert, p. 360, pl. 14, p. 11 (1873) ♂.
- var. *atrox*, Forel, Rev. Zool. Afr. Vol. 2, p. 328 (1913) ♂ ♀ (*Ph. punctulata* r. *atrox*). Congo, Rhodesia, Natal.
- Ph. punctatissima* st. *atrox*, Santschi, Medd. Göteborgs Mus. Zool. Vol. 3, p. 22 (1914).
- Ph. megacephala punctulata* var. *atrox*, Emery, Rev. Zool. Afr. Vol. 4, p. 236, 241, fig. 6b, d (1915) ♂.
- var. *speculifrons*, Stitz, Erg. Deutsch. Zentr. Afr. Exped. (1907-08), Vol. 3, p. 386 Lac Victoria. (1911) ♂ ♀ (*Ph. megacephala* var.).
- Ph. megacephala punctulata* var. *speculifrons*, Emery, Rev. Zool. Afr. Vol. 4, p. 236, 242 (1915).

- subsp. *pusilla*, Heer, Hausameise Madeiras, p. 15, pl. 1, fig. 1-4 (1852) ♂ ♀ ♂ ♂
(*Oecophthorha pusilla*).
- Ph. pusilla*, Fred. Smith, Cat. Hym. Brit. Mus. Vol. 6, p. 173, pl. 9, f. 18-20 (1858); Mayr, Europ. Formicid. p. 70 (1861) ♂ ♀ ♂.
- Ph. megacephala* subsp. *pusilla*, Emery, Rev. Zool. Afr. Vol. 4, p. 235, 239, fig. 5 (1915) ♂ ♀.
- ? *Formica megacephala*, Fabricius (1793); Latreille (1802).
- ? *Ph. megacephala*, Roger, Verz. Formicid. p. 30 (1863).
- Ph. megacephala*, Ern. André, Spec. Hym. Europe, Vol. 2, p. 383, 385, 386, pl. 24, f. 8 (1882); Forel, in Grandidier, Hist. Nat. Madagascar, Vol. 20, p. 176 (1891) ♂ ♀ ♂ ♂; Bingham, Fauna Brit. India, Hym. Vol. 2, p. 224, 242 (1903) ♂ ♀.
- Myrmica laevigata*, Fred. Smith, Trans. Ent. Soc. Lond. (2), Vol. 3, p. 130, pl. 9, f. 7, 8 (1855) ♀.
- Ph. laevigata*, Mayr, Verh. Zool.-bot. Ges. Wien, Vol. 12, p. 747 (1862) ♀.
- Myrmica* (*Ph.*) *pallidula*, Fred. Smith, Trans. Ent. Soc. Lond. (2), Vol. 4, p. 282 (1858); nec Nylander.
- Ph. janus*, Fred. Smith, Cat. Hym. Brit. Mus. Vol. 6, p. 175, pl. 9, f. 13-17 (1858) ♂.
- var. *scabrior*, Forel, in Grandidier, Hist. Nat. Madagascar, Vol. 20, p. 178 (1891) ♂ ♀ (*Ph. megacephala* var.).
- Ph. punctulata* r. *scabrior*, Forel, Ann. Soc. Ent. Belg. Vol. 49, p. 163 (1905).
- Ph. megacephala pusilla*, var. *scabrior*, Emery, Rev. Zool. Afr. Vol. 4, p. 235, 240 (1915) ♂.
- var. *spinosa*, Forel, in Grandidier, Hist. Nat. Madagascar, Vol. 20, p. 178 (1891) ♂ ♀ (*Ph. megacephala* var.).
- Ph. punctulata* r. *spinosa*, Forel, Ann. Soc. Ent. Belg. Vol. 49, p. 164 (1905).
- Ph. megacephala pusilla*, var. *spinosa*, Emery, Rev. Zool. Afr. Vol. 4, p. 235, 240 (1915) ♂.
- subsp. *rotundata*, Forel, Mitt. Schweiz. Ent. Ges. Vol. 9, p. 92 (1894) ♂ ♀ (*Ph. rotundata*).
- Ph. megacephala* subsp. *rotundata*, Emery, Rev. Zool. Afr. Vol. 4, p. 236, 244 (1915) ♂ ♀.
24. *Ph. pallidula* (Nylander), Act. Soc. Sc. Fennicae, Vol. 3, p. 42 (1849) (*Myrmica*).
- Oecophthorha pallidula*, Mayr, Verh. Zool.-bot. Ver. Wien, Vol. 5, p. 455 (1855) ♂ ♀ ♂ ♂.
- Ph. pallidula*, Fred. Smith, Cat. Hym. Brit. Mus. Vol. 6, p. 173 (1858); Emery, Ann. Accad. Aspir. Natural. Napoli (2), Vol. 2, p. 19 (1869); Forel, Fourmis Suisse, p. 81, 383 (1874); Ern. André, Spec. Hym. Europe, Vol. 2, p. 383, 385, 386, pl. 16, f. 21, pl. 24, f. 1-7 (1882) ♂ ♀ ♂ ♂; Emery, Rev. Zool. Afr. Vol. 4, p. 226 et suiv. fig. 1 (1915) ♂ ♀; Forel, Fauna Ins. Helvet. Hym. Form. p. 33, 34 (1915); Emery, Bull. Soc. Ent. Ital. Vol. 47, p. 149 fig. 31, 32, I (1916) ♂ ♀ ♂ ♂.
- Formica* (*Myrmica*) *megacephala*, Losana, Mem. Accad. Sc. Torino, Vol. 37, p. 328 (1834) nec Fabricius.
- Ph. megacephala*, Mayr, Europ. Formicid. p. 70 (1861) ♂ ♀ ♂ ♂.
- Oecophthorha subdentata*, Mayr, Verh. Zool.-bot. Ver. Wien, Vol. 2, p. 145 (1852) ♂ ♀.
- var. *emeryi*, Krausse, Intern. Ent. Zeitschr. Guben, Vol. 6, p. 169 (1912) ♂ ♀.
- var. *inermis*, Stitz, Mitt. Zool. Mus. Berlin, Vol. 8, p. 340, fig. 6 (1917) ♂ ♀.
- var. *tristis*, Forel, Ann. Soc. Ent. Belg. Vol. 51, p. 204 (1907) ♀.
- Ph. pallidula* subsp. *tristis* (part.), Santschi, Ann. Soc. Ent. Fr. Vol. 77, p. 521, fig. 6 (erron. 5) [1908] ♂ ♀ ♂ ♂.
- Ph. pallidula* var. *tristis*, Emery, Rev. Zool. Afr. Vol. 4, p. 226, 228 (1915) ♂ ♀.
- var. ? *symbiotica*, Wasmann, Biol. Centralbl. Vol. 29, p. 693 nota, 694, fig. 1, 2 (1909); Vol. 30, p. 515 (1910) ♀ ergatoïde ♂ (♂ *Ph. symbiotica*).
- Ph. pallidula* var. ? *symbiotica*, Emery, Rev. Zool. Afr. Vol. 4, p. 226, 228 (1915); ♀ ergatoïde, ♂.
- subsp. *arenarum*, Ruzsky, Form. Imp. Rossici, Vol. 1, p. 647 (1905) ♂ ♀ ♂ (♂ *Ph. pallidula* var.).
- Ph. pallidula* var. *arenarum*, Karawaiew, Hor. Soc. Ent. Ross. Vol. 39, p. 61, fig. 29 (1919) ♂.
- Répandue par le commerce dans presque tous les pays chauds. Sa véritable patrie est probablement Madagascar et les îles voisines.
- Madagascar, Mascariènes, Séchelles.
- Madagascar.
- Bassin occidental de la Méditerranée en Eur. et en Afrique; limitée en Europe par l'Adriatique.
- Sardaigne.
- Algérie S. O.
- Algérie.
- Portugal.
- Asie centrale.

- Ph. pallidula* subsp. *arenarum* Emery, Rev. Zool. Afr. Vol. 4, p. 226, 230, fig. 2a (1915) ♂ ♀.
- ? *Ph. pusilla*, Mayr, in Fedschenko. Voy. Turkestan, Formicid. p. 18 (1877).
- ? *Ph. megacephalo-pallidula*, Emery & Forel, Mitt. Schweiz. Ent. Ges. p. 463 (1879).
- var. *orientalis*, Emery, Rev. Zool. Afr. Vol. 4, p. 227, 230, fig. 2b, c, d (1915) ♂ ♀. Europe mérid., orient., Asie mineure, Syrie, Caucase, Asie centrale.
- Ph. pallidula arenarum* var. *orientalis*, Emery, Bull. Soc. Ent. Ital. Vol. 47, p. 149, 150, fig. 32, II (1916) ♂ ♀.
- Ph. pallidula*, Ruzsky, Formic. Imp. Rossici, Vol. 1, p. 643, fig. 163, 164 (1905) ♂ ♀ ♂♂.
- var. *koshewnikovi*, Ruzsky, Formic. Imp. Rossici, Vol. 1, p. 648 (1905) ♂ ♀ (*Ph. pallidula* subsp.) Asie centrale : région du lac Balkasch.
- Ph. pallidula arenarum* var. *koshewnikovi*, Emery, Rev. Zool. Afr. Vol. 4, p. 227, 231 (1915) ♂ ♀.
- var. *recticeps*, Forel, Bull. Soc. Vaud. Sc. Nat. Vol. 45, p. 391 (1909) ♂ ♀ (*Ph. pallidula tristis* var. *recticeps*). Egypte, Tunisie, Algérie S. E.
- Ph. pallidula arenarum*, var. *recticeps*, Emery, Rev. Zool. Afr. Vol. 4, p. 227, 232, fig. 3 (1915) ♂ ♀.
- Ph. capensis*, Emery, Expl. Sc. Tunisie, Formicid. p. 13 (1891) ♂ ♀ nec Mayr.
- Ph. pallidula* r. *tristis* (part.), Santschi, Ann. Soc. Ent. Fr. Vol. 77, p. 521, fig. 6 (erron. 5) [1908] ♂ ♀ ♂♂.
- Ph. pallidula*, var. *cicatricosa*, Stitz, Mitt. Zool. Mus. Berlin, Vol. 8, p. 340, fig. 7 (1917) ♂ ♀.
25. *Ph. picata*, Forel, in Grandidier, Hist. Nat. Madagascar, Vol. 20, p. 178 (1891) ♂ ♀ *Ph. megacephala* var. *picata*. Madagascar, Congo (Brazzaville).
- Ph. punctulata* r. *picata*, Forel, Ann. Soc. Ent. Belg. Vol. 49, p. 163 (1905) ♂♂.
- Ph. picata*, Emery, Rev. Zool. Afr. Vol. 4, p. 245, fig. 8b (1915) ♂ ♀.
- var. *bernhardae*, Forel, Ann. Soc. Ent. Belg. Vol. 49, p. 164 (1905) ♂ ♀ (*Ph. punctulata spinosa* var. *bernhardae*). Madagascar.
- Ph. picata* var. *bernhardae* Emery, Rev. Zool. Afr. Vol. 4, p. 245, fig. 8a, d (1915) ♂ ♀.
- var. *gietleni*, Forel, Ann. Soc. Ent. Belg. Vol. 49, p. 164 (1905) ♂ ♀ (*Ph. punctulata* r. *gietleni*). Madagascar.
- Ph. picata* var. *gietleni*, Emery, Rev. Zool. Afr. Vol. 4, p. 245, fig. 8c, e (1905) ♂ ♀.
26. *Ph. sinaitica*, Mayr, Verh. Zool.-bot. Ges. Wien, Vol. 12, p. 745 (1862) ♂ ♀. Egypte, Côte de la Mer Rouge, Tunisie.
- Ph. sinaitica*, Mayr, ibidem, Vol. 28, p. 675 (1878); Ern. André, Spec. Hym. Europe, Vol. 2, p. 383, 385 (1882); Mayr, Res. Swed. Exped. White Nile, n° 9, p. 6 (1903); Emery, Rev. Zool. Afr. Vol. 4, p. 234, fig. 4d, e (1915) ♂ ♀.
- var. *santschii*, Forel, Ann. Soc. Ent. Belg. Vol. 51, p. 204 (1907) ♂ ♀ (*Ph. santschii*). Arabie.
- Ph. sinaitica* var. *santschii*, Emery, Rev. Zool. Afr. Vol. 4, p. 234 (1915) ♂.
27. *Ph. spinulosa*, Forel, Ann. Soc. Ent. Belg. Vol. 54, p. 438 (1910) ♂ ♀ ♀♂. Basutos Land.
- subsp. *conigera*, Forel, ibidem, Vol. 54, p. 440 (1910) ♂.
- subsp. *messalina*, Forel, ibidem, Vol. 54, p. 440 (1910) ♂♂.
- var. *nexa*, Forel, ibidem, Vol. 57, p. 129 (1913) ♂ ♀.
- var. *poweri*, Forel, Bull. Soc. Vaud. Sc. Nat. Vol. 50, p. 241 (1914) ♂ ♀. Afrique australe.
28. *Ph. tenuinodis*, Mayr, Ann. Naturh. Mus. Wien, Vol. 16, p. 10 (1901) ♂ ♀. Basutos Land.
- Ph. tenuinodis*, Forel, in Schultze, Zool. Anthrop. Reise Afr. Formicid. p. 12 (1910). Rhodesia.
- Ph. foreli* r. *bothae*, Forel, Mitt. Naturh. Mus. Hamburg, Vol. 18, p. 62 (1901) ♂ ♀. Kimberley.
- Cape Colony, Afrique or. allemande.

ESPÈCES D'AFRIQUE ET DE MADAGASCAR

non comprises dans le groupe précédent.

Caractères. — ♂ et ♀ : article terminal de la massue non prédominant.

29. *Ph. aeberlei*, Forel, Mitt. Schweiz. Ent. Ges. Vol. 9, p. 91 (1894) ♂ ♀ ♂♂. Sénégal.
- var. *erythraea*, Emery, Bull. Soc. Ent. Ital. Vol. 33, p. 61 (1901) ♂ ♀. Erythrée.
30. *Ph. areniphila*, Forel, in Schultze, Zool. Anthrop. Reise Afr. Formicid. Vol. 4, p. 30 (1910). Kalahari.
- Ph. arenicola*, Forel, ibidem, Vol. 4, p. 11 (1910) ♂ ♀ ♂♂, nec Emery.

31. *Ph. aspera*, Mayr, Verh. Zool.-bot. Ges. Wien, Vol. 12, p. 746 (1862) 2 ♀ ♂. Cape Colony.
Ph. aspera, Mayr, Reise Novara, Formicid. p. 97, pl. 3, f. 26 (1865) 2 ♀ ♂.
32. *Ph. aurivillii*, Mayr, Tijdschr. v. Ent. p. 238 (1896) 2 ♀. Afrique O.
Ph. aurivillii, Santschi, Ann. Soc. Ent. Fr. Vol. 78, p. 369 (1909) ♂.
 var. *attenuata*, Santschi, ibidem, Vol. 78, p. 370 (1909) 2 ♀. Congo.
 var. *rubricalva*, Forel, Bull. Soc. Vaud. Sc. Nat. Vol. 50, p. 337 (1915) 2 ♀. Congo.
 subsp. *kasaiensis*, Forel, Rev. Zool. Afr. Vol. 1, p. 279 (1911) 2 ♀. Congo.
Ph. aurivillii st. *kasaiensis*, Forel, Rev. Suisse. Zool. Vol. 24, p. 415 (1916) ♀.
 var. *amalricae*, Forel, Bull. Soc. Vaud. Sc. Nat. Vol. 50, p. 336 (1915) 2 ♀. Congo.
33. *Ph. bessonii*, Forel, in Grandidier, Hist. Nat. Madagascar, Vol. 20, p. 176, pl. 5, f. 3 (1891) ♀ (*Ph. o'swaldi* st. *bessonii*). Madagascar.
Ph. bessonii, Forel, Ann. Soc. Ent. Belg. Vol. 49, p. 162 (1905) 2 ♀.
34. *Ph. buchholzi*, Mayr, Tijdschr. v. Ent. Vol. 21, p. 276 (1901) 2 ♀. Camerun, Congo.
Ph. buchholzi, Forel, Rev. Suisse, Zool. Vol. 24, p. 413 (1916) ♀.
35. *Ph. caffra*, Emery, Ann. Soc. Ent. Fr. Vol. 63, p. 33 (1895) 2. Transvaal, Congo.
 var. *amoena*, Forel, Bull. Soc. Vaud. Sc. Nat. Vol. 47, p. 365 (1911) 2. Erythrée.
 subsp. *abyssinica*, Forel, Zool. Jahrb. Syst. Vol. 29, p. 254 (1910) 2 ♀. Erythrée.
 subsp. *bayeri*, Forel, Rev. Suisse Zool. Vol. 24, p. 413 (1916) 2 ♀. Congo.
36. *Ph. clavata*, Emery, Ann. Mus. Stor. Nat. Genova, Vol. 9, p. 372 (1877) ♀ Erythrée.
 (*Aphaenogaster*).
Ph. clavata, Emery, ibidem, Vol. 32, p. 114 (1892).
37. *Ph. concinna*, Santschi, Ann. Soc. Ent. Fr. Vol. 78, p. 362 (1910) 2 ♀ ♀. Congo.
38. *Ph. crassinoda*, Emery, ibidem, Vol. 63, p. 32 (1895) 2 ♀. Afrique australe.
Ph. crassinoda, Mayr, in Sjöstedt, Kilimandjaro Exped. Formicid. p. 12 (1907) 2 ♀ ♀ ♂.
 var. *cubangensis*, Forel, Mitt. Schweiz. Ent. Ges. Vol. 10, p. 306 (1901) 2. Mossamedes.
 subsp. *ruspolii*, Emery, Ann. Mus. Stor. Nat. Genova, Vol. 38, p. 597 (1897) 2 ♀. Afrique orientale.
Ph. crassinoda r. *ruspolii*, Forel, Rev. Ent. p. 138 (1908) ♂.
39. *Ph. escherichi*, Forel, Zool. Jahrb. Syst. Vol. 29, p. 254 (1910) 2 ♀. Erythrée.
40. *Ph. excellens*, Mayr, Verh. Zool.-bot. Ges. Wien, Vol. 12, p. 744 (1862) 2. Côte d'Or.
 subsp. *rhodesiana*, Forel, Ann. Soc. Ent. Belg. Vol. 57, p. 131 (1913) 2 ♀. Rhodesia.
 subsp. *weissi*, Santschi, Ann. Soc. Ent. Fr. Vol. 78, p. 361 (1909) 2. Congo : Brazzaville.
41. *Ph. grallatrix*, Emery, Bull. Soc. Ent. Ital. Vol. 31, p. 278 (1900) 2 ♀. Madagascar.
42. *Ph. kohli*, Mayr, Ann. Naturh. Mus. Wien, Vol. 16, p. 11 nota (1901) 2 ♀. Afrique or. : Waboniland.
43. *Ph. liengmei*, Forel, Mitt. Schweiz. Ent. Ges. Vol. 9, p. 93 (1894) ♀. Delagoa Bay, Rhodesia.
Ph. liengmei, Forel, Ann. Soc. Ent. Belg. Vol. 57, p. 134 (1913) 2.
 var. *malindana*, Forel, ibidem, Vol. 57, p. 135 (1913) ♀. Rhodesia.
 var. *shinsendensis*, Forel, Rev. Zool. Afr. Vol. 2, p. 327 (1913) ♀. Congo.
 subsp. *micrartifex*, Forel, Deutsche Ent. Zeitschr. Beiheft, p. 214 (1913) 2 ♀. Rhodesia.
44. *Ph. longispinosa*, Forel, in Grandidier, Hist. Nat. Madagascar, Vol. 20, p. 170, pl. 5, fig. 4 (1891) 2 ♀ ♀. Madagascar.
 subsp. *scabrata*, Forel, Ann. Soc. Ent. Belg. Vol. 39, p. 249 (1895) 2 ♀. Madagascar.
45. *Ph. lucida*, Forel, ibidem, Vol. 39, p. 248 (1895) ♀. Madagascar.
46. *Ph. madecassa*, Forel, ibidem, Vol. 36, p. 525 (1892) 2 ♀. Madagascar.
47. *Ph. mayri*, Forel, Mitt. Schweiz. Ent. Ges. Vol. 9, p. 91 (1894) 2 ♀. Sénégal.
48. *Ph. mentita*, Santschi, Boll. Labor. Zool. Scuola Agr. Portici, Vol. 8, p. 338 (1914) 2 ♀ ♀. Guinée française.
 var. *pullata*, Santschi, ibidem, Vol. 8, p. 339 (1914) 2 ♀. Guinée française.
49. *Ph. minima*, Mayr, Tijdschr. v. Ent. Vol. 21, p. 275 (1901) 2 ♀. Camerun.
 var. *catella*, Santschi, Boll. Labor. Zool. Scuola Agr. Portici, Vol. 8, p. 339 (1914) 2 ♀. Nigérie, Côte d'Or.
 subsp. *corticicola*, Santschi, Ann. Soc. Ent. Fr. Vol. 78, p. 366 (1909) 2 ♀ ♀ ♂. Congo : Brazzaville.
50. *Ph. nigeriensis*, Santschi, Boll. Labor. Zool. Scuola Agr. Portici, Vol. 8, p. 340 (1914) 2. Nigérie S.
51. *Ph. njassae*, Viehmeyer, Arch. f. Naturg. Vol. 79, A 12, p. 35 (1913) 2 ♀. Afrique or. allem.
 var. *legitima*, Santschi, Bull. Soc. Ent. Fr. p. 242 (1916). Afrique or. allem.
Ph. njassae, var. *sculptior*, Viehmeyer, Arch. f. Naturg. Vol. 79, A 12, p. 36 (1913) (*nomen preocc.*)

52. *h. occipitalis*, Ern. André, Rev. Ent. Caen, Vol. 9, p. 321 (1890) ♂ ♀. Sierra Leone.
subsp. *neutralis*, Santschi, Boll. Labor. Zool. Scuola Agr. Portici, Vol. 8, p. 336 (1914) ♂ ♀. Guinée française.
53. *Ph. o'swaldi*, Forel, in Grandidier, Hist. Nat. Madagascar, Vol. 20, p. 173 (1891) ♂ ♀ ♀ ♂. Madagascar.
subsp. *decollata*, Forel, Ann. Soc. Ent. Belg. Vol. 36, p. 527 (1892) ♂ ♀. Madagascar.
54. *Ph. pallidelutea* (Latreille), Fourmis, p. 241 (1802) (*Formica*). Sénégal.
? *Ph. pallidelutea*, Roger, Verz. Formicid. p. 30 (1863).
55. *Ph. platycephala*, Stitz, Erg. Deutsch. Zentr. Afr. Exped. 1907-08, Zool. Vol. 1, p. 380, fig. 3 (1916) ♂. Congo belge.
56. *Ph. prelli*, Forel, Bull. Soc. Vaud. Sc. Nat. Vol. 47, p. 362 (1911) ♂ ♀ ♀ ♂. Afrique or. allem.
subsp. *redbankensis*, Forel, Ann. Soc. Ent. Belg. Vol. 57, p. 128 (1913) ♂ ♀. Rhodesia.
var. *politociput*, Santschi, Ann. Soc. Ent. Fr. Vol. 84, p. 503 (1916) ♂ ♀. Rhodesia.
57. *Ph. putchella*, Santschi, Ann. Soc. Ent. Fr. Vol. 78, p. 360 (1909) ♀. Congo : Brazzaville.
58. *Ph. rugaticeps*, Emery, Ann. Mus. Stor. Nat. Genova, Vol. 9, p. 375 (1877) ♂.
var. *arabs*, Emery, ibidem, Vol. 16, p. 535 (1881) ♂ ♀ ♀. Erythrée.
Arabie : Yemen, Erythrée,
59. *Ph. scabriuscula*, Gerstaecker, Arch. f. Naturg. Vol. 37, p. 356 (1870) ♀ Afrique or. | Sénégal.
Ph. scabriuscula, Gerstaecker, in v. d. Decken, Ost. Afr. Gliedert, p. 360 (1873) ♀.
60. *Ph. schultzei*, Forel, in Schultze, Zool. Anthropol. Reise Afr. Formicid. p. 9, fig. 1 (1910) ♂ ♀ ♀ ♂. Kalahari.
var. *gwaaiensis*, Forel, Ann. Soc. Ent. Belg. Vol. 57, p. 129 (1913) ♂ ♀. Rhodesia.
61. *Ph. sculpturata*, Mayr, Verh. Zool.-bot. Ges. Wien, Vol. 16, p. 897 (1866) ♂. Afrique australe et or.
Ph. sculpturata, Emery, Ann. Soc. Ent. Fr. Vol. 63, p. 31 (1895) ♂ ♀.
var. *aerolata*, Forel, Sitz. ber. Bayerisch. Akad. Wiss. p. 369 (1911) ♂ ♀. Orange.
subsp. *berthoudi*, Forel, Mitt. Schweiz. Ent. Ges. Vol. 9, p. 89 (1894) ♂ ♀. Transvaal, Congo fr.
subsp. *dignata*, Santschi, Ann. Soc. Ent. Fr. Vol. 84, p. 250 (1915) ♂ ♀. Congo français.
subsp. *katonae*, Forel, Ann. Mus. Nat. Hung. Vol. 5, p. 21 (1907) ♀. Afrique or.
subsp. *welgelegenensis*, Forel, Rev. Zool. Afr. Vol. 2, p. 327 (1913) ♂ ♀. Congo.
subsp. *zambesiana*, Forel, Ann. Soc. Ent. Belg. Vol. 57, p. 133 (1913) ♂ ♀. Zambèze.
62. *Ph. speculifera*, Emery, Ann. Mus. Stor. Nat. Genova, Vol. 9, p. 373 (1877) ♂ ♀. Erythrée.
Ph. speculifrons, Dalla Torre, Cat. Hym. Vol. 7, p. 96.
var. *ascarus*, Emery, Bull. Soc. Ent. Ital. Vol. 33, p. 62 (1901) ♂.
63. *Ph. squalida*, Santschi, Ann. Soc. Ent. Fr. Vol. 78, p. 364 (1909) ♂ ♀. Erythrée.
Congo : Brazzaville.
64. *Ph. teneriffana*, Forel, Ann. Soc. Ent. Belg. Vol. 37, p. 465 (1893) ♂ ♀. Ténériffe, Tunisie, Syrie,
Ph. teneriffana, Santschi, Ann. Soc. Ent. Fr. Vol. 77, p. 520 (1908) ♀. Egypte, Erythrée, etc.
65. *Ph. vanderveldi*, Forel, Rev. Zool. Afr. Vol. 2, p. 326 (1913) ♂ ♀. Congo.
66. *Ph. variolosa*, Emery, Ann. Mus. Stor. Nat. Genova, Vol. 32, p. 112 (1892) ♀. Somalie.
67. *Ph. victoris*, Forel, Ann. Soc. Ent. Belg. Vol. 57, p. 127 (1913) ♂ ♀. Rhodesia S.
68. *Ph. voeltzkowi*, Forel, ibidem, Vol. 38, p. 227 (1894) ♂ ♀. Madagascar.
Ph. voeltzkowi, Forel, Abh. Senckenb. Ges. Frankfurt, Vol. 21, p. 207 (1897) ♂ ♀ ♀ ♂.
69. *Ph. xocensis*, Forel, Deutsche Ent. Zeitschr. Beiheft, p. 213 (1913) ♂ ♀. Rhodesia.
subsp. *bulawayensis*, Forel, ibidem, p. 214 (1913) ♂ ♀. Rhodesia.

ESPÈCES D'AFRIQUE ET DE MADAGASCAR

Caractères. — ♂ et ♀ : article terminal de la massue prédominant.

70. *Ph. arnoldi*, Forel, Ann. Soc. Ent. Belg. Vol. 57, p. 130 (1913) ♂ ♀. Rhodesia.
71. *Ph. annemariae*, Forel, Bull. Soc. Vaud. Sc. Nat. Vol. 52, p. 152 (1918) ♂ ♀ ♀. Madagascar.
72. *Ph. bequaerti*, Forel, Rev. Zool. Afr. Vol. 2, p. 330 (1913) ♂ ♀. Congo.
73. *Ph. braueri*, Forel, Abh. Senckenb. Ges. Frankfurt, Vol. 21, p. 204 (1897) ♂ ♀ ♀. Seychelles.
74. *Ph. ensifera*, Forel, ibidem, Vol. 21, p. 197 (1897) ♂ ♀. Madagascar.

75. *Ph. jonas*, Forel, in Voeltzkow, Reise Ost-Afr. Vol. 2, p. 82 (1907) ♂ ♀. Grande Comore.
 76. *Ph. kitschneri*, Forel, Ann. Soc. Ent. Belg. Vol. 54, p. 436 (1910) ♂ ♀. Natal.
 77. *Ph. nemoralis*, Forel, ibidem, Vol. 36, p. 526 (1892) ♂ ♀. Madagascar.
 var. *petax*, Forel, ibidem, Vol. 39, p. 488 (1895) ♂ ♀. Madagascar.
 78. *Ph. philippi*, Emery, Boll. Labor. Zool. Scuola Agr. Portici, Vol. 10, p. 8 (1915) ♂ ♀. Erythrée.
 79. *Ph. schoutedeni*, Forel, Rev. Zool. Afr. Vol. 2, p. 329 (1913) ♂ ♀. Congo.
 80. *Ph. sikorae*, Forel, in Grandidier, Hist. Nat. Madagascar, Vol. 20, p. 223 (1891), 228 (1892) ♂ ♀ ♀. Madagascar.
 var. *litigiosa*, Forel, Ann. Soc. Ent. Belg. Vol. 36, p. 526 (1892) ♂ ♀ ♀. Madagascar.
 81. *Ph. strator*, Forel, Zool. Jahrb. Syst. Vol. 29, p. 256 (1910) ♂ ♀. Erythrée.
 82. *Ph. termitophila*, Forel, in Wasmann, Res. Swed. Exped. White Nile, n° 13, p. 13 (1904) ♂ ♀ ♀. Soudan, Sénégal.
 subsp. *liberiensis*, Forel, Sitz. ber. Bayerisch. Akad. Wiss. p. 370 (1911) ♂ ♀. Liberia, Guinée française.
 83. *Ph. tricarinata*, Santschi, Boll. Labor. Zool. Scuola Agr. Portici, Vol. 8, p. 340 (1914) ♂. Guinée française.
 84. *Ph. veteratrix*, Forel, in Grandidier, Hist. Nat. Madagascar, Vol. 20, p. 225 (1891) ♂ ♀. Madagascar.
 var. *angustinoda*, Forel, Ann. Soc. Ent. Belg. Vol. 36, p. 526 (1892) ♂ ♀. Madagascar.

ESPÈCES DES INDES, DU JAPON, DE LA MALAISIE, DE L'Océanie ET DE L'AUSTRALIE

Caractères. — ♂ et ♀ : article terminal de la massue non prédominant.

85. *Ph. aglaë*, Forel, Zool. Jahrb. Syst. Vol. 36, p. 32 (1913) ♂ ♀ ♀. Java : Buitenzorg.
 86. *Ph. allani*, Bingham, Fauna Brit. India, Hym. Vol. 2, p. 264 (1903) ♂ ♀. Birmanie 500-2000 m.
 87. *Ph. amia*, Forel, Ent. Mitt. Berlin, Vol. 1, p. 60 (1912) ♂ ♀. Formose.
 88. *Ph. asperata*, Emery, Ann. Mus. Stor. Nat. Genova, Vol. 34, p. 469 (1894) ♂ ♀. (capellinii var.). Tenasserim.
 Ph. asperata, Emery, ibidem, Vol. 40, p. 682 (1901).
 Ph. capellinii var. *asperata*, Forel, Rev. Suisse Zool. Vol. 10, p. 176 (1902); Journ. Bombay Nat. Hist. Soc. Vol. 14, p. 531, 543 (1902); Bingham, Fauna Brit. India, Hym. Vol. 2, p. 246 (1903) ♂ ♀.
 89. *Ph. attila*, Forel, Zool. Jahrb. Syst. Vol. 36, p. 34, fig. G, H (1913) ♂ ♀. Sumatra.
 90. *Ph. bareleti*, Forel, Ann. Soc. Ent. Belg. Vol. 47, p. 252 (1903) ♂ ♀. Ceylan.
 Ph. jucunda (part.) Bingham, Fauna Brit. India, Hym. Vol. 2, p. 256 (1903) nec Forel.
 91. *Ph. binghami*, Forel, Rev. Suisse Zool. Vol. 10, p. 184, 198 (1902) ♂ ♀. Birmanie.
 Ph. binghami, Forel, Journ. Bombay Nat. Hist. Soc. Vol. 14, p. 537, 546 (1902); Bingham, Fauna Brit. India, Hym. Vol. 2, p. 261 (1903) ♂ ♀.
 92. *Ph. butteli*, Forel, Zool. Jahrb. Syst. Vol. 36, p. 36 (1913) ♂ ♀ ♀ ♂. Sumatra.
 93. *Ph. capellinii*, Emery, Ann. Mus. Stor. Nat. Genova, Vol. 25, p. 463 note, pl. 2, fig. 14 (1887) ♂.
 Ph. capellinii, Emery, ibidem, Vol. 40, p. 681 (1901) ♂ ♀.
 94. *Ph. constanciae*, Forel, Rev. Suisse Zool. Vol. 10, p. 177, 194 (1902) ♂ ♀ ♀. Nilgiris.
 Ph. constantiae, Forel, Journ. Bombay Nat. Hist. Soc. Vol. 14, p. 532, 543 (1902); Bingham, Fauna Brit. India, Hym. Vol. 2, p. 225, 248 (1903) ♂ ♀ ♀.
 var. *nigra*, Forel, Rev. Suisse Zool. Vol. 10, p. 194 (1902) ♂ ♀ ♀. Nilgiris.
 95. *Ph. dugasi*, Forel, in Escherich, Termitenleben Ceylon, p. 222 nota (1911) ♂ ♀. Cochinchine.
 96. *Ph. ernsti*, Forel, Ent. Mitt. Berlin, Vol. 1, p. 67 (1912) ♂ ♀. Formose.
 97. *Ph. exasperata* (Mayr), Sitz. ber. Akad. Wiss. Wien, Vol. 53, p. 506, pl. f. 12 (1866) ♀ (*Ischnomyrmex*). Patrie ?
 Ph. exasperata, Viehmeyer, Zool. Jahrb. Syst. Vol. 37, p. 606 (1914).
 var. *concordia*, Santschi, Bull. Soc. Ent. Fr. p. 242 (1916). Singapore.

- Ph. exasperata*, var. *polita*, Viehmeyer, Zool. Jahrb. Syst. Vol. 37, p. 606 (1914) ♂ ♀ (*nomen preocc.*).
 var. *fusiformis*, Viehmeyer, ibidem, Vol. 37, p. 607 (1914) ♂ ♀ ♂. Nouvelle-Guinée N. E.
 98. *Ph. feae*, Emery, Ann. Mus. Stor. Nat. Genova (2), Vol. 14, p. 469 Tenasserim.
 (1894) ♂ ♀ ♀.
Ph. feae, Forel, Rev. Suisse Zool. Vol. 10, p. 183 (1902); Journ. Bombay Nat. Hist. Soc. Vol. 14, p. 536 (1902); Bingham, Fauna Brit. India, Hym. Vol. 2, p. 225, 260 (1903) ♂ ♀ ♀.
 99. *Ph. fergussoni*, Forel, Rev. Suisse Zool. Vol. 10, p. 169, 188 (1902) ♂ ♀. Travancore.
Ph. fergussoni, Forel, Journ. Bombay Nat. Hist. Soc. Vol. 14, p. 526, 540 (1902); Bingham, Fauna Brit. India, Hym. Vol. 2, p. 224, 234 (1903) ♂ ♀.
 100. *Ph. ghatica*, Forel, Rev. Suisse Zool. Vol. 10, p. 180, 196 (1902) ♂ ♀. Poona.
Ph. ghatica, Forel, Journ. Bombay Nat. Hist. Soc. Vol. 14, p. 534, 545 (1902); Bingham, Fauna Brit. India, Hym. Vol. 2, p. 226, 254 (1903) ♂ ♀.
 101. *Ph. ghigii*, Emery, Ann. Mus. Stor. Nat. Genova, Vol. 40, p. 685 Sumatra.
 (1901) ♂ ♀.
 102. *Ph. grayi*, Forel, Rev. Suisse Zool. Vol. 10, p. 167, 187 (1902) ♂ ♀. Hindoustan O. (Poona),
Ph. grayi, Forel, Journ. Bombay Nat. Hist. Soc. Vol. 14, p. 524, 539 (1902); Sikhim.
 Bingham, Fauna Brit. India, Hym., Vol. 2, p. 223, 230 (1903) ♂ ♀.
 103. *Ph. havilandi*, Forel, Rev. Suisse Zool. Vol. 19, p. 38 (1911) ♂ ♀ ♀ ♂. Sarawak.
 var. *sapuanana*, Forel, Bull. Soc. Vaud. Sc. Nat. Vol. 47, p. 373 (1911) ♂ ♀; Zool. Sumatra.
 Jahrb. Syst. Vol. 36, p. 31 (1913) biol.
 var. *selangorensis*, Forel, ibidem, Vol. 36, p. 31 (1913) ♂ ♀ ♀ ♂. Malacca.
 104. *Ph. horni*, Emery, Deutsche Ent. Zeitschr. p. 118 (1901) ♂. Ceylan.
Ph. horni, Forel, Rev. Suisse Zool. Vol. 10, p. 183 (1902); Journ. Bombay Nat. Hist. Soc. Vol. 14, p. 537, 546 (1902); Bingham, Fauna Brit. India, Hym. Vol. 2, p. 226, 251 (1903) ♂.
 105. *Ph. hospita*, Bingham, Fauna Brit. India, Hym. Vol. 2, p. 224, 238 Calcuta.
 (1903) ♂.
 106. *Ph. huberi*, Forel, Bull. Soc. Vaud. Sc. Nat. Vol. 47, p. 374 (1911) ♂ ♀. Sumatra.
 var. *perakensis*, Forel, ibidem, Vol. 47, p. 376, 386 (1911) ♂. Malacca.
 107. *Ph. impressiceps*, Mayr, Journ. Mus. Godeffroy, Vol. 12, p. 105 (1876) ♂ ♀. Queensland.
Ph. impressiceps, Forel, Rev. Suisse Zool. Vol. 10, p. 433 (1902) ♀.
 var. *commista*, Forel, Mitt. Zool. Mus. Berlin, Vol. 2, p. 13 (1901) ♂ ♀ ♀ ♂. Archipel Birmarck.
 108. *Ph. indica*, Mayr, Verh. Zool.-bot. Ges. Wien, Vol. 28, p. 676, 677, 679 Hindoustan, Birmanie,
 (1878) ♂ ♀ ♀. Ceylan.
Ph. indica, Forel, Rev. Suisse Zool. Vol. 10, p. 185, 198 (1902) ♂ ♂; Journ. Bombay, Nat. Hist. Soc. Vol. 14, p. 538, 546 (1902); Bingham, Fauna, Brit. India, Hym. Vol. 2, p. 226, 263 (1903) ♂ ♀ ♀ ♂;
 ? *Atta providens*, Sykes, Trans. Ent. Soc. Lond. Vol. 1, p. 103, pl. 13, f. 2 (1835) ♂.
 var. *connoorensis*, Forel, Rev. Suisse Zool. Vol. 10, p. 185, 199 (1902) ♂ ♀. Connoor.
Ph. indica, var. *connoorensis*, Bingham, Fauna Brit. India, Hym. Vol. 2, p. 263 (1903).
 subsp. *himalayana*, Forel, Rev. Suisse Zool. Vol. 10, p. 185, 199 (1902) ♂ ♀. Himalaya.
Ph. indica r. *himalayana*, Forel, Journ. Bombay Nat. Hist. Soc. Vol. 14, p. 538, 546 (1902).
Ph. himalayana, Bingham, Fauna Brit. India, Hym. Vol. 2, p. 227, 265 (1903) ♂ ♀.
 subsp. *rotschana*, Forel, Rev. Suisse Zool. Vol. 10, p. 185, 199 (1902) ♂ ♀. Hindoustan O., Ceylan.
Ph. indica r. *rotschana*, Forel, Journ. Bombay Nat. Hist. Soc. Vol. 14, p. 538, 546 (1902).
Ph. rotschana, Bingham, Fauna Brit. India, Hym. Vol. 2, p. 227, 264 (1903) ♂ ♀.
 var. *divinans*, Forel, in Escherich, Termitenleben Ceylon, p. 222 (1911) ♂ ♀. Ceylan.
 109. *Ph. javana*, Mayr, Tijdschr. v. Ent. Vol. 10, p. 98 (1867) ♂ ♀. Java et îles de la Sonde;
Ph. javana, Mayr, Verh. Zool.-bot. Ges. Wien, Vol. 28, p. 676, 677, (1876); Birmanie.
 Forel, Rev. Suisse Zool. Vol. 10, p. 184 (1902); Journ. Bombay Nat. Hist. Soc. Vol. 14, p. 537, 546 (1902); Bingham, Fauna Brit. India, Hym. Vol. 2, p. 226, 262 (1903) ♂ ♀.
 var. *cairnsiana*, Forel, Rev. Suisse Zool. Vol. 10, p. 438 (1902) ♂ ♀. Queensland.
 var. *dharmasana*, Forel, ibidem, Vol. 10, p. 184, 198 (1902), N. O. de l'Himalaya.

- Ph. javana* var. *dharmasana*, Forel, Journ. Bombay Nat. Hist. Soc. Vol. 14, p. 537, 546 (1902) ♀.
- var. *dolenda*, Forel, Ent. Mitt. Berlin, Vol. 1, p. 60 (1912) ♂ ♀.
- var. *pectinata*, Stitz, Sitz. Ges. Naturf. Freunde Berlin, p. 504 (1912) ♂.
- subsp. *jacobsoni*, Forel, Notes Leyden Mus. Vol. 33, p. 203 (1911) ♂ ♀ ♂.
- var. *taipingensis*, Forel, Zool. Jahrb. Syst. Vol. 36, p. 28 (1913).
- subsp. *jubilans*, Forel, Notes Leyden Mus. Vol. 33, p. 202 (1911) ♂ ♀.
- var. *formosae*, Forel, Ent. Mitt. Berlin, Vol. 1, p. 60 (1912) ♂ ♀ ♂.
- subsp. *proteus*, Forel, Zool. Jahrb. Suppl. 15, Vol. 1, p. 55 (1912) ♂.
110. *Ph. jucunda*, Forel, Journ. Asiatic Soc. Bengal Vol. 54, II, p. 179 (1885) ♂.
- Ph. jucunda*, Forel, Rev. Suisse Zool. Vol. 10, p. 180, 196 (1902); Journ. Bombay Nat. Hist. Soc. Vol. 14, p. 535, 545 (1902); Bingham, Fauna Brit. India, Hym. Vol. 2, p. 236, 256 (1903) ♂ ♀.
- subsp. *fossulata*, Forel, Rev. Suisse Zool. Vol. 10, p. 181, 196 (1902) ♂ ♀.
- Ph. fossulata*, Bingham, Fauna Brit. India, Hym. Vol. 2, p. 225, 257.
111. *Ph. lamellinoda*, Forel, Rev. Suisse Zool. Vol. 10, p. 166, 186 (1902) ♂ ♀ ♂.
- Ph. lamellinoda*, Forel, Journ. Bombay Nat. Hist. Soc. Vol. 14, p. 524, 538 (1902); Bingham, Fauna Brit. India, Hym. Vol. 2, p. 223, 229 (1903) ♂ ♀ ♂.
112. *Ph. latinoda*, Roger, Berl. Ent. Zeitschr. Vol. 7, p. 195 (1863) ♂.
- Ph. latinoda*, Mayr, Reise Novara, Formicid. p. 101 (1865) ♀; Verh. Zool.-bot. Ges. Wien, Vol. 28, p. 675, 677 (1878); Forel, Rev. Suisse Zool. Vol. 10, p. 170, 189 (1902); Journ. Bombay Nat. Hist. Soc. Vol. 14, p. 527, 540 (1902); Bingham, Fauna Brit. India, Hym. Vol. 2, p. 224, 235 (1903) ♂ ♀.
- var. *major*, Forel, Journ. Asiatic Soc. Bengal, Vol. 54, II, p. 178 (1885) ♂ ♀.
- Ph. latinoda* var. *major*, Bingham, Fauna Brit. India, Hym. Vol. 2, p. 236 (1903).
- var. *peradeniyae*, Forel, in Escherich, Termitenleben Ceylon, p. 222 (1911) ♂ ♀.
- subsp. *angustior*, Forel, Rev. Suisse Zool. Vol. 10, p. 170, 189 (1902) ♂ ♀.
- Ph. latinoda* r. *angustior*, Forel, Journ. Bombay Nat. Hist. Soc. Vol. 14, p. 525, 540 (1902); Bingham, Fauna Brit. India, Hym. Vol. 2, p. 224, 236 (1903) ♂ ♀.
- var. *tanniana*, Forel, Ann. Soc. Ent. Belg. Vol. 47, p. 253 (1903) ♂ [*Ph. latinoda* r. *angusta* (? *angustior*) var.].
113. *Ph. longicornis*, Emery, Ann. Mus. Stor. Nat. Genova, Vol. 25, p. 532 (1887) ♂ ♀.
- Ph. longicornis*, Emery, Zool. Jahrb. Syst. Vol. 14, p. 573 (1901) ♂ ♀ ♂.
114. *Ph. makilingi*, Viehmeyer, Ent. Mitt. Berlin, Vol. 5, p. 285 (1916) ♂ ♀.
115. *Ph. malinsii*, Forel, Rev. Suisse Zool. Vol. 10, p. 167, 187 (1902) ♂ ♀.
- Ph. malinsii*, Forel, Journ. Bombay Nat. Hist. Soc. Vol. 14, p. 524, 539 (1902) ♂ ♀.
- Ph. malinsi*, Bingham, Fauna Brit. India, Hym. Vol. 2, p. 223, 231 (1903) ♂ ♀.
116. *Ph. manteroi*, Emery, Ann. Mus. Stor. Nat. Genova, Vol. 38, p. 564 (1897) ♂.
117. *Ph. modigliani*, Emery, ibidem, Vol. 40, p. 684 (1901) ♂ ♀ ♀.
118. *Ph. multidentis*, Forel, Rev. Suisse Zool. Vol. 10, p. 181, 197 (1902) ♂ ♀.
- Ph. multidentis*, Forel, Journ. Bombay Nat. Hist. Soc. Vol. 14, p. 535, 545 (1902); Bingham, Fauna Brit. India Hym. Vol. 2, p. 225, 257 (1903) ♂ ♀.
119. *Ph. naorojii*, Forel, Rev. Suisse Zool. Vol. 10, p. 167-187 (1902) ♂ ♀.
- Ph. naorojii*, Forel, Journ. Bombay Nat. Hist. Soc. Vol. 14, p. 525, 539 (1902); Bingham, Fauna Brit. India, Hym. Vol. 2, p. 224, 231 (1903) ♂ ♀.
120. *Ph. nietneri*, Emery, Deutsche Ent. Zeitschr. p. 118 (1901) ♂ ♀.
- Ph. nietneri*, Forel, Rev. Suisse Zool. Vol. 10, p. 175, 193 (1902); Journ. Bombay Nat. Hist. Soc. Vol. 14, p. 531, 543 (1902); Bingham, Fauna Brit. India, Hym. Vol. 2, p. 225, 245 (1903) ♂ ♀.
121. *Ph. nodus*, Fred. Smith, Trans. Ent. Soc. Lond. p. 407 (1874).
- Ph. nodus*, Forel, Mitt. Schweiz. Ent. Ges. Vol. 10, p. 268 (1900) ♂ ♀; Wheeler, Bull. Amer. Mus. Nat. Hist. Vol. 22, p. 307, pl. 41, f. 8, 9 (1906) ♂ ♀.

Formose.

Ceram.

Java. Malacca.

Malacca.

Java.

Formose.

Sumatra.

Hindoustan.

Hindoustan O., Sikhim jusqu'à
2000 m.

Hindoustan centr. et O.

Hindoustan, Ceylan.

Bengale.

Ceylan.

Hindoustan O, Birmanie.

Birmanie.

Iles Nias, Célèbes.

Luzon.

Ceylan, Sikhim.

Nouvelle Guinée.

Ile Mentawai.

Poona.

Poona.

Ceylan, Birmanie.

Japon.

122. *Ph. oceanica* (part.), Mayr, Sitz. ber. Akad. Wiss. Wien, Vol. 53, p. 510 (1866) ♂ ♀ (nec ♀, nec ♂).
Ph. oceanica, Mayr, Verh. Zool.-bot. Ges. Wien, Vol. 20, p. 977, 979 (1870) ♂ ♀;
 Emery, Ann. Mus. Stor. Nat. Genova, Vol. 40, p. 681 (1901).
 subsp. *cavannae*, Emery, Ann. Mus. Stor. Nat. Genova, Vol. 25, p. 464, nota (1887) ♂
 (*Ph. cavannae*).
Ph. oceanica var. *cavannae*, Emery, ibidem, Vol. 40, p. 681 (1901).
Ph. oceanica subsp. *cavannae*, Emery, Nova Caledonia, Vol. 1, p. 401 (1914) ♀.
123. *Ph. peguensis*, Emery, Ann. Mus. Stor. Nat. Genova (2), Vol. 14, p. 157 (1894) ♂ ♀ (*Ph. latinoda* subsp. *peguensis*).
Ph. peguensis, Forel, Rev. Suisse Zool. Vol. 10, p. 182, 198 (1902); Journ. Bombay Nat. Hist. Soc. Vol. 14, p. 536, 545 (1902); Bingham, Fauna Brit. India, Hym. Vol. 2, p. 226, 258 (1903) ♂ ♀.
 subsp. *yomensis*, Forel, Ann. Soc. Ent. Belg. Vol. 47, p. 253 (1903) ♂.
124. *Ph. phipsoni*, Forel, Rev. Suisse Zool. Vol. 10, p. 172, 190 (1902) ♂ ♀.
Ph. phipsoni, Forel, Journ. Bombay Nat. Hist. Soc. Vol. 14, p. 528, 541 (1902); Bingham, Fauna Brit. India, Hym. Vol. 2, p. 224, 238 (1903) ♂ ♀.
125. *Ph. plagiaria*, Fred. Smith, Journ. Proc. Linn. Soc. Lond. Zool. Vol. 4, Suppl. p. 112 (1860) ♂ ♀.
Ph. plagiaria, Mayr, Verh. Zool.-bot. Ges. Wien, Vol. 28, p. 675, 676 (1878) ♂ ♀; Forel, Rev. Suisse Zool. Vol. 10, p. 184 (1902); Journ. Bombay Nat. Hist. Soc. Vol. 14, p. 537, 546 (1902); Bingham, Fauna Brit. India, Hym. Vol. 2, p. 226, 261 (1903) ♂ ♀.
Ph. divergens, Mayr, Tijdschr. v. Ent. Vol. 10, p. 97 (1867) ♂ ♀ ♀.
 var. *moica*, Forel, in Escherich, Termitenleben Ceylon, p. 222 nota (1911) ♂.
Ph. plagiaria var. *moica*, Forel, Bull. Soc. Vaud. Sc. Nat. Vol. 47, p. 380 (1911) ♂ ♀.
 var. *rectilineata*, Viehmeyer, Ent. Mitt. Berlin, Vol. 5, p. 288 (1916) ♂.
Ph. plagiaria Viehmeyer, Stettin. Ent. Zeit. p. 155 (1913).
126. *Ph. plinii*, Forel, Rev. Suisse Zool. Vol. 19, p. 40 (1911) ♂ ♀ ♀.
127. *Ph. providens* (Sykes), Trans. Ent. Soc. Lond. Vol. 1, p. 103, pl. 13, f. 2 (1835) ♂ (*Atta*).
Ph. providens, Westwood, Ann. Mag. Nat. Hist. Vol. 6, p. 87, pl. 2, f. 7 (1841) ♂.
Oecodoma providens, Jerdon, Madras Journ. Liter. Soc. Vol. 17, p. 108 (1851).
Ph. providens (? *Ph. indica*, Mayr), Bingham, Fauna Brit. India, Hym. Vol. 2, p. 220, nota (1903).
128. *Ph. rhombinoda*, Mayr, Verh. Zool.-bot. Ges. Wien, Vol. 28, p. 675, 678 (1878) ♂ ♀.
Ph. rhombinoda, Forel, Rev. Suisse Zool. Vol. 10, p. 178, 195 (1902); Journ. Bombay Nat. Hist. Soc. Vol. 14, p. 533, 544 (1902); Bingham, Fauna Brit. India, Hym. Vol. 2, p. 226, 250 (1903) ♂ ♀ ♀.
 var. *formosensis*, Forel, Arch. f. Naturg. Vol. 79, A 6, p. 103 (1913) ♂ ♀ ♀ ♂.
 var. *micantiventris*, Mayr, Term. Fuzet. Vol. 20, p. 427 (1897) ♂.
Ph. rhombinoda var. *micantiventris*, Forel, Rev. Suisse Zool. Vol. 10, p. 178 (1902); Journ. Bombay Nat. Hist. Soc. Vol. 14, p. 533, 544 (1902); Bingham, Fauna Brit. India, Hym. Vol. 2, p. 251 (1903) ♂.
 var. *taprobanae*, Forel, Rev. Suisse Zool. Vol. 10, p. 178, 195 (1902) ♂ ♀.
Ph. rhombinoda var. *taprobanae*, Forel, Journ. Bombay Nat. Hist. Soc. Vol. 14, p. 533, 544 (1902); Bingham, Fauna Brit. India, Hym. Vol. 2, p. 251 (1902) ♂.
 subsp. *stella*, Forel, Bull. Soc. Vaud. Sc. Nat. Vol. 47, p. 380 (1911) ♂.
129. *Ph. roberti*, Forel, Rev. Suisse Zool. Vol. 10, p. 183, 198 (1902) ♂ ♀.
Ph. roberti, Forel, Journ. Bombay Nat. Hist. Soc. Vol. 14, p. 536, 545 (1902); Bingham, Fauna Brit. India, Hym. Vol. 2, p. 225, 259 (1903) ♂ ♀.
130. *Ph. rogersi*, Forel, Rev. Suisse Zool. Vol. 10, p. 182, 197 (1902) ♂ ♀,
Ph. rogersi Forel, Journ. Bombay Nat. Hist. Soc. Vol. 14, p. 535, 545 (1902); Bingham, Fauna Brit. India, Hym. Vol. 2, p. 236, 258 (1903) ♂ ♀.
 var. *taylori*, Forel, Rev. Suisse Zool. Vol. 10, p. 183, 198 (1902) ♂ ♀.
Ph. rogersi var. *taylori*, Forel, Journ. Bombay Nat. Hist. Soc. Vol. 14, p. 525, 545 (1902); Bingham, Fauna Brit. India, Hym. Vol. 2, p. 258 (1903) ♂ ♀.
131. *Ph. rugosa*, Fred. Smith, Cat. Hym. Brit. Mus. Vol. 6, p. 175 (1858) ♂.
Ph. rugosa, Forel, Rev. Suisse Zool. Vol. 10, p. 178, 194 (1902); Journ. Bombay Nat. Hist. Soc. Vol. 14, p. 532, 544 (1902); Bingham, Fauna Brit. India, Hym. Vol. 2, p. 225, 249 (1903) ♂ ♀.

N.-Guinée, N.-Calédonie,
 Samoa, Iles des Navigat.

Cette espèce a aussi été trouvée
 dans l'Ile de Mentavei.
 Nouvelle-Calédonie

Birmanie.

Birmanie.

Kanara.

Malaisie, Birmanie.

Cochinchine.

Célèbes dans le Copal.

Sarawak.

Inde.

Hindoustan, Ceylan.

Formose.

Ceylan.

Ceylan.

Sikkim 1200 m.

Sikkim, Kanara

Siwaliks.

Bengale.

Ceylan.

132. *Ph. sharpi*, Forel, Rev. Suisse Zool. Vol. 10, p. 169, 188 (1902) ♂ ♀. Hindoustan, Birmanie.
Ph. sharpi, Forel, Journ. Bombay Nat. Hist. Soc. Vol. 14, 526, 540 (1902);
 Bingham, Fauna Brit. India, Hym. Vol. 2, 224, 234 (1903) ♂ ♀.
 subsp. *hoogwerfi*, Forel, Rev. Suisse Zool. Vol. 10, p. 170, 189 (1902) ♂ ♀. Bombay, Mysore.
Ph. sharpi r. *hoogwerfi*, Forel, Journ. Bombay Nat. Hist. Soc. Vol. 14, p. 525,
 540 (1902) ♂ ♀.
Ph. hoogwerfi, Bingham, Fauna Brit. India, Hym. Vol. 2, p. 224, 235 (1903)
 ♂ ♀.
133. *Ph. spathifera*, Forel, Rev. Suisse Zool. Vol. 10, p. 168, 187 (1902) ♂ ♀ ♀ ♂. Hindoustan.
Ph. spathifera, Forel, Journ. Bombay Nat. Hist. Soc. Vol. 14, p. 525, 539
 (1902); Bingham, Fauna Brit. India, Hym. Vol. 2, p. 223, 232, fig. 80
 (1903) ♂ ♀ ♀ ♂.
 var. *aspatha*, Forel, Rev. Suisse Zool. Vol. 10, p. 169, 188 (1902) ♂ ♀. Assam, Cochin, Birmanie.
Ph. spathifera var. *aspatha*, Forel, Journ. Bombay Nat. Hist. Soc. Vol. 14, p. 525,
 540 (1902); Bingham, Fauna Brit. India, Hym. Vol. 2, p. 233 (1903) ♂ ♀.
 var. *yverburgi*, Forel, Rev. Suisse Zool. Vol. 10, p. 168, 188 (1902) ♂ ♀ ♀. Ceylan.
Ph. spathifera, var. *yverburgi*, Forel, Journ. Bombay Nat. Hist. Soc. Vol. 14,
 p. 525, 540 (1902); Bingham, Fauna Brit. India, Hym. Vol. 2, p. 233
 (1903) ♂ ♀.
134. *Ph. striativentris*, Mayr, Verh. Zool.-bot. Ges. Wien, Vol. 28, p. 675, 678 Hindoustan.
 (1878) ♂.
Ph. striativentris, Forel, Rev. Suisse Zool. Vol. 10, p. 180, 195 (1902); Journ.
 Bombay Nat. Hist. Soc. Vol. 14, p. 534, 544 (1902); Bingham, Fauna Brit.
 India, Hym. Vol. 2, p. 226, 253 (1903) ♂ ♀ ♀.
135. *Ph. sulcaticeps*, Roger, Berl. Ent. Zeitschr. Vol. 7, p. 193 (1863) ♂ ♀ ♀ ♂. Ceylan, Bengale, N. O.
Ph. sulcaticeps, Mayr, Verh. Zool.-bot. Ges. Wien, Vol. 28, p. 675, 676 (1878);
 Forel, Rev. Suisse Zool. Vol. 10, p. 179, 195 (1902); Journ. Bombay Nat.
 Hist. Soc. Vol. 14, p. 534, 544 (1902); Bingham, Fauna Brit. India, Hym.
 Vol. 2, p. 225, 251 (1903) ♂ ♀.
 var. *punensis*, Forel, Rev. Suisse Zool. Vol. 10, p. 179, 195 (1902) ♂ ♀. Poona.
Ph. sulcaticeps var. *punensis*, Forel, Journ. Bombay Nat. Hist. Soc. Vol. 14,
 p. 534, 544, (1902); Bingham, Fauna Brit. India, Hym. Vol. 2, p. 252 (1903)
 ♂ ♀.
 subsp. *vellicans*, Forel, in Escherich, Termitenleben Ceylon, p. 222 (1911) ♂ ♀. Ceylan.
 subsp. *yeensis*, Forel, Rev. Suisse Zool. Vol. 10, 179, 195 (1902) ♂. Birmanie.
Ph. sulcaticeps r. *yeensis*, Forel, Journ. Bombay Nat. Hist. Soc. Vol. 14, p. 533,
 544 (1902) ♂;
Ph. yeensis, Bingham, Fauna Brit. India, Hym. Vol. 2, p. 225, 252 (1903) ♂ ♀.
136. *Ph. sykesi*, Forel, Rev. Suisse Zool. Vol. 10, p. 173, 190 (1902) ♂ ♀ ♀ ♂. Hindoustan Centr. et O.
Ph. sykesi, Forel, Journ. Bombay Nat. Hist. Soc. Vol. 14, p. 529, 541 (1902);
 Bingham, Fauna Brit. India, Hym. Vol. 2, p. 224, 240 (1903) ♂ ♀ ♀ ♂.
137. *Ph. taiwanensis*, Forel, Ent. Mitt. Berlin, Vol. 1, p. 59 (1912) ♂. Formose.
138. *Ph. treubi*, Forel, Mitt. Naturh. Mus. Hamburg, Vol. 22, p. 19 (1905) ♂ ♀. Java.
139. *Ph. velox*, Emery, Ann. Mus. Stor. Nat. Genova, Vol. 25, p. 462 (1887) ♀. Ternate.
140. *Ph. wroughtoni*, Forel, Rev. Suisse Zool. Vol. 10, p. 176, 193 (1902) Hindoustan O.
 ♂ ♀ ♀ ♂
Ph. wroughtoni, Forel, Journ. Bombay Nat. Hist. Soc. Vol. 14, p. 531, 543 (1902);
 Bingham, Fauna Brit. India, Hym. Vol. 2, p. 225, 247 (1903) ♂ ♀ ♀ ♂.

ESPÈCES DE L'INDE CONTINENTALE ET INSULAIRE ET DU JAPON

Caractères. — ♂ et ♀ : article terminal de la massue prédominant.

141. *Ph. aristotelis*, Forel, Rev. Suisse Zool. Vol. 19, p. 43 (1911) ♂ ♀ ♂. Sarawak.
142. *Ph. elisae*, Emery, Ann. Mus. Stor. Nat. Genova, Vol. 40, p. 686 (1901) ♂. Ile Engano.
 var. *nenia*, Forel, Zool. Jahrb. Syst. Vol. 36, p. 30 (1913) ♂ ♀. Sumatra.
143. *Ph. fervida*, Fred. Smith, Trans. Ent. Soc. Lond. p. 406 (1874) ♂ ♀. Japon.
Ph. fervida, Forel, Mitt. Schweiz. Ent. Ges. Vol. 10, p. 268 (1900) ♂ ♀.
144. *Ph. hortensis*, Forel, Zool. Jahrb. Syst. Vol. 36, p. 38, fig. J (1913) ♂ ♀ ♀ ♂. Sumatra, Java.
145. *Ph. inscrobiculata*, Viehmeyer, Arch. f. Naturg. Vol. 81 (A), 8, p. 120 Malacca.
 (1916) ♂ ♀ (*inscrobiculatus*).

146. *Ph. magretti*, Emery, Ann. Mus. Stor. Nat. Genova, Vol. 25, p. 462 (1887) ♂ ♀. Java, Birmanie.
Ph. magretti, Forel, Rev. Suisse Zool. Vol. 10, p. 180 (1902); Journ. Bombay Nat. Hist. Soc. Vol. 14, p. 534, 545 (1902); Bingham, Fauna Brit. India, Hym. Vol. 2, p. 226, 255 (1903) ♂.
147. *Ph. mus*, Forel, Rev. Suisse Zool. Vol. 10, p. 174, 191 (1902) ♂ ♀ ♂. Calcutta, Kanara.
Ph. mus, Forel, Journ. Bombay Nat. Hist. Soc. Vol. 14, p. 529, 542 (1902); Bingham, Fauna Brit. India, Hym. Vol. 2, p. 224, 242 (1903) ♂ ♀ ♂.
148. *Ph. nodgii*, Forel, Mitt. Naturh. Mus. Hamburg, Vol. 22, p. 16 (1905). Java.
♂ ♀ ♀.
Ph. nodgii, Viehmeyer, Arch. f. Naturg. Vol. 81 (A), 8, p. 119 (1916) ♂.
var. *tjibodana*, Forel, Mitt. Naturh. Mus. Hamburg, Vol. 22, p. 16 (1905) ♂ ♀ ♀. Java.
subsp. *maxwellensis*, Forel, Zool. Jahrb. Syst. Vol. 36, p. 40 (1913) ♂ ♀. Malacca.
149. *Ph. parva*, Mayr, Reise Novara, Formicid. p. 98, pl. 4, fig. 28a, b (1865) ♂ ♀. Ceylan.
Ph. parva, Mayr, Verh. Zool.-bot. Ges. Wien, Vol. 28, p. 674, 676 (1878) ♂ ♀;
Forel, Rev. Suisse Zool. Vol. 10, p. 175, 192 (1902); Journ. Bombay Nat. Hist. Soc. Vol. 14, p. 530, 542 (1902); Bingham, Fauna Brit. India, Hym. Vol. 2, p. 224, 244 (1903) ♂ ♀ ♂ ♂.
var. *decanica*, Forel, Rev. Suisse Zool. Vol. 10, p. 175, 192 (1902) ♂ ♀ ♂ ♂. Ceylan.
Ph. parva var. *decanica*, Forel, Journ. Bombay Nat. Hist. Soc. Vol. 14, p. 542 (1902) ♀ ♀ ♂.
150. *Ph. pronotalis*, Forel, Rev. Suisse Zool. Vol. 10, p. 173, 190 (1902) ♂ ♀ ♂. Sikkim, Ceylan.
P. pronotalis, Forel, Journ. Bombay Nat. Hist. Soc. Vol. 14, p. 528, 541 (1902); Bingham, Fauna Brit. Hym. Vol. 2, p. 224, 239 (1903) ♂ ♀ ♀.
151. *Ph. rabo*, Forel, Zool. Jahrb. Syst. Vol. 36, p. 28 (1913) ♂ ♀ ♀. Sumatra, Malacca.
152. *Ph. rinae*, Emery, Ann. Mus. Stor. Nat. Genova, Vol. 40, p. 687 (1901) ♂. Sumatra, Java.
var. *mala*, Forel, Notes Leyden Mus. Vol. 33, p. 205 (1911) ♂ ♀. Java.
subsp. *tipunae*, Forel, Ent. Mitt. Berlin, Vol. 1, p. 68 (1912) ♂ ♀. Formose.
153. *Ph. sagei*, Forel, Rev. Suisse Zool. Vol. 10, p. 174, 192 (1902) ♂ ♀. Himalaya Nord-Ouest :
Ph. sagei, Forel, Journ. Bombay Nat. Hist. Soc. Vol. 14, p. 530, 542 (1902); Bingham, Fauna Brit. India, Hym. Vol. 2, p. 224, 243 (1903) ♂ ♀. Dharmasala.
154. *Ph. sauberi*, Forel, Mitt. Naturh. Mus. Hamburg, Vol. 22, p. 18 (1905) Java.
♂ ♀.
subsp. *sarawakana*, Forel, Rev. Suisse Zool. Vol. 19, p. 45 (1911) ♂ ♀. Sarawak.
155. *Ph. sauteri*, Wheeler, Bull. Amer. Mus. Nat. Hist. Vol. 26, p. 334 (1909) Formose.
♂ ♀.
156. *Ph. simoni*, Emery, Ann. Soc. Ent. Fr. Vol. 62, p. 266 (1893) ♂. Luzon.
157. *Ph. tandjongensis*, Forel, Zool. Jahrb. Syst. Vol. 36, p. 42 (1913) ♂ ♀. Sumatra, Java.
158. *Ph. templaria*, Forel, Rev. Suisse Zool. Vol. 10, p. 175, 192 (1902) ♂. Himalaya N. O., Sikkim
Ph. templaria, Forel, Journ. Bombay Nat. Hist. Soc. Vol. 14, p. 530, 542 (1902); Bingham, Fauna Brit. India, Hym. Vol. 2, p. 224, 244 (1903) ♂ ♀. 2000 m.
subsp. *enscrobata*, Forel, Zool. Jahrb. Syst. Vol. 36, p. 41 (1913) ♂. Ceylan.
159. *Ph. watsoni*, Forel, Rev. Suisse Zool. Vol. 10, p. 171, 189 (1902) ♂ ♀. Birmanie, Ceylan.
Ph. watsoni, Forel, Journ. Bombay Nat. Hist. Soc. Vol. 14, p. 527, 541 (1902); Bingham, Fauna Brit. India, Hym. Vol. 2, p. 224, 237 (1903) ♂ ♀. Bengale.
160. *Ph. wood-masoni*, Forel, Journ. Asiat. Soc. Bengal, Vol. 54, II, p. 180 (1885) ♂. Hindoustan, Ceylan.
Ph. wood-masoni, Forel, Rev. Suisse Zool. Vol. 10, p. 173, 191 (1902); Journ. Bombay Nat. Hist. Soc. Vol. 14, p. 529, 541 (1902); Bingham, Fauna Brit. India, Hym. Vol. 2, p. 224, 241 (1903) ♂ ♀ ♂.

ESPÈCES DE LA NOUVELLE-GUINÉE,
DE LA NOUVELLE-CALÉDONIE ET DE L'AUSTRALIE

Caractères. — ♂ et ♀ : article terminal de la massue plus ou moins prédominant.

161. *Ph. ampla*, Forel, Ann. Soc. Ent. Belg. Vol. 37 p. 463 (1893) ♂ (*Ph. variabilis* st. *ampla*). Australie O.

- Ph. ampla*, Forel, Ann. Soc. Ent. Belg. Vol. 45, p. 377 (1901); Fauna S. W. Austral. Vol. 1, p. 280 (1907) ♀.
- var. *mackayensis*, Forel, Rev. Suisse Zool. Vol. 10, p. 436 (1902) ♂ ♀. Queensland.
- Ph. ampla* var. *mackayensis*, Forel, Arkiv f. Zool. Vol. 9, N° 16, p. 57 (1915) ♂.
- var. *parallela*, Forel, Rev. Suisse Zool. Vol. 10, p. 435 (1902) ♂ ♀ ♂. N. S. Wales.
- var. *parviceps*, Forel, Arkiv f. Zool. Vol. 9, N° 16, p. 57 (1915) ♂. Queensland.
- var. *yarrensis*, Forel, Rev. Suisse Zool. Vol. 10, p. 434 (1902) ♂ ♀ ♀. Victoria.
162. *Ph. amplificata*, Viehmeyer, Deutsche Ent. Zeitschr. p. 517, fig. 1 (1914) ♂ ♀. Nouvelle-Guinée, Monts Rawlinson.
163. *Ph. anthracina*, Forel, Rev. Suisse Zool. Vol. 10, p. 419 (1902) ♂ ♀ ♀. Queensland.
- subsp. *grandii*, Emery, Boll. Labor Zool. Scuola Agric. Portici, Vol. 8, p. 183 (1914) ♂ ♀. N. S. Wales.
- subsp. *orba*, Forel, Rev. Suisse Zool. Vol. 10, p. 421 (1902) ♂ ♀ ♀. N. S. Wales.
164. *Ph. athertonensis*, Forel, Arkiv f. Zool. Vol. 9, N° 16, p. 62 (1915) ♂ ♀ ♀. Queensland.
- subsp. *cedarensis*, Forel, ibidem, p. 64 (1915) ♂ ♀ ♂. Queensland.
- subsp. *tambourinensis*, Forel, ibidem, p. 65 (1915) ♂ ♀ ♀ ♂. Queensland.
165. *Ph. beauforti*, Emery, Nova Guinea, Zool. Vol. 5, p. 535 (1911) ♂. Nouvelle-Guinée Occid.
166. *Ph. bos*, Forel, Ann. Soc. Ent. Belg. Vol. 37, p. 463 (1893) ♂ ♀ ♀. Australie O., Victoria.
- Ph. bos*, Forel, Rev. Suisse Zool. Vol. 10, p. 432 (1902) ♂ ♀ ♀.
- var. *eubos*, Forel, Arkiv f. Zool. Vol. 9, N° 16, p. 62 (1915) ♂ ♀.
- subsp. *baucis*, Forel, Rev. Suisse Zool. Vol. 18, p. 37 (1910) ♂ ♀ ♀. Queensland.
167. *Ph. brevicornis*, Mayr, Journ. Mus. Godeffroy, Vol. 12, p. 106 (1876) ♂ ♀. N. S. Wales.
168. *Ph. concentrica*, Forel, Rev. Suisse Zool. Vol. 10, p. 416 (1902) ♂ ♀. Tasmanie.
- subsp. *recurva*, Forel, ibidem, Vol. 18, p. 39 (1910) ♂ ♀ ♀ ♂.
169. *Ph. conficta*, Forel, ibidem, Vol. 10, p. 417 (1902) ♂ ♀. N. S. Wales.
170. *Ph. cryptocera*, Emery, Term. Füzet. Vol. 23, p. 324, pl. 8, f. 26, 27 (1900) ♂ ♀. Nouvelle-Guinée N. E.
171. *Ph. deserticola*, Forel, Rev. Suisse Zool. Vol. 18, p. 35 (1910) ♂ ♀ ♀. Australie centrale.
172. *Ph. dolichocephala*, Ern. André, Rev. Ent. Caen, p. 262 (1896) ♂. Australie O.
173. *Ph. fuscula*, Emery, Term. Füzet. Vol. 23, p. 325 (1900) ♂ ♀. Nouvelle-Guinée N. E.
174. *Ph. hartmeyer*, Forel, Fauna S. W. Austral. Vol. 1, p. 280 (1907) ♂ ♀. Australie S. O.
175. *Ph. laminata*, Emery, Term. Füzet. Vol. 23, p. 325, pl. 8, f. 28, 29 (1900) ♂ ♀. Nouvelle-Guinée N. E.
176. *Ph. liteae*, Forel, Rev. Suisse Zool. Vol. 18, p. 41 (1910) ♂ ♀. Tasmanie.
177. *Ph. lobulata*, Emery, Term. Füzet. Vol. 23, p. 324 (1900) ♂ ♀. Nouvelle-Guinée N. E.
178. *Ph. longiceps*, Mayr, Journ. Mus. Godeffroy, Vol. 12, p. 106 (1876) ♂ ♀. Queensland.
- var. *frontalis*, Forel, Rev. Suisse Zool. Vol. 10, p. 436 (1902) ♂ ♀ ♀.
- subsp. *doddi*, Forel, ibidem, Vol. 18, p. 38 (1910) ♂ ♀ ♀. Queensland.
179. *Ph. luteipes*, Emery, Nova Caledonia, Vol. 1, p. 402 (1914) ♂ ♀. Nouvelle-Calédonie.
- subsp. *obvia*, Emery, ibidem, Vol. 1, p. 403 (1914) ♂ ♀. Nouvelle-Calédonie.
180. *Ph. opaciventris*, Mayr, Journ. Mus. Godeffroy, Vol. 12, p. 105 (1876) ♂ ♀. Queensland.
181. *Ph. philemon*, Forel, Rev. Suisse Zool. Vol. 18, p. 44 (1910) ♂ ♀ ♂. Iles Salomon.
182. *Ph. platypus*, Crawley, Ann. Mag. Nat. Hist. (8), Vol. 15, p. 234. Australie: Stapleton N. T.
183. *Ph. proxima*, Mayr, Journ. Mus. Godeffroy, Vol. 12, p. 104 (1876) ♂ ♀. Queensland.
- subsp. *bombalensis*, Forel, Rev. Suisse Zool. Vol. 18, p. 43 (1910) ♂ ♀.
- subsp. *transversa*, Forel, ibidem, Vol. 10, p. 428 (1902) ♂ ♀ ♀ ♂.
- var. *opacior*, Forel, ibidem, Vol. 18, p. 44, (1910) ♂ ♀. N. S. Wales.
184. *Ph. sericella*, Viehmeyer, Arch. f. Naturg. Vol. 79 (A) 12, p. 33 (1913) ♂ ♀. Nouvelle-Guinée.
185. *Ph. tasmaniensis*, Mayr, Sitz. ber. Akad. Wiss. Wien, Vol. 53, p. 511 (1866) ♂. Tasmanie.
- Ph. tasmaniensis*, Mayr, Verh. Zool.-bot. Ges. Wien, Vol. 20, p. 977 (1870) ♂.
- var. *continentis*, Forel, Rev. Suisse Zool. Vol. 10, p. 437 (1902) ♂ ♀ ♀. Victoria.
186. *Ph. trapezoidea*, Viehmeyer, Arch. f. Naturg. Vol. 79 (A) 12, p. 36 (1913) ♂. Australie.
187. *Ph. turneri*, Forel, Rev. Suisse Zool. Vol. 10, p. 430 (1902) ♂ ♀. Queensland.
188. *Ph. umbonata*, Mayr, Verh. Zool.-bot. Ges. Wien, Vol. 20, p. 977, 978 (1870) ♂ ♀. Iles Samoa, Nouvelle-Guinée, Nouvelle-Calédonie.
- Ph. umbonata*, Mayr, Journ. Mus. Godeffroy, Vol. 12, p. 104 (1876).

- Ph. oceanica* (part.), Mayr, Sitz. ber. Akad. Wiss. Wien, Vol. 53, p. 510 (1866) ♀ (?) ♂ [nec ♂ nec ♀].
- subsp. *fusciventris*, Emery, Term. Füzet. Vol. 23, p. 323 (1900) ♂ ♀. Nouvelle-Guinée N. E.
189. *Ph. variabilis*, Mayr, Journ. Mus. Godeffroy, Vol. 12, p. 103 (1876) ♂ ♀ ♂ ♀. Queensland.
- Ph. variabilis*, Forel, Rev. Suisse Zool. Vol. 10, p. 423 (1902) ♂ ♀.
- var. *redunca*, Crawley, Ann. Mag. Nat. Hist. (8), Vol. 15, p. 235 (1915) ♂ ♀. Australie : Darwin N. T.
- var. *rugosula*, Forel, Rev. Suisse Zool. Vol. 10 p. 423 (1902) ♂ ♀. N. S. Wales.
- subsp. *aliena*, Emery, Nova Caledonia, Vol. 1, p. 401 (1914) ♂ ♀. Nouvelle-Calédonie.
- subsp. *latigena*, Forel, Fauna S. W. Austral. Vol. 1, p. 279 (1907) ♂ ♀. Australie S. O.
- subsp. *mediofusca*, Forel, Rev. Suisse Zool. Vol. 10, p. 425 (1902) ♂ ♀. N. S. Wales.
- var. *croceithorax*, Emery, Nova Caledonia, Vol. 1, p. 402 (1914) ♂ ♀. Nouvelle-Calédonie.
- subsp. *ocyma*, Forel, Arkiv f. Zool. Vol. 9, No 16, p. 59 (1915) ♂ ♀ ♀. Queensland.
- var. *inops*, Forel, ibidem, Vol. 9, p. 61 (1915) ♂ ♀ ♂. Queensland.
- subsp. *ocyor*, Forel, ibidem, Vol. 9, p. 58 (1915) ♂ ♀. Queensland.
- var. *alicensis*, Forel, ibidem, Vol. 9, p. 59 (1915) ♂ ♀. Queensland.
- subsp. *parvispina*, Forel, Rev. Suisse Zool. Vol. 10, p. 424 (1902) ♂ ♀ ♂. Queensland.
- subsp. *praedo*, Forel, ibidem, Vol. 10, p. 426 (1902) ♂ ♀. N. S. Wales.
- subsp. *rugociput*, Forel, ibidem, Vol. 10, p. 423 (1902) ♂ ♀ (*variabilis* var.) Queensland.
- Ph. variabilis*, st. *rugociput*, Forel, Arkiv f. Zool. Vol. 9, No 16, p. 58 (1915).
- var. *atrophispina*, Forel, ibidem, Vol. 9, No 16, p. 58 (1915) ♂ ♀ ♀. Queensland.
190. *Ph. wiesei*, Forel, Rev. Suisse Zool. Vol. 18, p. 40 (1910) ♂ ♀ ♀ ♂. N. S. Wales.
191. *Ph. xanthocnemis*, Emery, Nova Caledonia, Vol. 1, p. 403 (1914) ♂ ♀. Nouvelle-Calédonie.

ESPÈCES DE L'INDE, DE LA MALAISIE ET DE L'AUSTRALIE INSUFFISAMMENT CONNUES

192. *Ph. antipodum* (Fred. Smith), Cat. Hym. Brit. Mus. Vol. 6, p. 166 (1858) Australie.
♀ [Atta] (1).
Ph. ? antipodum, Mayr, Verh. Zool.-bot. Ges. Wien, Vol. 36, p. 360 (1886).
193. *Ph. ceylonica* (Motschulsky), Bull. Soc. Natur. Moscou, Vol. 36, p. 18 Ceylan.
(1863) ♂ ♀ ♀ ♂ [Oecophthora].
Ph. ceylonica, Mayr, Verh. Zool.-bot. Ges. Wien, Vol. 13, p. 438 (1863).
194. *Ph. comata*, Fred. Smith, Cat. Hym. Brit. Mus. Vol. 6, p. 176 (1858) ♂. Bornéo.
195. *Ph. cingulata* (Fred. Smith), Journ. Proc. Linn. Soc. Lond. Zool. Vol. 2, Bornéo.
p. 77 (1857) ♂ ♀ [Atta].
Atta cingulata, Fred. Smith, Cat. Hym. Brit. Mus. Vol. 6, p. 165 (1858) ♂ ♀.
Ph. cingulata, Emery, Rend. Accad. Sc. Bologna, p. 69 (1914-15).
196. *Ph. diffusa* (Jerdon), Madras Journ. Litter. Soc. Vol. 17, p. 109 (1851) Inde.
[Oecodoma].
Ph. diffusa, Fred. Smith, Cat. Hym. Brit. Mus. Vol. 6, p. 173 (1858).
197. *Ph. fervens*, Fred. Smith, ibidem, Vol. 6, p. 176 (1858). Singapore.
198. *Ph. gracilipes* (Motschulsky), Bull. Soc. Natur. Moscou, Vol. 36, p. 17, Ceylan.
pl. 2, f. 3 (1863) ♀ [Leptomyrma].
Ph. gracilipes, Emery, Bull. Soc. Ent. Ital. Vol. 23, p. 166 (1892).
199. *Ph. hospes*, Fred. Smith, Journ. Linn. Soc. Zool. Vol. 8, p. 74 (1864) ♂ ♀. Nouvelle-Guinée.
200. *Ph. malabarica* (Jerdon), Madras Journ. Litter. Sc. Vol. 17, p. 107 (1851) Inde.
[Oecodoma].
Ph. malabarica, Fred. Smith, Cat. Hym. Brit. Mus. Vol. 6, p. 173 (1858).
201. *Ph. militaris*, Fred. Smith, Journ. Proc. Linn. Soc. Lond. Zool. Vol. 4. Célèbes.
Suppl. p. 74 (1860).

(1) J'avais mis ce nom dans la synonymie de l'*Aphaenogaster longiceps*, Fred. Smith (*Rend. Acad. Sc. Bologna* 1914-15, p. 68) et M. Wheeler a suivi mon exemple (*Trans. R. Soc. S. Austral.* Vol. 40, p. 216, 1916). Mais dans cette attribution je me suis trompé, car Mayr, qui avait vu le type, imprimait, en 1886, qu'il a une massue antennaire de trois articles. Ce ne peut donc pas être un *Aphaenogaster*.

202. *Ph. minor* (Jerdon), Madras Journ. Litter. Sc. Vol. 17, p. 110 (1851) Inde méridionale.
[*Oecodoma*].
Ph. minor, Fred. Smith, Cat. Hym. Brit. Mus. Vol. 6, p. 174 (1858).
203. *Ph. nodifera* (Fred. Smith), ibidem, Vol. 6, p. 169 (1858) [*Atta*]. Chine.
Ph. nodifera Mayr, Verh. Zool.-bot. Ges. Wien, Vol. 36, p. 360 (1886).
204. *Ph. penetralis* Fred. Smith, Journ. Proc. Linn. Soc. Lond. Zool. Vol. 7, p. 23 (1863) ♂. Mysol.
205. *Ph. rubrobrunea*, Dalla Torre, Wien. Ent. Zeit. Vol. 11, p. 91 (1892) ♂ ♀. Batchian.
Ph. rubra, Fred. Smith, Journ. Proc. Linn. Soc. Lond. Zool. Vol. 4, Suppl. p. 111 (1860) ♂ ♀ [nec *Atta rubra* Fred. Smith, 1858].
206. *Ph. ruficeps* (Fred. Smith), ibidem, Vol. 6, p. 46 (1861) ♀ (*Myrmica*). Célèbes, Mysol.
Ph. ruficeps, Mayr, Tijdschr. v. Ent. Vol. 10, p. 96 (1867); Verh. Zool.-bot. Ges. Wien, Vol. 28, p. 674 (1878) ♂.
Ph. mordax, Fred. Smith, Journ. Proc. Linn. Soc. Lond. Zool. Vol. 7, p. 22 (1863).
207. *Ph. sepulchralis*, Bingham, Fauna Brit. India, Hym. Vol. 2, p. 226, 255 (1903) ♂. Haute-Birmanie.
208. *Ph. vigilans* (Fred. Smith), Cat. Hym. Brit. Mus. Vol. 6, p. 166 (1858) ♂ [*Atta*]. Australie.
Aphaenogaster vigilans, Dalla Torre, Cat. Hym. Vol. 7, p. 108 (1893).
Ph. vigilans, Emery, Rend. Accad. Sc. Bologna, p. 69 (1914-15).

ESPÈCE DE PATRIE INCONNUE

209. *Ph. innotata*, Mayr, Verh. Zool. bot. Ges. Wien, Vol. 16, p. 898 (1866) ♂. Patria?

ESPÈCES D'AMÉRIQUE

GROUPE DE *PH. BICONSTRICATA*, MAYR

Caractères. — ♂ et ♀ : massue pas beaucoup plus grosse que le reste du funicule, les deux premiers articles à peu près de la même longueur, l'article terminal pas beaucoup plus long que le précédent; scape long et mince, non épaissi à la base. Tête du ♂ plus ou moins arrondie, ordinairement sculpturée sur toute sa face dorsale. Les espèces *triconstricta*, Forel et *nitidula*, Emery font passage au groupe *fabricator*.

210. *Ph. ajax*, Forel, Biol. Centr.-Amer. Hym. Vol. 3, p. 71 (1899) ♂ ♀. Costa-Rica.
211. *Ph. biconstricta*, Mayr, Sitz.-ber. Akad. Wiss. Wien, Vol. 61, p. 399 (1870) ♂ ♀. Colombie.
Ph. biconstricta, Mayr, Verh. Zool.-bot. Ges. Wien, Vol. 20, p. 980, 983 (1870); ibidem, Vol. 37, p. 589, 600 (1887) ♂ ♀.
var. *sorda*, Forel, Mém. Soc. Ent. Belg. Vol. 19, p. 222 (1912) ♂ ♀. Costa-Rica.
subsp. *bicolor*, Emery, Bull. Soc. Ent. Ital. Vol. 22, p. 50 (1890) ♂ ♀. Costa-Rica.
var. *regina*, Forel, Bull. Soc. Vaud. Sc. Nat. Vol. 44, p. 52 (1908) ♂ ♀. Costa-Rica.
subsp. *burtoni*, Mann, Bull. Mus. Comp. Zool. Harvard, Vol. 60, p. 436, pl. 3 f. 24 (1916) ♂.
subsp. *hybrida*, Emery, Bull. Soc. Ent. Ital. Vol. 26, p. 154 (1894) ♂ ♀. Bolivie, Brésil.
var. *angustella*, Forel, Mém. Soc. Ent. Belg. Vol. 19, p. 222 (1912) ♂ ♀ ♂. Brésil : Céara.
subsp. *lallemandi*, Forel, Ann. Soc. Ent. Belg. Vol. 45, p. 133 (1901) ♂ ♀ (*Ph. radoszkowskii* subsp.) Colombie.
Ph. biconstricta, st. *lallemandi*, Forel, ibidem, Vol. 45, p. 362 (1901); Mém. Soc. Ent. Belg. Vol. 19, p. 222 (1912) ♂.
subsp. *rubicunda*, Emery, Bull. Soc. Ent. Ital. Vol. 22, p. 50 (1890) ♂ ♀. Costa-Rica.
var. *fuscata*, Emery, ibidem, Vol. 22, p. 51 (1890) ♂ ♀. Brésil : Pará.
subsp. *socrates*, Forel, Mém. Soc. Ent. Belg. Vol. 19, p. 223 (1912) ♂ ♀. Colombie.
212. *Ph. caribaea*, Wheeler, Bull. Amer. Mus. Nat. Hist. Vol. 30, p. 23 (1911) ♂ ♀ ♀ ♂. Jamaïque.
subsp. *sloanei*, Wheeler, Bull. Mus. Comp. Zool. Harvard, Vol. 61, p. 459 (1917) ♂ ♀ ♂. Jamaïque.

213. *Ph. chilensis*, Mayr, Verh. Zool.-bot. Ges. Wien, Vol. 12, p. 748 (1862) Chili.
 ♂ ♀ ♂.
- Ph. chilensis*, Mayr, Reise Novara, Formicid. p. 94, pl. 4, f. 27 (1865); Verh. Zool.-bot. Ges. Wien, Vol. 37, p. 585, 605 (1887).
214. *Ph. cressoni* (Ern. André), Rev. Ent. Caen, Vol. 6, 296 (1877) ♀ (*Macromischa*). Mexique.
Aphaenogaster cressoni, Emery, Bull. Soc. Ent. Fr. Vol. 65, p. 103 (1896).
Macromischa cressoni, Wheeler, Bull. Amer. Mus. Nat. Hist. Vol. 24, p. 141 (1908) ♀.
Ph. cressoni, Emery, Rend. Accad. Sc. Bologna, p. 67 (1914-15).
215. *Ph. desertorum*, Wheeler, Bull. Amer. Mus. Nat. Hist. Vol. 22, p. 337 Texas, Arizona.
 (1906) ♂ ♀ ♂.
- var. *comanche*, Wheeler, ibidem, Vol. 22, p. 339 (1906) ♂ ♀. Texas.
 var. *maricopa*, Wheeler, ibidem, Vol. 22, p. 339 (1906) ♂ ♀. Colorado
216. *Ph. emeryi*, Mayr, Verh. Zool.-bot. Ges. Wien, Vol. 27, p. 589, 599 Brésil : Santa Catarina.
 (1887) ♂ ♀.
- subsp. *alpinensis*, Forel, Mém. Soc. Ent. Belg. Vol. 19, p. 231 (1912) ♂ ♀ ♀. São Paulo.
217. *Ph. fiorii*, Emery, Bull. Soc. Ent. Ital. Vol. 22, p. 51 (1920) ♂. Amérique centrale.
Ph. fiorii, Forel, Biol. Centr.-Amer. Hym. Vol. 3, p. 70 (1899) ♀.
218. *Ph. gouldi*, Forel, Ann. Soc. Ent. Belg. Vol. 30, C. R. p. 42 (1886) ♂ ♀ ♂. Guatémala.
Ph. gouldi, Mayr, Verh. Zool.-bot. Ges. Wien, Vol. 37, p. 588, 599 (1887) ♂ ♀.
219. *Ph. grallipes* Wheeler, Psyche, Vol. 23, p. 40 (1916). Basse Californie.
Ph. susannae race *longipes*, Pergande, Proc. Calif. Acad. Sc. (2), Vol. 5, p. 885 (1895) ♂ ♀ (nom. praeoccup.)
Ph. longipes, Forel, Biol. Centr.-Amer. Hym. Vol. 3, p. 65 (1899); Wheeler, Bull. Amer. Mus. Nat. Hist. Vol. 34, p. 397 (1915) ♀.
 var. *vistana*, Forel, Bull. Soc. Vaud. Sc. Nat. Vol. 50, p. 272 (1914) ♀ Californie S.
220. *Ph. hirsuta*, Emery, Bull. Soc. Ent. Ital. Vol. 28, p. 65 (1896) ♂. Costa-Rica.
221. *Ph. kraepelini*, Forel, Mitt. Naturh. Mus. Hamburg, Vol. 18, p. 79 (1901) ♂ ♀ Brésil.
222. *Ph. nitidula*, Emery, Ann. Mus. Stor. Nat. Genova, Vol. 26, p. 693 (1888) République Argentine :
 ♂ ♀ (*triconstricta* var.) Buenos-Aires.
Ph. nitidula, Emery, Bull. Soc. Ent. Ital. Vol. 37, p. 154 (1905) ♂ ♀.
223. *Ph. opaca*, Mayr, Verh. Zool.-bot. Ges. Wien, Vol. 12, p. 749 (1862) Brésil : Pará, Ile Tri-
 ♂ ♀. nidad, Amérique cent.
- Ph. opaca*, Mayr, ibidem, Vol. 20, p. 980, 982 (1870); ibidem, Vol. 37, p. 587, 599 (1887) ♂ ♀.
- ? *Ph. opaca*, Forel, Biol. Centr.-Amer. Hym. Vol. 3, p. 69 (1899) ♀.
- var. *incrustedata*, Forel, Bull. Soc. Vaud. Sc. Nat. Vol. 44, p. 59 (1908) ♀ (*opaca* var.). Costa-Rica.
 subsp. *sarrita*, Forel, ibidem, Vol. 44, p. 59 (1908) ♀. Costa-Rica.
224. *Ph. plebecula*, Forel, Biol. Centr.-Amer. Hym. Vol. 3, p. 68 (1899) ♂. Costa-Rica.
225. *Ph. radoszkowskii*, Mayr, Hor. Soc. Ent. Ross. Vol. 18, p. 35 (1884) ♂ ♀. Guyane.
Ph. radoszkowskii, Mayr, Verh. Zool.-bot. Ges. Wien, Vol. 37, p. 588, 599 (1887) ♂ ♀.
- var. *inversa*, Forel, Ann. Soc. Ent. Belg. Vol. 45, p. 363 (1901) ♂ ♀. Colombie.
 var. *luteola*, Forel, Trans. Ent. Soc. Lond. p. 406 (1893) ♂ ♀ ♂. Ile St-Vincent.
 var. *opacissima*, Forel, Ann. Soc. Ent. Belg. Vol. 45, p. 364 (1901) ♂ ♀. Jamaïque.
 var. *saviosae*, Forel, Deutsche Ent. Zeitschr. p. 364 (1911) ♂. Brésil : São Paulo.
 var. *semilevis*, Forel, Ann. Soc. Ent. Belg. Vol. 45, p. 363 (1901) ♂. Brésil : Céara.
 subsp. *acuta*, Emery, Bull. Soc. Ent. Ital. Vol. 26, p. 154 (1894) ♂ ♀ (var. *acuta*). Bolivie.
Ph. radoszkowskii st. *acuta*, Forel, Deutsche Ent. Zeitschr. p. 258 (1909).
 var. *discursans*, Forel, ibidem, p. 258 (1909) ♂ ♀. Paraguay.
 subsp. *australis*, Emery, Bull. Soc. Ent. Ital. Vol. 22, p. 50, nota (1890) ♂ ♀. Brésil : Rio Grande do Sul.
 subsp. *parvinoda*, Forel, Mém. Soc. Ent. Belg. Vol. 19, p. 223 (1912) ♂ ♀. Brésil : Céara.
 var. *erubens*, Forel, ibidem, Vol. 19, p. 224 (1912) ♂ ♀. Rio de Janeiro.
 subsp. *pugnax*, Dalla Torre, Wien. Ent. Zeit. Vol. 11, p. 91 (1892). Costa-Rica.
Ph. radoszkowskii subsp. *militaris*, Emery, Bull. Soc. Ent. Ital. Vol. 22, p. 49 (1890) ♂ ♀ nec Fred. Smith.
226. *Ph. severini*, Forel, Ann. Soc. Ent. Belg. Vol. 48, p. 171 (1904) ♂ ♀. Cayenne.
227. *Ph. steinheili*, Forel, ibidem, Vol. 45, p. 353 (1901) ♂ ♀ ♂. Colombie.

228. *Ph. susannae*, Forel, Ann. Soc. Ent. Belg. Vol. 30, C. R. p. 43 (1886) ♂ ♀. Guatémala.
Ph. susannae, Mayr, Verh. Zool.-bot. Ges. Wien, Vol. 37, p. 589, 604 (1887) ♂ ♀.
 subsp. *atricolor*, Forel, Ann. Soc. Ent. Belg. Vol. 45, p. 356 (1901) ♂ ♀ ♂.
 var. *fortunata*, Forel, Bull. Soc. Vaud. Sc. Nat. Vol. 44, p. 58 (1908) ♂ ♀ ♂.
 subsp. *obscurior*, Forel, Ann. Soc. Ent. Belg. Vol. 30, C. R. p. 44, (1886) ♂ ♀.
Ph. susannae st. *obscurior*, Forel, Trans. Ent. Soc. Lond. p. 410 (1893) ♀ ♂;
 Biol. Centr.-Amer. Hym. Vol. 3, p. 65 (1899).
Ph. susannae var. *obscurior*, Dalla Torre, Cat. Hym. Vol. 7, p. 97 (1893).
 229. *Ph. tolteca*, Forel, Ann. Soc. Ent. Belg. Vol. 45, p. 133 (1901) ♀. Mexique.
 230. *Ph. triconstricta*, Forel, ibidem, Vol. 30, C. R. p. 45 (1886) ♂. Rép. Argentine.
Ph. triconstricta, Mayr, Verh. Zool.-bot. Ges. Wien, Vol. 37, p. 594 (1887) ♂;
 Emery, Bull. Soc. Ent. Ital. Vol. 37, p. 152 (1905) ♂ ♀.
 var. *ambulans*, Emery, ibidem, Vol. 37, p. 153 (1905) ♂ ♀. Buenos-Aires.
Ph. triconstricta var. *ambulans*, Forel, Bull. Soc. Vaud. Sc. Nat. Vol. 49, p. 230
 (1913), ♀ ♂.
 var. *bruesi*, Wheeler, Bull. Mus. Comp. Zool. Harvard, Vol. 54, p. 169 (1911) ♂ ♀. Ile Grenada.
 var. *laidlawi*, Mann, ibidem, Vol. 60, p. 434 (1910) ♂ ♀. Brésil : Madeira-Mamoré.
 var. *nubila*, Emery, Bull. Soc. Ent. Ital. Vol. 37, p. 153 (1905) ♂ ♀. Rép. Argentine : Salta.
 var. *rosariensis*, Forel, Bull. Soc. Vaud. Sc. Nat. Vol. 49, p. 230 (1913) ♂ ♀. Rép. Argentine : Rosario.

GROUPE DE *PH. FALLAX*, MAYR

Caractères. — ♂ et ♀ : massue comme dans le groupe précédent ; parfois l'article terminal plus grand ; scape plus ou moins courbé et épaissi à la base. Tête du ♂ le plus souvent arrondie et finement sculpturée (*fallax*, etc.), ou bien médiocrement allongée et luisante en arrière (*maya*, For. etc.).

231. *Ph. cockerelli*, Wheeler, Bull. Amer. Mus. Nat. Hist. Vol. 24, p. 464 (1908) ♂ ♀. N. Mexico, Arizona.
 232. *Ph. confædusta*, Wheeler, Bull. Labor. Zool. Scuola Agric. Portici, Vol. 3, p. 233 (1909) ♂. Mexique.
 233. *Ph. cordiceps*, Mayr, Annuar. Soc. Natural. Modena, Vol. 3, p. 174 (1868) ♂ ♀. Rép. Argentine.
Ph. cordiceps, Mayr, Verh. Zool.-bot. Ges. Wien, Vol. 30, p. 982, 984 (1870);
 ibidem, Vol. 37, p. 597, 605 (1887) ♂ ♀; Forel, Bull. Soc. Vaud. Sc. Nat.
 Vol. 49, p. 229 (1913).
 var. *liliana*, Forel, Mém. Soc. Ent. Belg. Vol. 19, p. 232 (1912) ♂ ♀ ♂.
 234. *Ph. crassicornis*, Emery, Zool. Jahrb. Syst. Vol. 8, p. 289, 296 (1895) ♂. Carolina.
Ph. crassicornis, Forel, Ann. Soc. Ent. Belg. Vol. 45, p. 350 (1901) ♂ ♀ ♂.
 var. *diversipilosa*, Wheeler, Bull. Amer. Mus. Nat. Hist. Vol. 24, p. 467 (1908) ♂ ♀.
 subsp. *porcula*, Wheeler, ibidem, Vol. 24, p. 466, pl. 27, f. 35 (1908) ♂ ♀. Texas.
 var. *tetra*, Wheeler, ibidem, Vol. 24, p. 467 (1908) ♂ ♀. Texas.
 subsp. *vallicola*, Wheeler, ibidem, Vol. 34, p. 409 (1915) ♂ ♀. Arizona.
 235. *Ph. deceptrix*, Forel, Biol. Centr.-Amer. Hym. Vol. 3, p. 66, pl. 3, f. 20 (1899) ♂. Guatémala.
 236. *Ph. delecta*, Forel, ibidem, Vol. 3, p. 67 (1899) ♂. Mexique.
 237. *Ph. fallax*, Mayr, Verh. Zool.-bot. Ges. Wien, Vol. 20, p. 980, 984 (1870) ♂. Antilles, Colombie.
Ph. fallax, Mayr, ibidem, Vol. 37, p. 587 (1887) ♂; Forel, Ann. Soc. Ent.
 Belg. Vol. 45, p. 356 (1901); Wheeler, Bull. Amer. Mus. Nat. Hist.
 Vol. 24, p. 133, pl. 12, f. 25 [1908] (1).
Ph. columbica var. *rubens*, Forel, Biol. Centr.-Amer. Hym. Vol. 3, p. 66 (1899).
 var. *britoi*, Forel, Mém. Soc. Ent. Belg. Vol. 19, p. 221 (1912) ♂.
 var. *ovalis*, Forel, ibidem, Vol. 19, p. 221 (1912) ♂.
 subsp. *arenicola*, Emery, in Jhering, Berlin, Ent. Zeitschr. Vol. 39, p. 390 nota (1894)
 ♂ ♀ (*fallax*, subsp. *jelskii*, var. *arenicola*).
Ph. fallax st. *arenicola*, Forel, Verh. Zool.-bot. Ges. Wien, Vol. 58, p. 370 (1908).
Ph. fallax var. *jelskii*, Emery, Bull. Soc. Ent. Ital. Vol. 19, 354 (1887), nec Mayr.

(1) Contient une table des ♂ des sous-espèces et variétés de *Ph. fallax*.

- subsp. *columbica*, Forel, Ann. Soc. Ent. Belg. Vol. 30, C. R. p. 44 (1886). ♂ ♀. Colombie, Panama, Vénézuéla.
Ph. columbica, Forel, Biol. Centr.-Amer. Hym. Vol. 3, p. 66 (1899).
- subsp. *emiliae*, Forel, Ann. Soc. Ent. Belg. Vol. 45, p. 252 (1901) ♂ ♀ ♀.
 var. *retifera*, Emery, Bull. Soc. Ent. Ital. Vol. 37, p. 156 (1905) ♂.
Ph. fallax, Emery, ibidem, Vol. 19, p. 354 (1877); Berl. Ent. Zeitschr. Vol. 39, p. 391 (1894) ♂, nec Mayr.
- subsp. *janeirensis*, Forel, Mém. Soc. Ent. Belg. Vol. 19, p. 222 (1912) ♂ ♀. Rio Janeiro.
 subsp. *jelskii*, Mayr, Horae, Soc. Ent. Ross. Vol. 18, p. 34 (1884) ♂ ♀ (*fallax* var.). Guyane, Trinidad.
Ph. jelskii, Forel, Ann. Soc. Ent. Belg. Vol. 45, p. 356 (1901).
Ph. fallax subsp. *jelskii*, Wheeler, Bull. Amer. Mus. Nat. Hist. Vol. 24, p. 133 (1908); Forel, Mém. Soc. Ent. Belg. Vol. 19, p. 221 (1912).
- var. *antillensis*, Forel, Ann. Soc. Ent. Belg. Vol. 45, p. 356 (1901) ♂ (*jelskii* var.). Petites Antilles.
Ph. fallax, *jelskii* var. *antillensis* Wheeler, Bull. Amer. Mus. Vol. 24, p. 132, pl. 12, p. 24 (1908) ♂.
Ph. fallax, Forel, Mitt. München. Ent. Soc. Vol. 5, p. 9 (1881) ♂ ♀, nec Mayr.
Ph. fallax var. *jelskii*, Forel, Trans. Ent. Soc. Lond. p. 400 (1893) ♀ ♂.
- var. *fallacior*, Forel, Ann. Soc. Ent. Belg. Vol. 45, p. 356 (1901) ♂. Vénézuéla.
 subsp. *puttemansi*, Forel, Deutsche Ent. Zeitschr. p. 304 (1904) ♂. Brésil : Rio Janeiro.
238. *Ph. gertrudae*, Forel, Ann. Soc. Ent. Belg. Vol. 30, C. R. p. 42 (1886) ♀. Brésil; Rio Janeiro, Santa Catharina, Serres à Kew.
Ph. gertrudae, Mayr, Verh. Zool.-bot. Ges. Wien, Vol. 37, p. 602 (nec p. 592) [1887] ♀; Forel, Zool. Jahrb. Suppl. 15, Vol. 1, p. 35 (1912) ♂.
 var. *leonhardi*, Forel, Mitt. Naturh. Mus. Hamburg, Vol. 18, p. 62 (1901) ♂ ♀. Bolivie.
 subsp. *capillata*, Emery, Bull. Soc. Ent. Ital. Vol. 37, p. 151 (1905) ♂ ♀. Brésil : Matto Grosso.
239. *Ph. hyatti*, Emery, Zool. Jahr. Syst. Vol. 8, p. 295 (1895). Californie, Texas, Mexique.
Ph. hyatti, Wheeler, Bull. Amer. Mus. Nat. Hist. Vol. 24, p. 456, pl. 27, f. 32 (1908) ♂ ♀ ♀.
 var. *ecitodora*, Wheeler, ibidem, Vol. 24, p. 463 (1908) ♂ ♀. Texas, N. Mexico, Colorado.
 subsp. *solitanea*, Wheeler, ibidem, Vol. 34, p. 409 (1915) ♂ ♀ ♀. Californie.
240. *Ph. impressa*, Mayr, Verh. Zool.-bot. Ges. Wien, Vol. 20, p. 980, 985 (1870) ♂.
Ph. impressa, Mayr, ibidem, Vol. 37, p. 587 (1887) ♂.
 var. *detrita*, Emery, Ann. Soc. Ent. Fr. (6), Vol. 10, p. 66 (1890) ♂. Brésil.
241. *Ph. inermis*, Mayr, Verh. Zool.-bot. Ges. Wien, Vol. 20, p. 979, 982, 984 (1870) ♂ ♀.
Ph. inermis, Mayr, ibidem, Vol. 37, p. 587, 598 (1887) ♂ ♀. Vénézuéla.
 var. *detrita*, Emery, Ann. Soc. Ent. Fr. (6), Vol. 10, p. 66 (1890) ♂. Mexique.
242. *Ph. maja*, Forel, Ann. Soc. Ent. Belg. Vol. 30, C. R. p. 48 (1886) ♂ ♀ ♀. Guatémala.
Ph. maja, Mayr, Verh. Zool.-bot. Ges. Wien, Vol. 37, p. 594, 604 (1887).
243. *Ph. optiva*, Forel, Ann. Soc. Ent. Belg. Vol. 45, p. 132 (1901) ♂ ♀. Mexique.
244. *Ph. seeldrayersi*, Forel, ibidem, Vol. 54, p. 30 (1910) ♂ ♀ ♀. Colombie; Rép. Argent.
245. *Ph. strobili*, Emery, Bull. Soc. Ent. Ital. Vol. 37, p. 149 (1905) ♂ ♀. Argentine; Misiones.
 var. *misera*, Santschi, Physis, Buenos Aires, Vol. 2, p. 373 (1916) ♂ ♀.
 var. *richteri*, Forel, Deutsche Ent. Zeitschr. p. 266 (1909) ♂ ♀ ♀; Bull. Soc. Vaud. Buenos Aires.
 Sc. Nat. Vol. 50, p. 273 (1914) ♂ (*Ph. perversa* st.)
Ph. strobili var. *richteri*, Santschi, Physis, Buenos Aires, Vol. 2, p. 373 (1916).
- subsp. *perversa*, Forel, Verh. Zool.-bot. Ges. Wien, Vol. 58, p. 373 (1908) ♂ ♀ (*Ph. perversa*). Brésil : Rio Grande do Sul.
246. *Ph. texana*, Wheeler, Psyche, Vol. 10, p. 97, fig. 4 (1903) ♂ ♀; Bull. Texas.
 Amer. Mus. Nat. Hist. Vol. 24, p. 464, pl. 27, f. 33, 34 (1908) ♂ ♀.
247. *Ph. titanis*, Wheeler, Psyche, Vol. 10, p. 95, fig. 3 (1903) ♂ ♀; Bull. Texas.
 Amer. Mus. Nat. Hist. Vol. 24, p. 461, pl. 27, f. 30 (1903) ♂ ♀.
248. *Ph. vasliti*, Pergande, Proc. Calif. Acad. Sc. (2), Vol. 5, p. 883 (1895) ♂ ♀ Mexique : Basse Californie.
Ph. vasliti, Forel, Ann. Soc. Ent. Belg. Vol. 45, p. 130 (1901).
Ph. (Allophoidole) vasliti, Forel, Mém. Soc. Ent. Belg. Vol. 19, p. 237 (1912).
Ph. (Cardiophoidole) vasliti, Wheeler, Journ. New York Ent. Soc. Vol. 22, p. 50 (1914).
Ph. obtusospinosa, Forel, Ann. Soc. Ent. Belg. Vol. 45, p. 130 (1901) nec Pergande.
- var. *hirtula*, Forel, Biol. Centr.-Amer. Hym. Vol. 3, p. 65 (1899) ♂ ♀. Mexique.
Ph. vasliti var. *hirtula*, Wheeler, Journ. New York Ent. Soc. Vol. 22, p. 50 (1914).
 var. *acollua*, Wheeler, ibidem, Vol. 22, p. 48, 50 (1914) ♂ ♀ ♂.

- subsp. *subdentata*, Pergande, Proc. Calif. Acad. Sc. (2), Vol. 5, p. 888 (1895) ♀ (*Ph. subdentata*) Mexique.
Ph. vasliti subsp. *subdentata*, Wheeler, Journ. New York Ent. Soc. Vol. 22, p. 50 ♂.
Ph. obtusospinosa, Pergande, Proc. Calif. Acad. Sc. (2), Vol. 5, p. 889 (1895) ♂.
 var. *arizonica* Santschi, Bull. Soc. Ent. Ital. Vol. 41, p. 3, fig. (1909) ♂ (*Ph. arizonica*). Arizona.
Ph. vasliti subsp. *subdentata*, var. *arizonica*, Wheeler, Journ. New York Ent. Soc. Vol. 22, p. 50 (1914) ♂.

GROUPE DE *PH. PRAEUSTA*, ROGER

Caractères. — ♂ et ♀ : massue comme dans le groupe précédent (*Ph. praeusta*, pl. 2, fig. 7) ou bien plus ou moins épaisse et à article terminal bien plus grand que le précédent (*Ph. silvestrii*, fig. 8). Tête du ♂ plus ou moins allongée. le plus souvent à côtés parallèles, luisante en arrière (excepté *visi*, For.). Les espèces *guilelmi-muelleri*, For. *visi*, For. et autres font passage au groupe *subarmata*.

249. *Ph. absurda*, Forel, Ann. Soc. Ent. Belg. Vol. 30, C. R. p. 47 (1886) ♂ Guyane, Costa-Rica.
 (Pl. 2, Fig 4, 4b).
Ph. absurda, Mayr, Verh. Zool.-bot. Ges. Wien, Vol. 37, p. 594 (1887) ♂;
 Emery, Bull. Soc. Ent. Ital. Vol. 22, p. 48, pl. 5, f. 9-11 (1890) ♂ ♀;
 Forel, Biol. Centr.-Amer. Hym. Vol. 3, pl. 3, f. 19 (1899) ♂; Wheeler,
 Proc. New Engl. Zool. Club, Vol. 6, p. 30, fig. 10 (1916) ♂.
 250. *Ph. amata*, Forel, Ann. Soc. Ent. Belg. Vol. 45, p. 360 (1901) ♂ ♀. Colombie.
 251. *Ph. androsana*, Wheeler, Bull. Amer. Mus. Nat. Hist. Vol. 21, p. 90, fig. Bahamas.
 (1905).
 subsp. *bakeri*, Forel, Ent. Mitt. Berlin, Vol. 1, p. 82 (1912) ♂ ♀ (*Ph. bakeri*). Cuba.
Ph. androsana subsp. *bakeri*, Wheeler, Bull. Mus. Comp. Zool. Harvard,
 Vol. 54, p. 491 (1913) ♂ ♀.
 252. *Ph. auropilosa*, Mayr, Verh. Zool.-bot. Ges. Wien, Vol. 37, p. 596, 605, Brésil, depuis Rio-Janeiro
 608 (1887) ♂ ♀ ♀ ♂ jusqu'à Misiones.
 253. *Ph. bergi*, Mayr, ibidem, Vol. 37, p. 591, 605 (1887) ♂ ♀. Brésil; Santa Catharina.
Ph. bergi, Bruch, Rev. Mus. La Plata, Vol. 23, p. 304, fig. 2 D-F, fig. 3, pl. 9,
 f. 7 (1916) ♂ ♀.
 subsp. *subparallela*, Emery, Bull. Soc. Ent. Ital. Vol. 37, p. 145 (1905) ♂ ♀. Uruguay, Chubut.
 254. *Ph. breviconus*, Mayr, Verh. Zool.-bot. Ges. Wien, Vol. 37, p. 585, 601 Brésil, Santa Catharina.
 (1887) ♂ ♀.
 subsp. *sarcina*, Forel, Mém. Soc. Ent. Belg. Vol. 19, p. 230 (1912) ♂ ♀. S. Paulo.
 255. *Ph. bruchi*, Forel, Bull. Soc. Vaud. Sc. Nat. Vol. 50, p. 274 (1914) ♂ ♀. Buenos Aires.
 256. *Ph. championi*, Forel, Biol. Centr.-Amer. Hym. Vol. 3, p. 72, pl. 3, fig. 22 Panama.
 (1899) ♂ ♀.
 subsp. *sima*, Forel, Mém. Soc. Ent. Belg. Vol. 19, p. 234 (1912) ♂ ♀. Costa-Rica.
 257. *Ph. crassipes*, Mayr, Verh. Zool.-bot. Ges. Wien, Vol. 37, p. 590, 600 Brésil : Santa Catharina,
 (1887) ♂ ♀. Parana.
 subsp. *germaini*, Emery, Bull. Soc. Ent. Ital. Vol. 28, p. 68 (1896) ♂ ♀. Brésil : Matto Grosso.
 subsp. *grantae*, Forel, Bull. Soc. Vaud. Sc. Nat. Vol. 44, p. 53 (1908) ♂ ♀. Costa-Rica.
 258. *Ph. exarata*, Emery, Bull. Soc. Ent. Ital. Vol. 28, p. 68 (1896) ♂ ♀. Costa-Rica.
 259. *Ph. gibba*, Mayr, Verh. Zool.-bot. Ges. Wien, Vol. 37, p. 590, 604 Brésil : Santa Catharina.
 (1887) ♂ ♀.
 260. *Ph. godmani*, Forel, Trans. Ent. Soc. London, p. 404 (1893) ♂ ♀ ♀. Ile Saint-Vincent.
 261. *Ph. guilelmi-muelleri*, Forel, Mitt. Schweiz. Ent. Ges. Vol. 7, p. 210 Brésil : Santa Catharina.
 (1886) ♂ ♀.
Ph. guilelmi-muelleri, Forel, Ann. Soc. Ent. Belg. Vol. 30, C. R. p. 47 (1886) ♂;
 Deutsche Ent. Zeitschr. p. 302 (1911).
 var. *gustavi*, Forel, ibidem, p. 302 (1911) ♂ ♀. Brésil : Santa Catharina.
Ph. guilelmi-muelleri, Mayr, Verh. Zool.-bot. Ges. Wien, Vol. 37, p. 583, 601,
 607 (1887) ♂ ♀ ♀ ♂ part.
 var. *ultrix*, Forel, Mém. Soc. Ent. Belg. Vol. 19, p. 221 (1912) ♂. Brésil : S. Paulo.
 subsp. *antillana*, Forel, Trans. Ent. Soc. London, p. 401 (1893) ♂ ♀ ♀ ♂. Ile Saint-Vincent.
 var. *nigrescens*, Forel, ibidem, p. 404 (1893) ♂ ♀ ♀.

- subsp. *avia*, Forel, Verh. Zool.-bot. Ges. Wien, Vol. 58, p. 380 (1908) ♀.
Ph. guilelmi-muelleri st. *avia*, Forel, Deutsche Ent. Zeitschr. p. 303 (1911) ♂ ♀.
- subsp. *bucculenta*, Forel, Verh. Zool.-bot. Ges. Wien, Vol. 58, p. 380 (1908) ♂ ♀.
 var. *socrus*, Forel, Mém. Soc. Neuchâtel. Sc. Nat. Vol. 5, p. 12 (1912).
- subsp. *heyeri*, Forel, Biol. Centr.-Amer. Hym. Vol. 3, p. 71 nota (1899) ♂ ♀ (*guilelmi-muelleri* var.)
Ph. guilelmi-muelleri st. *heyeri*, Forel, Deutsche Ent. Zeitschr. p. 302 (1911) ♂ ♀.
P. guilelmi-muelleri, Mayr, Verh. Zool.-bot. Ges. Wien, Vol. 37, p. 583, 601, 607 (1887) part.
- var. *injuncta*, Forel, Deutsche Ent. Zeitschr. p. 302 (1911) ♂ ♀
- subsp. *mamore*, Mann, Bull. Mus. Comp. Zool. Harvard, Vol. 60, p. 429 (1916) ♂ ♀ ♀.
262. *Ph. hetschkoi*, Emery, Bull. Soc. Ent. Ital. Vol. 28, p. 66 (1896) ♂ ♀.
263. *Ph. longiscapa*, Forel, Ann. Soc. Ent. Belg. Vol. 45, p. 358 (1901) ♂ ♀ ♂.
 subsp. *martensis*, Forel, Deutsche Ent. Zeitschr. p. 615 (1914) ♂ ♀.
 var. *scabrocciput*, Forel, ibidem, p. 615, ♂ ♀.
264. *Ph. lutzi*, Forel, Ann. Soc. Ent. Belg. Vol. 49, p. 168 (1905) ♂ ♀.
 var. *heinzi*, Forel, Bull. Soc. Vaud. Sc. Nat. Vol. 49, p. 225 (1913) ♂ ♀.
265. *Ph. oxyops*, Forel, Verh. Zool.-bot. Ges. Wien, Vol. 58, p. 377 (1908) ♂ ♀.
Ph. oxyops, Forel, Deutsche Ent. Zeitschr. p. 303 (1911) ♀ ♂.
 subsp. *regia*, Forel, Verh. Zool.-bot. Ges. Wien, Vol. 58, p. 378 (1908) ♂ ♀.
Ph. oxyops st. *regia*, Forel, Deutsche Ent. Zeitschr. p. 258 (1909) ♂ ♀ ♀.
 subsp. *jujuyensis*, Forel, Bull. Soc. Vaud. Sc. Nat. Vol. 49, p. 229 (1913) ♀.
266. *Ph. praeusta*, Roger, Berlin. Ent. Zeitschr. Vol. 7, p. 197 (1863) ♂
 (Pl. 2, Fig. 7).
Ph. praeusta, Mayr, Verh. Zool.-bot. Ges. Wien, Vol. 20, p. 982 (1870) ♂;
 Forel, Ann. Soc. Ent. Belg. Vol. 45, p. 361 (1901) ♀ nid.
267. *Ph. ridicula*, Wheeler, Proc. New Engl. Zool. Club, Vol. 6, p. 29, fig. 1 ab (1916) ♂.
268. *Ph. risi*, Forel, Ann. Soc. Ent. Belg. Vol. 36, p. 38 (1892) ♂ ♀ ♀ ♂.
 subsp. *trachyderma*, Emery, Soc. Ent. Ital. Vol. 37, p. 148 (1905) ♂ ♀.
269. *Ph. riveti*, Santschi, Ann. Soc. Ent. Belg. Vol. 55, p. 278 (1911) ♂ ♀ ♀.
Ph. riveti, Santschi, Mission Equateur, Vol. 10, p. 37, pl. 2, f. 5, 6 (1913) ♂ ♀ ♀.
270. *Ph. rogeri*, Emery, Bull. Soc. Ent. Ital. Vol. 28, p. 64 (1896) ♂.
271. *Ph. rufipilis*, Forel, Verh. Zool.-bot. Ges. Wien, Vol. 58, p. 371 (1908) ♂ ♀.
 var. *divexa*, Forel, ibidem, Vol. 58, p. 372 (1908) ♂ ♀ ♂.
 var. *levinota*, Forel, ibidem, Vol. 58, p. 372 (1908) ♀.
 var. *dione*, Forel, Bull. Soc. Vaud. Sc. Nat. Vol. 49, p. 225 (1913) ♂ ♀.
272. *Ph. silvestrii*, Emery, Bull. Soc. Ent. Ital. Vol. 37, p. 146 (1905) ♂ ♀ ♀
 (Pl. 2, Fig. 8).
 subsp. *pullula*, Santschi, Bull. Soc. Ent. Fr. p. 53 (1911) ♂ ♀ ♀ (*silvestrii* var.).
Ph. silvestrii st. *pullula* Santschi, Physis, Buenos Aires, Vol. 2, p. 373 (1916)
273. *Ph. spadonia*, Wheeler, Bull. Amer. Mus. Nat. Hist. Vol. 34, p. 400 (1915) ♂ ♀.
274. *Ph. spielbergi*, Emery, Bull. Soc. Ent. Ital. Vol. 19, p. 354 (1887) ♂ ♀.
275. *Ph. spininodis*, Mayr, Verh. Zool.-bot. Ges. Wien, Vol. 37, p. 591, 605 (1887) ♂ ♀.
Ph. spininodis, Emery, Bull. Soc. Ent. Ital. Vol. 37, p. 146 (1905); Forel, Bull. Soc. Vaud. Sc. Nat. Vol. 50, p. 271 (1914) ♂ ♀; Bruch. Rev. Mus. La Plata, Vol. 23, p. 308, fig. 2A (1916) ♂ ♀.
Ph. hohenlohei, Emery, Bull. Soc. Ent. Ital. Vol. 19, p. 354 (1887) ♂ ♀.
 var. *pencosensis*, Forel, Bull. Soc. Vaud. Sc. Nat. Vol. 50, p. 271 (1914) ♂ ♀ ♀ ♂.
Ph. spininodis var. *pencosensis*, Bruch, Rev. Mus. La Plata, Vol. 23, p. 309, fig. 2B, 4, 5, pl. 9, f. 8 (1916) ♂ ♀ ♀ ♂.
276. *Ph. stulta*, Forel, Ann. Soc. Ent. Belg. Vol. 30, C. R. p. 46 (1886) ♂.
Ph. stulta, Mayr, Verh. Zool.-bot. Ges. Wien, Vol. 37, p. 595 (1887) ♂.
277. *Ph. vallifica*, Forel, Ann. Soc. Ent. Belg. Vol. 45, p. 357 (1901) ♂ ♀.
Ph. (Elasmopheidole) Zool. Jahrb. Syst. Vol. 36, p. 43 (1913).
278. *Ph. virago*, Wheeler, Bull. Amer. Mus. Nat. Hist. Vol. 34, p. 401 (1915) ♂ ♀.

Brésil : S. Paulo.

Brésil : S. Paulo.
Colombie.

Rio Grande do Sul.

S. Paulo.

Brésil ; Madeira-Mamoré.

Brésil : Santa Catharina.

Vénézuéla.

Colombie.

Colombie.

Brésil.

S. Paulo.

Paraguay, Brésil :
S. Paulo.

S. Paulo.

Argentine, Jujuy.

Colombie.

Texas.

Buenos Aires.

Misiones, Parana.

Equateur, 3000 m.

Costa-Rica.

Brésil : S. Paulo.

Brésil : S. Paulo.

Brésil : S. Paulo, Argentine.

Argentine.

Rép. Argentine.

Buenos Aires.

Arizona.

Brésil : Rio Gr. do Sul.

Rép. Argentine, Brésil S.

Buenos Aires.

Brésil, Colombie.

Colombie.

Arizona.

279. *Ph. wallacei*, Mann, Bull. Mus. Comp. Zool. Harvard, Vol. 60, p. 437 (1916) ♂ ♀. Brésil: Madeira-Mamoré.
 280. *Ph. wolfringi*, Forel, Verh. Zool.-bot. Ges. Wien, Vol. 58, p. 374 (1908) ♂ ♀. Brésil: S. Paulo.

GROUPE DE *PH. FABRICATOR*, F. SMITH.

Caractères. — ♂ et ♀ : massue comme dans le groupe précédent. Tête du ♂ courte, pas plus longue que large, luisante sur la moitié postérieure. Plusieurs espèces de ce groupe ressemblent aux espèces du groupe *megacephala*.

281. *Ph. alfaroii*, Emery, Bull. Soc. Ent. Ital. Vol. 28, p. 70 (1896) ♂ ♀ ♂. Costa-Rica.
 282. *Ph. angusta*, Forel, Verh. Zool.-bot. Ges. Wien, Vol. 58, p. 373 (1908) ♂ ♀. Brésil: S. Paulo.
 subsp. *idulis*, Forel, Mém. Soc. Ent. Belg. Vol. 19, p. 235 (1912). Rio-Janeiro.
 283. *Ph. balzani*, Emery, Bull. Soc. Ent. Ital. Vol. 26, p. 161 (1894) ♂, ♀? Bolivie.
 284. *Ph. biolleyi*, Forel, Bull. Soc. Vaud. Sc. Nat. Vol. 44, p. 48 (1908) ♂ ♀ ♀ ♂. Costa-Rica.
 subsp. *tristani*, Forel, ibidem, Vol. 44, p. 50 (1908) ♂ ♀. Costa-Rica.
 285. *Ph. cameroni*, Mayr, Verh. Zool.-bot. Ges. Wien, Vol. 37, p. 595, 605 (1887) ♂ ♀ ♀. Ecuador.
 Ph. monticola, Cameron in Whympers : Travels Andes Equator. App. p. 93, fig. (1892) ♂ ♀ ♀.
 286. *Ph. commutata*, Mayr, Verh. Zool.-bot. Ges. Wien, Vol. 36, p. 459 (1886) ♂ ♀. Florida.
 Ph. commutata, Mayr, ibidem, Vol. 37, p. 598, 604 (1887); Emery, Zool. Jahrb. Syst. Vol. 8, p. 289, 290 (1895) ♂ ♀.; Wheeler, Amer. Natural. Vol. 35, p. 878, fig. 1901, *macroerg*, causé par Mermis.
 287. *Ph. dentata*, Mayr, Verh. Zool.-bot. Ges. Wien, Vol. 36, p. 457 (1886) ♂ ♀ ♂ (*morrisi* var.). Virginia, Carolina, etc.
 Ph. dentata, Forel, Ann. Soc. Ent. Belg. Vol. 45, p. 351 (1901) ♀ ♂.
 var. *faisonsica*, Forel, ibidem, Vol. 45, p. 352 (1901) ♂ ♀. Caroline du Nord.
 288. *Ph. diana*, Forel, Bull. Soc. Vaud. Sc. Nat. Vol. 44, p. 51 (1908) ♂ ♀ ♂. Costa-Rica.
 289. *Ph. fabricator*, Fred. Smith, Cat. Hym. Brit. Mus. Vol. 6, p. 167 (1858) ♂ ♀ ♂ (*Atta*). Brésil, Rio-Janeiro, Santa Catharina.
 Ph. fabricator, Mayr, Verh. Zool.-bot. Ges. Wien, Vol. 36, p. 360 (1886); ibidem, Vol. 37, p. 590, 606 (1887) ♂ ♀.
 var. *nigella*, Emery, Bull. Soc. Ent. Ital. Vol. 26, p. 155 (1894) ♂ ♀. Bolivie.
 var. *polita*, Emery, ibidem, Vol. 26, p. 155 (1894) ♂ ♀. Bolivie.
 290. *Ph. gaigei*, Forel, Deutsche Ent. Zeitschr. p. 616 (1914) ♂ ♀. Colombie.
 291. *Ph. incisa*, Mayr, Sitz. ber. Akad. Wiss. Wien, Vol. 61, p. 401 (1870) ♂ ♀. Colombie.
 Ph. incisa, Mayr, Verh. Zool.-bot. Ges. Wien, Vol. 20, p. 982, 983 (1870); ibidem, Vol. 37, p. 597, 602 (1887) ♂ ♀.
 292. *Ph. indistincta*, Forel, Biol. Centr.-Amer. Hym. Vol. 3, p. 75 (1899) ♂ ♀. Costa-Rica.
 293. *Ph. lemur*, Forel, Mém. Soc. Ent. Belg. Vol. 19, p. 225 (1912) ♂ ♀ ♀. Brésil: Pará.
 subsp. *rochai*, Forel, ibidem, Vol. 19, p. 226 (1912) ♂ ♀. Ceara.
 294. *Ph. laevifrons*, Mayr, Verh. Zool.-bot. Ges. Wien, Vol. 37, p. 598 (1887) ♂. Brésil.
 Ph. levifrons Dalla Torre, Cat. Hym. Vol. 7, p. 92 (1893).
 295. *Ph. levivertex*, Forel, Ann. Soc. Ent. Belg. Vol. 45, p. 131 (1901) ♂ ♀. Mexique.
 296. *Ph. morrisi*, Forel, ibidem, Vol. 30, C. R. p. 46 (1886) ♂ ♀ (*morrisi*). N. Jersey, Floride.
 Ph. morrisi, Mayr, Verh. Zool.-bot. Ges. Wien, Vol. 37, p. 568, 604 (1887) ♂ ♀; Forel, Ann. Soc. Ent. Belg. Vol. 45, p. 350 (1901) ♂ ♀ ♀ ♂.
 var. *vanceae*, Forel, ibidem, Vol. 45, p. 351 (1901) ♂ ♀ ♀ ♂. Caroline du Nord.
 var. *impexa*, Wheeler, Bull. Amer. Mus. Nat. Hist. Vol. 24, p. 461, pl. 271, f. 31 (1908) ♂ ♀. Texas.
 297. *Ph. peregrina*, Wheeler, Psyche, Vol. 23, p. 181 (1916) ♂ ♀ ♀. Brésil.
 298. *Ph. pubiventris*, Mayr, Verh. Zool.-bot. Ges. Wien, Vol. 37, p. 555, 604, 607 (1887) ♂ ♀ ♀ (Pl. 2, Fig. 12). Brésil: Santa Catharina.
 var. *nevadensis*, Forel, Ann. Soc. Ent. Belg. Vol. 45, p. 353 (1901) ♂ ♀ ♀. Colombie.
 subsp. *cearensis*, Forel, ibidem, Vol. 45, p. 353 (1901) ♂ ♀. Brésil, Ceara.

- subsp. *timmi*, Forel. Mitt. Naturh. Mus. Hamburg, Vol. 18, p. 62 (1901) ♂ ♀. Mexique? Costa Rica.
 subsp. *variegata*, Emery, Bull. Soc. Ent. Ital. Vol. 28, p. 72 (1896) [*pubiventris* var.] Costa Rica.
 ♂ ♀ ♀.
Ph. pubiventris, st. *variegata*, Forel, Bull. Soc. Vaud. Sc. Nat. Vol. 44, p. 54 (1908) ♂.

GROUPE DE *PH. SUBARMATA*, MAYR.

Caractères. — ♂ et ♀ : massue à article terminal bien plus long et plus gros que le précédent, les deux premiers à peu près égaux. Petites espèces. Tête du ♂ à peu près comme dans le groupe *praeusta*; ♀ élancées, à tête luisante (excepté *pilifera*, Rog.).

299. *Ph. barbata*, Wheeler, Bull. Amer. Mus. Nat. Hist. Vol. 24, p. 448 Californie.
 (1908) ♂ ♀.
 300. *Ph. bicarinata*, Mayr, Verh. Zool.-bot. Ges. Wien, Vol. 20, p. 982, 989 Etats-Unis, Illinois.
 (1870) ♂.
Ph. bicarinata, Mayr, ibidem, Vol. 37, p. 596 (1887) ♂.
 301. *Ph. californica*, Mayr, ibidem, Vol. 20, p. 981, 984, 989 (1870) ♂ ♀. Californie.
Ph. californica, Mayr, ibidem, Vol. 37, p. 588, 606 (1887); Emery, Zool. Jahrb. Syst. Vol. 8, p. 289 (1895); Wheeler, Bull. Amer. Mus. Nat. Hist. Vol. 34, p. 406 (1915) ♂ ♀ ♀.
 var. *incenata*, Wheeler, ibidem, Vol. 34, p. 407 (1915) ♂ ♀. Californie.
 var. *satura*, Wheeler, ibidem, Vol. 34, p. 407 (1915) ♂ ♀. Californie.
 subsp. *micula*, Wheeler, ibidem, Vol. 34, p. 408 (1915) ♂ ♀. Arizona.
 subsp. *oregonica*, Emery, Zool. Jahrb. Syst. Vol. 8, p. 291 (1895) ♂ ♀ (*Ph. oregonica*). Oregon, Washington, Idaha.
Ph. californica oregonica, Wheeler, Bull. Amer. Mus. Nat. Hist. Vol. 34, p. 407 (1915) ♂ ♀ ♀.
 subsp. *pyramidenensis* n. nom. Névada.
Ph. californica nevadensis, Wheeler, ibidem, Vol. 34, p. 408 (1915) ♂ ♀ nec Forel.
 302. *Ph. carapuna*, Mann, Bull. Mus. Comp. Zool. Harvard, Vol. 60, p. 432, Brésil: Madeira-Mamoré.
 pl. 3, f. 22 (1916) ♂ ♀ ♀.
 303. *Ph. casta*, Wheeler, Bull. Amer. Mus. Nat. Hist. Vol. 24, p. 454, pl. 26, Texas.
 f. 22, 23 (1908) ♂ ♀.
 304. *Ph. centeotl*, Wheeler, Journ. New York Ent. Soc. Vol. 22, p. 46 (1914) Mexique, Hidalgo.
 ♂ ♀ ♀ (*Allophaidole*).
 305. *Ph. ceres*, Wheeler, Bull. Amer. Mus. Nat. Hist. Vol. 20, p. 10 (1904) Texas, N. Mexico,
 ♂ ♀ ♀ ♂. Arizona, Colorado.
 subsp. *tepaneca*, Wheeler, Journ. New York Ent. Soc. Vol. 22, p. 46 (1914) ♂ ♀. Mexique: Hidalgo
 306. *Ph. cornutula*, Emery, Bull. Soc. Ent. Ital. Vol. 22, p. 52 nota pl. 5, f. 14, Paraguay, Parana.
 15 (1890) ♂.
Ph. cornutula, Forel, Ann. Soc. Ent. Belg. Vol. 45, p. 365 (1901) ♂ ♀.
 var. *imbecillis*, Emery, Bull. Soc. Ent. Ital. Vol. 37, p. 151 (1905) ♂ ♀. Rép. Argentine, Corrientes.
 307. *Ph. cramptoni*, Wheeler, Bull. Amer. Mus. Nat. Hist. Vol. 35, p. 4 (1916) Guyane anglaise.
 ♂ ♀.
 308. *Ph. davisii*, Wheeler, ibidem, Vol. 21, p. 380 (1905) ♂ ♀. N. Jersey.
 309. *Ph. humeralis*, Wheeler, ibidem, Vol. 24, p. 456, pl. 27, f. 39 (1908) ♂ ♀. Texas.
 310. *Ph. kingi*, Ern. André, Bull. Soc. Ent. Fr. p. 244 (1898) ♂ ♀. Mexique.
Ph. kingi, Emery, ibidem, p. 120 (1901) ♂ ♀.
Ph. (Allophaidole) kingi, Forel, Mém. Soc. Ent. Belg. Vol. 19, p. 237 (1912).
Ph. townsendi, Ern. André, Bull. Soc. Ent. Fr. p. 246 (1898) ♂ ♀.
 subsp. *insipida*, Forel, Biol. Centr.-Amer. Hym. Vol. 3, p. 76 (1899) ♂ ♀ (*kingi* st.) Mexique.
 subsp. *instabilis*, Emery, Bull. Soc. Ent. Fr. p. 120 (1901) ♂ ♀. Texas, Mexique.
Ph. kingi subsp. *instabilis*, Wheeler, Bull. Amer. Mus. Nat. Hist. Vol. 23, p. 2, pl. 1, f. 1-9 (1907); ibidem, Vol. 24, p. 431 (1908) ♂ ♀ ♀ ♂.
 subsp. *torpescens*, Wheeler, ibidem, Vol. 34, p. 404 (1915) ♂ ♀. Arizona.
 311. *Ph. lamia*, Wheeler, Amer. Natural Vol. 35, p. 534, f. 11 (1901) ♂ ♀; Texas.
 Bull. Amer. Mus. Nat. Hist. Vol. 24, p. 477, pl. 26, f. 14 à 17 (1908) ♂ ♀.
 312. *Ph. macclendoni*, Wheeler, ibidem, Vol. 24, p. 450, pl. 27, f. 36 (1908) ♂ ♀. Texas.
 313. *Ph. marcidula*, Wheeler, ibidem, Vol. 24, p. 457 (1908) ♂ ♀. Texas.
 314. *Ph. militicida*, Wheeler, ibidem, Vol. 34, p. 398 (1915) ♂ ♀. Arizona.

315. *Ph. pilifera* (Roger), Berlin. Ent. Zeitschr. Vol. 7, p. 180 (1863) ♀ N. E. des États-Unis de l'Amérique du Nord, jusqu'à la Caroline.
Ph. pilifera, Emery, Zool. Jahrb. Syst. Vol. 8, p. 290 (1895).
Ph. pennsylvanica, Roger, Berlin. Ent. Zeitschr. Vol. 7, p. 199 (1863); Mayr, Verh. Zool.-bot. Ges. Wien, Vol. 20, p. 981 (1870); ibidem, Vol. 36, p. 455 (1886) ♂ ♀ ♂; ibidem, Vol. 37, p. 588, 601 (1887) ♂ ♀.
 subsp. *coloradensis*, Emery, Zool. Jahrb. Syst. Vol. 8, p. 290 (1895) ♂ ♀ (*pilifera* var.).
Ph. pilifera subsp. *coloradensis*, Wheeler, Bull. Amer. Mus. Nat. Hist. Vol. 24, p. 434 (1908) ♂ ♀ ♂.
 var. *neomexicana*, Wheeler, ibidem, Vol. 24, p. 436 (1908) ♂ ♀.
 var. *septentrionalis*, Wheeler, ibidem, Vol. 24, p. 436 (1908) ♂ ♀.
 var. *simulans*, Wheeler, ibidem, Vol. 24, p. 436 (1908) ♂ ♀. Colorado. N. Mexico. Long Island. New Jersey, New York. Texas.
316. *Ph. pinealis*, Wheeler, Bull. Amer. Mus. Nat. Hist. Vol. 24, p. 459; pl. 27, f. 38 (1908) ♂ ♀. Texas.
317. *Ph. proserpina*, Wheeler, ibidem, Vol. 24, p. 437 (1908) ♂ ♀. Arizona.
318. *Ph. rhinoceros*, Forel, Biol. Centr.-Amer. Hym. Vol. 3, p. 73, pl. 3, f. 23 (1899) ♂ ♀. Panama.
319. *Ph. sitarches*, Wheeler, Bull. Amer. Mus. Nat. Hist. Vol. 24, p. 440 (1908) ♂ ♀ ♀. Texas.
 var. *transvarians*, Wheeler, ibidem, Vol. 24, p. 442 (1908) ♂ ♀. Texas.
 subsp. *rufescens*, Wheeler, ibidem, Vol. 24, p. 443 (1908) ♂ ♀ ♀. Texas.
 var. *campestris*, Wheeler, ibidem, Vol. 24, p. 443 (1908) ♂ ♀. Texas.
320. *Ph. soritis*, Wheeler, ibidem, Vol. 24, p. 439 (1908) ♂ ♀. N. Mexico.
321. *Ph. subarmata*, Mayr, Horae Soc. Ent. Ross. Vol. 18, p. 36 (1884) ♂ ♀. Mexique, Amérique centrale, Guyane.
Ph. subarmata, Mayr, Verh. Zool.-bot. Ges. Wien, Vol. 37, p. 595, 606 (1887) ♂ ♀; Emery, Bull. Soc. Ent. Ital. Vol. 22, p. 51, pl. 5, f. 12, 13 (1890) ♂.
 var. *borinquenensis*, Wheeler, Bull. Amer. Mus. Nat. Hist. Vol. 24, p. 132, pl. 12, f. 19-21 (1908) ♂ ♀. Porto Rico.
 var. *elongatula*, Forel, Trans. Ent. Soc. London, p. 408 (1893) ♂ ♀ ♂.
 var. *nassavensis*, Wheeler, Bull. Amer. Mus. Nat. Hist. Vol. 21, p. 92 (1905) ♂. Mexique, Colombie, Bahamas. [Ile S. Vincent.]
322. *Ph. tepicana*, Pergande, Proc. Calif. Acad. Sc. (2), Vol. 5, p. 878 (1895) ♂ ♀. Mexique.
Ph. tepicana, Emery, Bull. Soc. Ent. Fr. p. 119 (1901).
Ph. (Allophaidole) tepicana, Forel, Mém. Soc. Ent. Belg. Vol. 19, p. 237 (1912).
Ph. rugifrons, Pergande, Proc. Calif. Acad. Sc. (2), Vol. 5, p. 880 (1895) ♂.
Ph. carbonaria, Pergande, ibidem, Vol. 5, p. 881 (1895) ♂ ♀.
 subsp. *calens*, Forel, Ann. Soc. Ent. Belg. Vol. 45, p. 130 (1901) ♂ ♀ (*carbonaria* st. *calens*). Mexique.
 subsp. *cavigenis*, Wheeler, Bull. Amer. Mus. Nat. Hist. Vol. 34, p. 403 (1915) ♂. Arizona.
323. *Ph. tysoni*, Forel, Ann. Soc. Ent. Belg. Vol. 45, p. 349 (1901) ♂ ♀ ♂. États-Unis: N. Caroline.
324. *Ph. vinelandica*, Forel, ibidem, Vol. 30, C. R. p. 45 (1886) ♂ ♀ ♀ ♂ (*bicarinata* st.). États-Unis: depuis New Jersey jusqu'au Texas.
Ph. vinelandica, Mayr, Verh. Zool.-bot. Ges. Wien, Vol. 36, p. 458 (1886); ibidem, Vol. 37, p. 591, 606 (1887) ♂ ♀; Emery, Zool. Jahrb. Syst. Vol. 8, p. 292 (1895); Forel, Ann. Soc. Ent. Belg. Vol. 45, p. 348 (1901) ♂ ♀ ♂: Wheeler, Bull. Amer. Mus. Vol. 24, p. 453 (1908) ♂.
Ph. (Allophaidole) vinelandica, Forel, Mém. Soc. Ent. Belg. Vol. 19, p. 237 (1912).
 subsp. *buccalis*, Wheeler, Bull. Amer. Mus. Nat. Hist. Vol. 24, p. 454 (1908) ♂ ♀ ♀. Arizona.
 subsp. *cerebrosior*, Wheeler, ibidem, Vol. 34, p. 405 (1915) ♂ ♀. Arizona.
 subsp. *leviuscula*, Emery, Zool. Jahrb. Syst. Vol. 8, p. 292 (1895) ♂ ♀ (*leviuscula*). Missouri.
 subsp. *longula*, Emery, ibidem, Vol. 8, p. 292 (1895) ♂ ♀ (*vinelandica* var.)
Ph. vinelandica, var. *longula*, Wheeler, Bull. Amer. Mus. Nat. Hist. Vol. 24, p. 453 (1908) ♂. Colorado, Texas.
Ph. vinelandica, subsp. *longula*, Wheeler, ibidem, Vol. 34, p. 405 (1915).
 var. *castanea*, Wheeler, ibidem, Vol. 34, p. 405 (1915) ♂ ♀. Arizona.
325. *Ph. wheeleri*, Mann, Ann. Bull. Mus. Comp. Zool. Harvard, Vol. 60, p. 431, pl. 3, f. 23 (1916) ♂ ♀. Brésil: Madeira-Mamoré.
326. *Ph. xerophila*, Wheeler, Bull. Amer. Mus. Nat. Hist. Vol. 24, p. 446, pl. 27, f. 37 (1908) ♂ ♀ ♂. Texas.
 subsp. *pacifica*, Wheeler, ibidem, Vol. 34, p. 404 (1915) ♂ ♀ ♂ ♂. Californie S.
 subsp. *tucsonica*, Wheeler, ibidem, Vol. 24, p. 448 (1908) ♂ ♀. Arizona.
 var. *gilvescens*, Wheeler, ibidem, Vol. 24, p. 448 (1908) ♂ ♀. Arizona.

GROUPE DE *PH. FLAVENS*, ROGER

Caractères. — ♂ et ♀ : Massue à article terminal plus long et plus gros (souvent du double plus long et beaucoup plus gros) que le précédent. Petites et très petites espèces. Tête du ♂ pas beaucoup plus longue que large, en général à sculpture serrée, couvrant toute la tête, ou ne laissant libre que la moitié postérieure; ♀ en général trapues, à tête et corselet mats.

327. *Ph. anastasii*, Emery, Bull. Soc. Ent. Ital. Vol. 28, p. 76 (1896) ♂ ♀. Costa-Rica.
Ph. anastasii Forel, Mitt. Naturh. Mus. Hamburg, Vol. 18, p. 78 (1901) ♀.
 var. *cellarum*, Forel, Bull. Soc. Vaud. Sc. Nat. Vol. 44, p. 55 (1908) ♂ ♀. Costa Rica : Serres, à Londres, [en Allemagne, etc.]
Ph. anastasii var. *cellarum*, Forel, Fauna Ins. Helvet. Hym. Form. p. 33, 34 (1915) ♀ ♀.
 var. *johnsoni*, Wheeler, Bull. Amer. Mus. Nat. Hist. Vol. 23, p. 272 (1907) ♂ ♀. Honduras.
 var. *sospes*, Forel, Verh. Zool.-bot. Ges. Wien, Vol. 58, p. 381 (1908) ♂ ♀. Brésil : S. Paulo.
 var. *venezuelana*, Forel, Ann. Soc. Ent. Belg. Vol. 49, p. 159 (1905) ♂ ♂. Vénézuéla.
328. *Ph. arhuaca*, Forel, Ann. Soc. Ent. Belg. Vol. 45, p. 364 (1901) ♂ ♀ ♀. Colombie.
 subsp. *bimons*, Forel, ibidem, Vol. 19, p. 234 (1912) ♂ ♀. Brésil : Ceara.
329. *Ph. bambusarum*, Forel, Verh. Zool.-bot. Ges. Wien, Vol. 58, p. 376 (1908) ♂ ♀ ♀. Brésil : S. Paulo.
330. *Ph. cataractae*, Wheeler, Bull. Amer. Mus. Nat. Hist. Vol. 35, p. 6 (1916) ♂ ♀. Guyane anglaise.
331. *Ph. chalca*, Wheeler, Journ. New York Ent. Soc. Vol. 22, p. 44 (1914) ♂ ♀ ♀. Mexique : Hidalgo.
332. *Ph. christopherseni*, Forel, Mém. Soc. Ent. Belg. Vol. 19, p. 229 (1912) ♂ ♀. Panama.
333. *Ph. constipata*, Wheeler, Bull. Amer. Mus. Nat. Hist. Vol. 24, p. 468 (1908) ♂ ♀ ♀ ♂. Texas.
334. *Ph. dimidiata*, Emery, Bull. Soc. Ent. Ital. Vol. 26, p. 160 (1894) ♂ ♀. Bolivie.
 subsp. *nitidicollis*, Emery, ibidem, Vol. 28, p. 79 (1896) ♂ ♀. Costa-Rica.
 subsp. *schmalzi*, Emery, ibidem, Vol. 26, p. 161 (1894) ♂ ♀. Brésil : Santa Catharina.
335. *Ph. flavens*, Roger, Berlin, Ent. Zeitschr. Vol. 7, p. 198 (1863) ♂ ♀. Cuba.
Ph. flavens, Mayr, Verh. Zool.-bot. Ges. Wien, Vol. 20, p. 981, 983 (1870); ibidem, Vol. 37, p. 591, 603 (1887) ♂ ♀; Emery, Bull. Soc. Ent. Ital. Vol. 26, p. 155 (1894).
 var. *breviscapa*, Forel, Biol. Centr.-Amer. Hym. Vol. 3, p. 77 (1899) ♂.
 var. *farquharensis*, Forel, Trans. Linn. Soc. London, Vol. 12, p. 91 (1907) ♀.
 var. *haytiana*, Forel, Mitt. Naturh. Mus. Hamburg, Vol. 24, p. 6 (1907) ♀.
Ph. flavens var. *haytiana*, Wheeler, Bull. Amer. Mus. Vol. 33, p. 24 (1914) ♂ ♀ ♂.
 var. *thomensis*, Emery, Bull. Soc. Ent. Ital. Vol. 26, p. 156 (1894) ♂ ♀ ♀.
 var. *vincentensis*, Forel, Trans. Soc. Ent. London, p. 411 (1893) ♂ ♀ ♀ ♂.
 subsp. *asperithorax*, Emery, Bull. Soc. Ent. Ital. Vol. 26, p. 160 (1894) ♂ ♀ ♀ (minutula var.).
Ph. flavens subsp. *asperithorax*, Emery, ibidem, Vol. 28, p. 78 (1896); Forel, Verh. Zool.-bot. Ges. Wien, Vol. 58, p. 380 (1908).
 var. *nugax*, Forel, ibidem, Vol. 58, p. 380 (1908) ♂ ♀.
 var. *rehi*, Forel, Mitt. Schweiz. Ent. Ges. Vol. 10, p. 285 (1900) ♂ ♀ ♀ (*Ph. rehi*).
Ph. flavens st. *asperithorax* var. *rehi*, Forel, Verh. Zool.-bot. Ges. Wien, Vol. 58, p. 380 (1908).
 var. *semipolita*, Emery, Bull. Soc. Ent. Ital. Vol. 28, p. 78 (1896) ♂ ♀.
 subsp. *gracilior*, Forel, Mitt. Naturh. Mus. Hamburg, Vol. 18, p. 78 (1901) ♂ ♀ ♀.
 subsp. *exigua*, Mayr, Hor. Soc. Ent. Ross. Vol. 18, p. 36 (1884) ♂.
Ph. exigua, Mayr, Verh. Zool.-bot. Ges. Wien, Vol. 37, p. 585 (1887) ♂.
Ph. flavens subsp. *exigua*, Emery, Bull. Soc. Ent. Ital. Vol. 26, p. 156 (1894) ♂; Wheeler, Bull. Ann. Mus. Vol. 24, p. 134 (1908) ♂ ♀ ♀.
 subsp. *navigans*, Forel, Mitt. Naturh. Mus. Hamburg, Vol. 18, p. 79 (1901) ♂ ♀.
 subsp. *rudigenis*, Emery, Bull. Soc. Ent. Ital. Vol. 37, p. 155 (1905) ♂.
 subsp. *sculptior*, Forel, Trans. Ent. Soc. London, p. 414 (1893) ♂ ♀ ♀.
 var. *grenadensis*, Forel, ibidem, p. 300 (1897) ♂.
 subsp. *tuberculata*, Mayr, Verh. Zool.-bot. Ges. Wien, Vol. 37, p. 585 (1887) ♂ (exigua var.).
Ph. flavens subsp. *tuberculata*, Emery, Bull. Soc. Ent. Ital. Vol. 26, p. 157 (1894).
 var. *jheringi*, Emery, ibidem, Vol. 24, p. 157 (1894) ♂ ♀.
Ph. exigua var. *tuberculata*, Emery, ibidem, Vol. 19, p. 354 (1887) nec Mayr.
 var. *putata*, Forel, Mém. Soc. Ent. Belg. Vol. 19, p. 235 (1912) ♂.
 var. *platensis*, Forel, Bull. Soc. Vaud. Sc. Nat. Vol. 50, p. 273 (1914) ♂ ♀ ♂.
- Guatémala.
 Ile Farquhar (importé?)
 Haïti.
 Ile St-Thomas, Haïti.
 Ile St-Vincent.
 Bolivie.
 Brésil : S. Paulo.
 Vénézuéla.
 Brésil : Pará, S. Paulo.
 Indes occidentales.
 Guyane, Porto Rico.
 Mexique.
 Rép. Argentine.
 Iles S. Vincent, Martinique,
 Ile Grenada. [Porto Rico.
 Brésil méridional, Paraguay.
 Brésil méridional, Paraguay,
 Buenos-Aires.
 Brésil : S. Paulo.
 Buenos-Aires.

336. *Ph. flavida*, Mayr, Verh. Zool.-bot. Ges. Wien, Vol. 37, p. 591, 603 (1887). Brésil : S. Catharina.
337. *Ph. floridana*, Emery, Zool. Jahrb. Syst. Vol. 8, p. 293 (1895) ♂ ♀ ♀ Floride.
(*flavens* subsp.).
Ph. floridana, Emery, Bull. Soc. Ent. Ital. Vol. 28, p. 77 (1896).
var. *antoniensis*, Forel, Ann. Soc. Ent. Belg. Vol. 45, p. 364 (1901) ♂ ♀. Colombie.
var. *deplanata*, Pergande, Proc. Calif. Acad. Sc. (2), Vol. 5, p. 883 (1895) ♂ ♀. Mexique.
subsp. *ares*, Forel, Bull. Soc. Vaud. Sc. Nat. Vol. 44, p. 57 (1908) ♂ ♀ ♀. Costa Rica.
subsp. *stomachosa*, Wheeler, Bull. Mus. Comp. Zool. Harvard, Vol. 61, p. 459 Jamaïque.
(1917) ♂ ♀ ♀.
338. *Ph. gauthieri*, Forel, Ann. Soc. Ent. Belg. Vol. 45, p. 367 (1901) ♂ Colombie.
(*ursus* Mayr ? var.)
Ph. gauthieri, Forel, Mém. Soc. Belg. Vol. 19, p. 233 (1912).
var. *oxymora*, Forel, ibidem, Vol. 19, p. 233 (1912) ♂ ♀. Panama.
339. *Ph. goeldii*, Forel, in Wasmann, Verh. Zool.-bot. Ges. Wien, Vol. 45, Brésil : Rio Janeiro.
p. 44 nota (1895) ♂ ♀.
subsp. *chloë*, Forel, Bull. Soc. Vaud. Sc. Nat. Vol. 44, p. 56 (1908) ♂ ♀. Costa-Rica.
340. *Ph. lauta*, Wheeler, Bull. Amer. Mus. Nat. Hist. Vol. 24, p. 470 (1908) ♂ ♀ ♀ ♂. Texas.
341. *Ph. lignicola*, Mayr, Verh. Zool.-bot. Ges. Wien, Vol. 37, p. 586, 602 Brésil : Santa Catharina.
(1887) ♂ ♀.
var. *bruchella*, Forel, Bull. Soc. Vaud. Sc. Nat. Vol. 50, p. 355 (1915) ♂ ♀. Argentine.
var. *levociput* Forel, Verh. Zool.-bot. Ges. Wien, Vol. 58, p. 370 (1908) ♂ ♀ ♂. Paraguay.
342. *Ph. meinerti*, Forel, Ann. Soc. Ent. Belg. Vol. 49, p. 159 (1905) ♂. Vénézuéla.
343. *Ph. metalleseens*, Emery, Zool. Jahrb. Syst. Vol. 8, p. 294 (1895) ♀. Floride.
Ph. metalleseens, Wheeler, Bull. Amer. Mus. Nat. Hist. Vol. 24, p. 476 (1908) ♂.
subsp. *splendidula*, Wheeler, ibidem, Vol. 24, p. 474, pl. 26, f. 20, 21 (1908) ♂ ♀ ♀ ♂. Texas.
344. *Ph. mimula*, Wheeler, ibidem, Vol. 35, p. 5 (1916) ♂. Guyane anglaise.
345. *Ph. minutula*, Mayr, Verh.-bot. Ges. Wien, Vol. 27, p. 872 (1877) ♂ ♀. Brésil : Pará.
Ph. minutula, Mayr, ibidem, Vol. 37, p. 586, 592, 606 (1887) ♂ ♀ ; Emery,
Bull. Soc. Ent. Ital. Vol. 28, p. 77, pl. 1, f. 13 (1896) ♂.
subsp. *folicola*, Forel, Zool. Jahrb. Syst. Vol. 20, p. 681 (1904) ♂ ♀ ♀ ♂. Amazonas.
346. *Ph. mærens*, Wheeler, Bull. Amer. Mus. Nat. Hist. Vol. 24, p. 136, pl. 12, Porto Rico.
f. 22, 23 (1908) ♂ ♀.
subsp. *creola*, Wheeler & Mann, ibidem, Vol. 33, p. 25 (1914) ♂ ♀.
subsp. *dominicensis*, Wheeler, ibidem, Vol. 32, p. 241 (1913) ♂.
347. *Ph. nana*, Emery, Bull. Soc. Ent. Ital. Vol. 26, p. 158 (1894) ♂ ♀. Brésil : Matto Grosso.
subsp. *atticola*, Forel, Mém. Soc. Ent. Belg. Vol. 19, p. 236 (1912) ♂ ♀. La Plata.
subsp. *subreticulata*, Emery, Bull. Soc. Ent. Ital. Vol. 26, p. 159 (1894) ♂ (*nana* var.) Matto Grosso.
Ph. nana subsp. *subreticulata*, Emery, ibidem, Vol. 28, p. 79 (1896).
var. *gibbicollis*, Emery, ibidem, Vol. 28, p. 78 (1896) ♂ ♀ ♀. Santa Catharina.
348. *Ph. nuculiceps*, Wheeler, Bull. Amer. Mus. Nat. Hist. Vol. 24, p. 473 Texas.
(1908) ♂ ♀.
349. *Ph. obtusopilosa*, Mayr, Verh. Zool.-bot. Ges. Wien, Vol. 37, p. 586, 602 Uruguay, Argentine.
(1887) ♂ ♀.
Ph. obtusopilosa, Santschi, Ann. Soc. Cient. Argent. Vol. 84, p. 278 (1917) ♂.
350. *Ph. orbica*, Forel, Trans. Ent. Soc. London, p. 415 (1893) ♂ ♀ ♀ ♂. Ile St Vincent.
351. *Ph. punctatissima*, Mayr, Sitz. ber. Akad. Wiss. Wien, Vol. 61, p. 400 Mexique, Amérique
(1870) ♂ ♀. centrale, Colombie.
Ph. punctatissima, Mayr, Verh. Zool.-bot. Ges. Wien, Vol. 20, p. 980, 983,
(1870) ; Vol. 37, p. 583, 598 (1887) ♂ ♀.
subsp. *annectens*, Wheeler, Bull. Amer. Mus. Nat. Hist. Vol. 21, p. 93 (1905) ♂ ♀ ♀. Bahamas.
subsp. *insulana*, Wheeler, ibidem, Vol. 21, p. 93 (1905) ♂ ♀. Bahamas.
subsp. *jamaicensis*, Wheeler, ibidem, Vol. 24, p. 161 (1908) ♂ ♀. Jamaïque, Haïti.
var. *barbouri*, Wheeler, Bull. Mus. Comp. Zool. Harvard, Vol. 54, p. 492 (1913) ♂ ♀. Ile Grenada.
352. *Ph. sciophila* Wheeler, Bull. Amer. Mus. Nat. Hist. Vol. 24, p. 443, Texas.
pl. 26, f. 18, 19 (1908) ♂ ♀ ♀ ♂.
353. *Ph. termitobia*, Forel, Ann. Soc. Ent. Belg. Vol. 45, p. 390 (1901) ♂ ♀. Brésil : Rio Grande do S.
Ph. termitobia, Wasmann, Allg. Zeit. Ent. Vol. 7, pl. 1, f. 6 (1902) ; Gesellsch.-
leben Ameisen, Vol. 1, pl. 6, f. 6 (1915) ♀.

354. *Ph. terresi*, Wheeler & Mann, Bull. Amer. Mus. Nat. Hist. Vol. 33, p. 22 (1914) ♂ ♀ ♀. Haïti.
 var. *illota*, Wheeler & Mann, ibidem, Vol. 33, p. 23 (1914) ♂ ♀. Haïti.
 355. *Ph. tetrica*, Forel, Bull. Soc. Vaud. Sc. Nat. Vol. 49, p. 226 (1913) ♂ ♀ ♀. Brésil : S.-Catharina.
 356. *Ph. transversostriata*, Mayr, Ver. Zool.-bot. Ges. Wien, Vol. 37, p. 584 (1887) ♂. Guyane.
 var. *nigridens*, Forel, Ann. Soc. Ent. Belg. Vol. 45, p. 362 (1901) ♂ ♀. Colombie.

ESPÈCES D'AMÉRIQUE

qui ne me sont pas suffisamment connues pour être classées dans les groupes précédents.

357. *Ph. bilimeki*, Mayr, Verh. Zool.-bot. Ges. Wien, Vol. 20, p. 980, 985 (1870) ♂ ♀. Mexique.
 358. *Ph. castanea*, Fred. Smith, Cat. Hym. Brit. Mus. Vol. 6, p. 131 (1858) ♀. Brésil.
 (*Myrmica* [*Monomarium*]).
 Aphaenogaster castanea, Mayr, Verh. Zool.-bot. Ges. Wien, Vol. 36, p. 359 (1886).
 Ph. castanea, Emery, Rend. Accad. Sc. Bologna, p. 69 (1914-15).
 359. *Ph. cephalica*, Fred. Smith, Cat. Hym. Brit. Mus. Vol. 6, p. 177, pl. 9, f. 21-23 (1858) ♂ ♀. Brésil.
 Ph. cephalica, Mayr, Verh. Zool.-bot. Ges. Wien, Vol. 36, p. 361 (1886).
 360. *Ph. cubaënsis*, Mayr, ibidem, Vol. 12, p. 747 (1862) ♂ ♀. Cuba.
 Ph. cubaënsis, Mayr, ibidem, Vol. 20, p. 980, 983 (1870); ibidem, Vol. 37, p. 584, 601 (1887) ♂ ♀.
 361. *Ph. diligens*, Fred. Smith, Cat. Hym. Brit. Mus. Vol. 6, p. 168 (1858) ♂ ♀ (*Atta*). Brésil.
 Ph. diligens, Mayr, Verh. Zool.-bot. Ges. Wien, Vol. 36, p. 360 (1886).
 362. *Ph. laeviventris*, Mayr, Sitz. ber. Akad. Wiss. Wien, Vol. 61, p. 491 (1870). Colombie.
 Ph. laeviventris, Mayr, Verh. Zool.-bot. Ges. Wien, Vol. 20, p. 983 (1870); ibidem, Vol. 37, p. 601 (1887) ♂.
 Ph. leviventris, Dalla Torre, Cat. Hym. Vol. 7, p. 92 (1893).
 363. *Ph. longipes* (Latreille), Fourmis, p. 233, pl. 11, fig. 68 (1802) ♀ (*Formica*). Cayenne.
 Ph. longipes, Emery, Psyche, Vol. 28, p. 25 (1921).
 364. *Ph. nigriventris*, Fred. Smith, Cat. Hym. Brit. Mus. Vol. 6, p. 169 (1858) ♀ (*Atta*). Brésil : Rio-Janeiro.
 Ph. nigriventris, Mayr, Verh. Zool.-bot. Ges. Wien, Vol. 36, p. 360 (1886).
 365. *Ph. partila*, Mayr, ibidem, Vol. 37, p. 590, 604 (1887) ♂ ♀. Brésil.
 366. *Ph. pennsylvanica* (Buckley), Proc. Ent. Soc. Philadelphia, Vol. 6, p. 345 (1867) ♂ ♀ (*Atta*), nec Roger. Philadelphie.
 Aphaenogaster pennsylvanica, Cresson, Synops. Hym. Am. p. 259 (1887).
 Ph. pennsylvanica, Emery, Zool. Jahrb. Syst. Vol. 8, p. 338 (1895); Wheeler, Trans. Texas Acad. Sc. Vol. 4, part. 2, p. 29 (1902).
 367. *Ph. picea* (Buckley), Proc. Ent. Soc. Philadelphia, Vol. 6, p. 344 (1867) ♂ (*Atta*). Texas.
 Aphaenogaster picea, Cresson, Synops. Hym. Am. p. 259 (1887).
 Ph. picea, Emery, Zool. Jahrb. Syst. Vol. 8, p. 338 (1895); Wheeler, Trans. Texas Acad. Sc. Vol. 4, part. 2, p. 28 (1902).
 368. *Ph. piceonigra* n. nom. Mexique.
 Ph. picea, Mayr, Verh. Zool.-bot. Ges. Wien, Vol. 20, p. 981, 983 (1870); Vol. 37, p. 588, 601 (1887) ♂ ♀, nec Buckley.
 369. *Ph. piliventris* (Fred. Smith), Cat. Hym. Brit. Mus. Vol. 6, p. 169 (1858) ♀ (*Atta*). Brésil : Tejuca.
 Ph. piliventris, Mayr, Verh. Zool.-bot. Ges. Wien, Vol. 36, p. 360 (1886).
 370. *Ph. punicans* (Roger), Berl. Ent. Zeitschr. Vol. 7, p. 189 (1863) (*Macromischa*). Cuba.
 Aphaenogaster punicans, Emery, Bull. Soc. Ent. France, Vol. 65, p. 103 (1896).
 Macromischa punicans, Wheeler, Bull. Amer. Mus. Nat. Hist. Vol. 24, p. 141 (1908) ♀; Bull. Mus. Comp. Zool. Harvard, Vol. 54, p. 488 (1913).
 Ph. punicans, Emery, Rend. Accad. Sc. Bologna, p. 67 (1914-15).

371. *Ph. rosae*, Forel, Mitt. Naturh. Mus. Hamburg, Vol. 18, p. 63 (1901). Brésil : S. Catharina.
Ph. gertrudae, Mayr, Verh. Zool.-bot. Ges. Wien, Vol. 37, p. 592 (1887) ♂
 (non ♀) nec Forel.
372. *Ph. rubra* (Fred. Smith), Cat. Hym. Brit. Mus. Vol. 6, p. 168 (1858) Brésil.
 (*Atta*) nec Smith 1860.
Ph. rubra, Mayr, Verh. Zool.-bot. Ges. Wien, Vol. 36, p. 360 (1886).
373. *Ph. smithi*, Dalla Torre, Wien. Ent. Zeitung, Vol. 11, p. 90 (1892). Brésil : S. Paulo.
Ph. diversa, Fred. Smith, Journ. Ent. Vol. 1, p. 74 (1860) ♂ ♀ nec Jerdon;
 Mayr, Verh. Zool.-bot. Ges. Wien, Vol. 20, p. 981 nota (1870); Vol. 36,
 p. 361 (1886) ♂.
374. *Ph. striaticeps*, Mayr, Verh. Zool.-bot. Ges. Wien, Vol. 20, p. 981, 983, Mexique.
 987 (1870) ♂ ♀.
Ph. striaticeps, Mayr, ibidem, Vol. 37, p. 586, 601 (1887) ♂ ♀.
375. *Ph. testacea* (Fred. Smith), Cat. Hym. Brit. Mus. Vol. 6, p. 168 (1858) Brésil : Rio-Janeiro.
 ♂ ♀ (*Atta*).
Ph. testacea, Mayr, Verh. Zool.-bot. Ges. Wien, Vol. 36, p. 360 (1886).
376. *Ph. tristis* (Fred. Smith), Cat. Hym. Brit. Mus. Vol. 6, p. 132 (1858) Brésil : Rio-Janeiro.
 ♀ (*Myrmica*).
Ph. tristis, Mayr, Verh. Zool.-bot. Ges. Wien, Vol. 36, p. 360 (1886).
377. *Ph. ursus*, Mayr, ibidem, Vol. 20, p. 980, 982, 986 (1870) ♂ ♀ ♀. Mexique.
Ph. ursus, Mayr, ibidem, Vol. 37, p. 587, 598 (1887) ♂ ♀.
 var. *gracilinoda*, Forel, Ann. Soc. Ent. Belg. Vol. 48, p. 172 (1904). Mexique.
378. *Ph. vorax* (Fabricius), Syst. Piez. p. 412 (1804) (*Formica*). Amérique méridionale.
Atta vorax, Roger, Berl. Ent. Zeitschr., Vol. 6, p. 290 (1862) ♀.
Aphaenogaster vorax, Roger, Verz. Formicid., p. 30 (1863).
Ph. vorax, Emery, Rend. Accad. Sc. Bologna, p. 69 (1914-15).

6. SUBGENUS ELASMOPHEIDOLE (FOREL), EMERY EMEND

Elasmopheidole (part.). Forel, Zool. Jahrb. Syst. Vol. 36, p. 43 (1913).

Pheidole, subgenus **Elasmopheidole**. Emery, Bull. Soc. Ent. France, p. 190 (1915).

Caractères. — Soldat. — Arêtes frontales écartées l'une de l'autre et recouvrant l'insertion du scape, mais sans lobe latéral, divergentes et atteignant à peu près le bord latéral de la tête, formant une scrobe aussi longue que le scape (**Pl. 2, Fig. 2.**)

Article terminal de la massue des antennes long au moins comme les deux précédents pris ensemble.

Gastre à peine subtronqué à la base.

Ouvrière. — Scape ne dépassant pas le bord occipital; massue comme chez le soldat.

Femelle. — Tête et antennes à peu près comme chez le soldat.

Mâle. — Tête arrondie en arrière, presque comme dans le s. g. *Macropheidole*.

Cellule radiale fermée.

Le sous-genre *Elasmopheidole* de Forel comprenait des espèces hétérogènes, dont les soldats ont un seul caractère commun, savoir : les arêtes frontales plus ou moins dilatées et recouvrant l'articulation du scape. Mais ces arêtes mêmes sont très différentes par leur forme et par leurs rapports. En outre, les ouvrières sont aussi très différentes, surtout par les antennes. Les espèces rapportées par l'auteur à ce sous-genre appartiennent à trois types :

1. L'espèce *Ph. upeneci*, Forel, de Java, dont je fais le type du sous-genre *Stegopheidole*.

2. L'espèce *Ph. vallifica*, Forel, de la Colombie, qui se rapproche de *Ph. silvestrii*, Emery, et rentre, à mon avis, dans le s. g. *Pheidole* s. str. (groupe *praeusta*).

3. Enfin les espèces de l'Amérique australe, *Ph. aberrans*, Mayr, et formes voisines. Je limite le s. g. *Elasmopheidole* à ce groupe ; peut-être faudra-t-il lui ajouter l'espèce mexicaine, *Ph. tisiphone*, Wheeler, que je ne connais que par la description.

Type. — *Pheidole aberrans*, Mayr, d'après une lettre de M. Forel.

Distribution géographique des espèces. — Bassin de La Plata (Paraguay, République Argentine, Uruguay, Rio Grande do Sul).

379. *Ph. aberrans*, Mayr, Annuar. Soc. Natural. Modena, Vol. 3, p. 172 (1868) Rép. Argentine, Brésil S. 2 ♀ (Pl. 2, Fig. 9).

Ph. aberrans, Mayr, Verh. Zool.-bot. Ges. Wien, Vol. 20, p. 981, 984 (1870) ;
ibidem, Vol. 37, p. 583, 602 (1887) 2 ♀ ; Emery, Bull. Soc. Ent. Ital.
Vol. 37, p. 141, fig. 19, a, c. (1905) 2 ♀ ; Bruch, Rev. Mus. La Plata,
Vol. 23, p. 311, fig. 2 c, g, 6 (1916) 2 ♀ ♂.

Ph. (Elasmopheidole) aberrans, Forel, Zool. Jahrb. Syst. Vol. 36, p. 43 (1913) ;
Bull. Soc. Vaud. Sc. Nat. Vol. 49, p. 232 (1913) ♂.

var. *fartilia*, Forel, ibidem, Vol. 49, p. 233 (1913) 2.

var. *mutica*, Emery, Bull. Soc. Ent. Ital. Vol. 37, p. 142, fig. 19 b (1905) 2.

Argentine : Jujuy.

Patagonie.

380. *Ph. arciruga*, Forel, Verh. Zool.-bot. Ges. Wien, Vol. 58, p. 381 (1908) ♀. Brésil : Rio Grande do S.
subsp. *obnixa*, Forel, Mém. Soc. Ent. Belg. Vol. 19, p. 236 (1912) ♀. Buenos-Aires, Rosario.

Ph. arciruga r. *obnixa*, Forel, Bull. Soc. Vaud. Sc. Nat. Vol. 49, p. 231 (1913) 2 ♀.

381. *Ph. cavifrons*, Emery, Bull. Soc. Ent. Ital. Vol. 37, p. 144, fig. 21 (1905) 2 ♀.

Uruguay.

var. *fuscipunctis*, Santschi, Physis, Buenos-Aires, Vol. 2, p. 374, fig. (1916) 2 ♀ ♀. Prov. Buenos-Aires.

382. *Ph. laticrista*, Santschi, ibidem, Vol. 2, p. 375, 2 fig. (1916) 2 ♀ ♀. Argentine : Entre Rios.

383. *Ph. taurus*, Emery, Bull. Soc. Ent. Ital. Vol. 37, p. 142, fig. 20 a, b, c. Buenos-Aires.

(1905) 2 ♀ ♀ (Pl. 2, Fig. 2).

Ph. (Elasmopheidole) taurus, Forel, Zool. Jahrb. Syst. Vol. 36, p. 43 (1913).

ESPÈCE DOUTEUSE

384. *Ph. tisiphone*, Wheeler, Psyche, Vol. 18, p. 203 (1911) 2.

Mexique.

7. SUBGENUS TRACHYPHEIDOLE, EMERY

Pheidole, subgenus **Trachypheidole**. Emery, Bull. Soc. Ent. France, p. 190 (1915).

Caractères. — *Soldat.* — Tête allongée, à côtés parallèles, couverte d'une sculpture rude, vermiculée.

Arêtes frontales assez courtes, ne formant pas de scrobe.

Antennes courtes et épaisses ; scape très épais, courbé à la base ; massue comme dans le groupe *subarmata* du s. g. *Pheidole*.

Type. — *Pheidole bicornis*, Forel.

Distribution géographique des espèces. — Colombie, Brésil.

385. *Ph. aper*, Forel, Mém. Soc. Ent. Belg. Vol. 19, p. 227 (1912) 2 ♀ ♀. Brésil : Rio-Janeiro.

386. *Ph. bicornis*, Forel, Biol. Centr.-Amer. Hym. Vol. 3, p. 74, pl. 3, f. 24 Panama.
(1899) 2.

387. *Ph. distorta*, Forel, ibidem, Vol. 3, p. 74, nota (1899) 2 ♀.

subsp. *reclusi*, Forel, ibidem, Vol. 3, p. 75 nota (1899) 2 ♀.

Colombie.

Ph. distorta st. *reclusi*, Forel, Ann. Soc. Ent. Belg. Vol. 45, p. 356 (1901) ;
Mém. Soc. Ent. Belg. Vol. 19, p. 230 (1912) ♀.

8. SURGENUS SCROBOPHEIDOLE, EMERY

Pheidole, subgenus **Scrobopheidole**. Emery, Bull. Soc. Ent. France, p. 190 (1915).

Caractères. — *Soldat et femelle.* — Tête courte, couverte d'une sculpture serrée mais fine. Arêtes frontales longues, à peu près droites, divergentes (comme dans le s. g. *Elasmopheidole*), recouvrant chacune une scrobe pour le scape (**Pl. 2, Fig. 6**); massue comme dans le groupe *flavens* du s. g. *Pheidole*, article terminal remarquablement gros.

Ouvrière. — Caractères du groupe *flavens* du s. g. *Pheidole*.

Mâle. — Ocelles portés sur une protubérance très marquée du vertex.

Cellule radicale fermée.

Distribution géographique des espèces. — Amérique centrale, Brésil.

388. *Ph. colobopsis*, Mann, Bull. Mus. Comp. Zool. Harvard, Vol. 60, p. 439, Brésil: Madeira-Mamoré. pl. 3, f. 25, 26 (1916) ♀.

389. *Ph. scrobifera*, Emery, Bull. Soc. Ent. Ital. Vol. 28, p. 73, pl. 1, f. 14 Costa-Rica. (1896) ♂ ♀ ♀ ♂. (**Pl. 2, Fig. 6**).

9. SUBGENUS DECAPHEIDOLE, FOREL

Decapheidole. Forel, Mém. Soc. Ent. Belg. Vol. 19, p. 237 (1912).

Caractères. — *Soldat, ouvrière et femelle.* — Espèces minimes qui ressemblent en tout point à *Ph. flavens*, Rog. et formes voisines, mais qui ont les antennes de 10 articles.

Mâle inconnu.

Type. — *Pheidole perpusilla*, Emery.

Distribution géographique des espèces. — Pará, Ile Trinidad.

390. *Ph. decem*, Forel, Ann. Soc. Ent. Belg. Vol. 45, p. 366 (1901) ♂. Ile Trinidad.

Ph. (Decapheidole) decem, Forel, Mém. Soc. Ent. Belg. Vol. 19, p. 237 (1912).

391. *Ph. perpusilla*, Emery, Bull. Soc. Ent. Ital. Vol. 26, p. 157 (1894) ♂ ♀ ♀ Brésil : Pará. (*flavens* subsp.)

Ph. perpusilla, Emery, ibidem, Vol. 28, p. 80 (1896).

Ph. (Decapheidole) perpusilla, Forel, Mém. Soc. Ent. Belg. Vol. 19, p. 237 (1912).

9. GENUS CERATOPHEIDOLE, PERGANDE

Pheidole, subgenus **Ceratopheidole**. Pergande, Proc. Calif. Acad. Sc. (2), Vol. 5, p. 889 (1895); Forel, Rev. Suisse Zool. Vol. 10, p. 165 (1902).

Ceratopheidole. Emery, Rend. Accad. Sc. Bologna, p. 40 (1913-14).

Phidole (part.). Bingham, Fauna Brit. India, Hym. Vol. 2, p. 227 (1903).

Caractères. — *Soldat, ouvrière et femelle.* — Neutres dimorphes : chez *C. smythiesi*, For. il y a passage graduel entre les soldats et les ouvrières, tandis que chez *C. hecate*, Wheel. il n'y en a pas.

Semblables aux formes correspondantes de *Pheidole* : en diffèrent par la massue des antennes qui est de 4 articles.

Mâle. — D'après Forel, le mâle de *C. smythiesi* est semblable au mâle de *Pheidole* : il a la tête arrondie en arrière et les mandibules à 4 dents.

Type. — *Ceratopheidole granulata*, Perg.

Distribution géographique des espèces. — Mexique, Antilles; Inde, Sumatra, Java.

ESPÈCES AMÉRICAINES

1. *C. granulata*, Pergande, Proc. Calif. Acad. Sc. (2), Vol. 5, p. 890 (1895) ♂. Mexique.
2. *C. hecate*, Wheeler, Bull. Amer. Mus. Nat. Hist. Vol. 30, p. 26 (1911) ♂ ♀. Jamaïque.
 subsp. *bruesi*, Wheeler, Bull. Mus. Comp. Zool. Harvard, Vol. 61, p. 460 (1917) ♂ ♀. Jamaïque.
 subsp. *malevola*, Wheeler, Bull. Amer. Mus. Nat. Hist. Vol. 30, p. 27 (1911) ♀ ♂. Jamaïque.

ESPÈCES DE L'INDE

3. *C. bhavanae*, Bingham, Fauna Brit. India, Hym. Vol. 2, p. 227, 228 (1903) ♂ ♀ (*Phidole*). Sikhim 2500 m.
4. *C. bluntschlii*, Forel, Bull. Soc. Vaud. Sc. Nat. Vol. 47, p. 373 (1911) ♀. Sumatra.
5. *C. emmae*, Forel, Mitt. Naturh. Mus. Hamburg, Vol. 22, p. 20 (1905) ♀. Java.
6. *C. smythiesi*, Forel, Rev. Suisse Zool. Vol. 10, p. 165, 185 (1902) ♂ ♀ ♂. Assam, Java.
 (*smythiesii*).
 C. smythiesii, Forel, Journ. Bombay, Nat. Hist. Soc. Vol. 14, p. 523, 538 (1902) ♂ ♀ ♂.
 Phidole smythiesi, Bingham, Fauna Brit. India, Hym. Vol. 2, p. 227, fig. 79 (1903) ♂ ♀ ♂.
 var. *bengalensis*, Forel, Rev. Suisse Zool. Vol. 10, p. 186 (1902) ♀. Bengale.

10. GENUS ISCHNOMYRMEX, MAYR

Ischnomyrmex. Mayr, Verh. Zool.-bot. Ges. Wien, Vol. 12, p. 738 (1862); Emery, Rend. Accad. Sc. Bologna, p. 40 (1913-14).

Pheidole, subgenus **Ischnomyrmex**. Forel, Zool. Jahrb. Syst. Vol. 36, p. 49 (1913).

Pheidole, subgenus **Isopheidole**. Forel, Rev. Suisse Zool. Vol. 20, p. 765 (1913).

Aphaenogaster (part.). Emery, Ann. Mus. Stor. Nat. Genova, Vol. 25, p. 531 (1888).

Myrmica (part.). Fred. Smith, Cat. Hym. Brit. Mus. Vol. 6, p. 126 (1858).

Caractères. — *Soldat, ouvrière et femelle*. — Neutres dimorphes, pas de passages entre le soldat et l'ouvrière.

Antennes grêles, en apparence dépourvues de massue, grossissant un peu vers l'extrémité; mais les cinq derniers articles sont distinctement plus longs que les précédents et ont une pubescence différente; ils représentent une massue de 5 articles.

Chez l'ouvrière, la tête est prolongée en un col marqué, comme du reste chez quelques *Pheidole*.
 Gastre non tronqué à la base.

Mâle. — Semblable aux mâles du s. g. *Pheidole* : vertex semblablement prolongé en arrière.
 Corselet plus étroit que chez *Pheidole*, sans sillons de Mayr.

Type. — *Myrmica longipes*, F. Sm.

Distribution géographique de l'espèce. — Indochine, Iles de la Sonde.

1. *I. longipes* (Fred. Smith), Journ. Proc. Linn. Soc. Lond. Zool. Vol. 2, p. 70, Bornéo, Java, Indochine. pl. 1, f. 6 (1857) ♀ (*Myrmica*).
Myrmica longipes, Fred. Smith, Cat. Hym. Brit. Mus. Vol. 6, p. 126 (1858) ♀.
I. longipes, Mayr, Verh. Zool.-bot. Ges. Wien. Vol. 12, p. 739 (1862); Tijdschr. v. Ent. Vol. 10, p. 92 (1867) ♀.
Aphaenogaster longipes, Emery, Ann. Mus. Stor. Nat. Genova, Vol. 25, p. 531, pl. 9, f. 2 (1888); Bingham, Fauna Brit. India. Hym. Vol. 2, p. 270, 272 (1903) ♀.
var. *conicollis*, Emery, Ann. Mus. Stor. Nat. Genova, Vol. 40, p. 681, fig. (1901) ♀. Sumatra, Malacca.
Pheidole (*Isopheidole*) *longipes* var. *conicollis*, Forel, Rev. Suisse Zool. Vol. 20, p. 766 (1913).
Pheidole (*Ischnom.*) *longipes* var. *conicollis*, Forel, Zool. Jahrb. Syst. Vol. 36, p. 50, fig. N-R (1913) ♂ ♀ ♀.
var. *continentis*, Forel, Rev. Suisse Zool. Vol. 19, p. 24 (1911) ♀. Birmanie, Singapore.
Pheidole (*Ischnom.*) *longipes*, var. *continentis*, Viehmeyer, Zool. Jahrb. Syst. Vol. 37, p. 608 (1914) ♂.
subsp. *pseudola*, Forel, Tijdschr. v. Ent. Vol. 58, p. 28 (1915) ♂ ♀ ♀ ♂ (*Pheidole* subg. *I.*). Simalur.

II. GENUS EPIPHEIDOLE, WHEELER

Epipheidole. Wheeler, Bull. Amer. Mus. Nat. Hist. Vol. 20, p. 14 (1904).

Pheidole (part.). Emery, Zool. Jahrb. Syst. Vol. 8, p. 290 (1895).

Caractères. — Pas de *soldat* ni d'*ouvrière*.

Femelle. — Ailée; ailes comme *Pheidole*.

Tête aussi large que longue, carrée, le bord postérieur échancré; yeux et ocelles développés.

Arêtes frontales se prolongeant jusque vers la moitié de la longueur de la tête.

Mandibules comme chez *Pheidole*.

Antennes de 12 articles, plutôt épaisses; scape dépassant un peu le bord occipital; 1^{er} article du funicule gros et long; massue de 3 articles, l'article terminal presque aussi long que les deux précédents ensemble; l'article qui vient avant la massue distinctement plus grand que le précédent.

Corselet aussi large que la tête; pronotum à angles prononcés; mésonotum déprimé; épines épinotales massives et obtuses.

Pétiole surmonté d'un nœud squamiforme; postpétiole pas large; gastre tronqué à la base.

Poils de la tête et du corselet obtus et microscopiquement frangés.

Mâle. — Très semblable à *Pheidole*; à peu près de la même grandeur que la femelle.

Vertex protubérant.

Mandibules à 2 ou 3 dents.

Corselet sans sillons de Mayr.

Ethologie. — Parasite d'une *Pheidole* (*Ph. pilifera*, Rog. var. *coloradensis*, Emery).

Distribution géographique de l'unique espèce. — Colorado.

1. *E. inquilina*, Wheeler, Bull. Amer. Mus. Vol. 20, p. 15, pl. 2, f. 12-17 Colorado, Nebraska. (1904) ♀ ♂.

Pheidole pilifera (part.) Emery, Zool. Jahrb. Syst. Vol. 8, p. 290 (1895)
 ♀ anormale.

12. GENUS SYMPHEIDOLE, WHEELER

Sympheidole. Wheeler, Bull. Amer. Mus. Nat. Hist. Vol. 20, p. 7 (1904).

Caractères. — Pas de *soldat* ni d'*ouvrière*.

Femelle. — (d'après Wheeler) Ailée.

Tête arrondie, aussi longue que large; yeux et ocelles développés (Pl. 2, Fig. 13).

Arêtes frontales courtes, divergentes.

Mandibules convexes avec 2 dents apicales; le reste du bord masticateur dépourvu de dents.

Antennes épaisses de 12 articles; premier article du funicule long et robuste; massue de 3 articles, le dernier long à peu près comme les deux précédents ensemble.

Corselet large comme la tête; pronotum non épaulé; épinothum armé.

Postpétiole très large, ses angles latéraux recourbés en arrière; gastre largement tronqué à la base.

Poils obtus et frangés, à l'examen microscopique.

Mâle. — A peu près de la même grandeur que la femelle.

Vertex protubérant.

Mandibules sans dents.

Antennes ne s'amincissant pas à l'extrémité.

Corselet sans sillons de Mayr.

Postpétiole large, anguleux.

Du reste très semblable à *Pheidole*.

Ethologie. — Parasite de *Pheidole ceres*, Wheeler.

Distribution géographique de l'unique espèce. — Colorado.

1. *S. elecebra*, Wheeler, Bull. Amer. Mus. Nat. Hist. Vol. 20, p. 8, pl. 2, f. 8-11 Colorado.
(1904) ♀ ♂ (Pl. 2, Fig. 13).

13. GENUS PARAPHEIDOLE, EMERY

Parapheidole. Emery, Rend. Accad. Sc. Bologna, p. 68 (1914-15).

Aphaenogaster (part.). Emery, Bull. Soc. Ent. Ital. Vol. 31, p. 276 (1900).

Caractères. — *Soldat* et *ouvrière* inconnus.

Femelle. — Ailée : ailes comme chez *Pheidole*.

Tête relativement petite, plus large que longue; derrière les yeux, les côtés de la tête convergent jusqu'aux angles postérieurs qui sont arrondis; bord occipital droit.

Yeux et ocelles gros.

Epistome faiblement convexe.

Arêtes frontales prolongées par une paire de rides divergentes qui s'étendent jusqu'au milieu de la longueur de la tête.

Mandibules avec 2 dents apicales aiguës, denticulées le long du bord masticateur.

Antennes grêles : scape dépassant de beaucoup le bord occipital; 1^{er} article du funicule aussi long que les suivants et pas beaucoup plus gros; massue de 3 articles grêles, le dernier beaucoup moins long que les deux précédents ensemble.

Corselet relativement étroit, plus étroit que la tête, arrondi par devant; épinothum armé.

Pétiole épaissi graduellement en arrière, son profil en forme de coin; postpétiole piriforme.

Gastre tronqué à la base.

Mâle inconnu.

Je suppose que *Parapheidole oculata*, Emery est une espèce parasite d'une *Pheidole*, comme *Sympheidole elecebra*, Wheeler, avec laquelle elle a des ressemblances morphologiques.

Distribution géographique de l'espèce. — Madagascar.

1. *P. oculata*, Emery, Bull. Soc. Ent. Ital. Vol. 31, p. 276 (1900) ♀ Madagascar : Paie
(*Aphaenogaster*). d'Antongil.

P. oculata, Emery, Rend. Accad. Sc. Bologna, 1914-15, p. 68, fig. A (1915).

3. SUBTRIBUS ANERGATIDINI, N.

Un seul genre.

14. GENUS ANERGATIDES, WASMANN

Anergatides. Wasmann, Ent. Mitt. Berlin, Vol. 4, p. 279-288, pl. 7, 8 (1915).

Caractères (d'après Wasmann). — Point d'*ouvrière*.

Femelle. — Tête petite, arrondie; yeux proéminents.

Epistome tronqué; aire frontale indistincte.

Mandibules courtes, ne pouvant pas se croiser ni se rencontrer, obtusément pointues.

Palpes maxillaires d'un seul article; les palpes labiaux n'existent pas.

Antennes grêles, de 12 articles, à massue de 5 articles.

Corselet court; épinothum inerme.

Pétiole dressé, obconique, allongé; postpétiole cupuliforme, appliqué sur le segment suivant, avec une dent de chaque côté.

Les trois premiers segments dorsaux du gastre sont très gros; le dernier replié en dessous. Chez les sujets à ventre distendu (physogastres), les premiers segments sont séparés par la membrane intersegmentaire blanche.

Pattes grêles.

Aile antérieure à nervures obsolètes; cependant on distingue sur la photographie (pl. 8, fig. 13), un vestige de la nervulation normale de la tribu. Aile postérieure très petite.

Mâle. — Aptère; corps massif à abdomen énorme, courbé en dessous (**Pl. 2, Fig. 14**).

Tête et ses parties à peu près comme chez la femelle; ocelles très petits.

Antennes de 12 articles, plus courtes que chez la femelle; massue également de 5 articles.

Corselet rappelant celui de la femelle; rudiments d'ailes antérieures.

Pétiole court, conique; postpétiole comme chez la femelle.

Gastre très gros, comprimé et courbé en dessous.

Pattes plus courtes que celles de la femelle; le premier article de tous les tarses dilaté.

Ethologie. — Parasite de *Pheidole megacephala*, subsp. *melancholica*, Santschi.

Cette Fourmi est encore plus dégénérée, c'est-à-dire plus adaptée au parasitisme (parties buccales atrophiées) qu'*Anergates*, avec lequel elle a beaucoup d'analogie. Mais je pense, d'accord en cela avec M. Wasmann, que c'est un effet de convergence due à des mœurs similaires, et non une preuve

d'affinité phylogénétique. Au contraire M. Forel, dans son « Cadre synoptique des Fourmis » (1917), place *Anergatides* dans la sous-tribu des Anergatini, à côté d'*Anergates*.

Distribution géographique de l'espèce. — Congo.

1. *A. kohli*, Wasmann, Ent. Mitt. Berlin, Vol. 4, p. 283, pl. 7-8 (1915) ♀ ♂ Congo.
(Pl. 2, Fig. 14).

APPENDICE A LA TRIBU DES PHEIDOLINI

15. GENUS SIFOLINIA, EMERY

Sifolinia. Emery, Rend. Accad. Sc. Bologna, p. 49 (1906-1907).

Caractères. — *Ouvrière* inconnue.

Femelle. — Tête arrondie; yeux placés au milieu de ses côtés; ocelles développés.

Epistome bombé, son bord antérieur arrondi; aire frontale triangulaire.

Arêtes frontales en S, écartées entre elles.

Mandibules larges, armées d'une dent spiniforme apicale et de quelques denticules au bord masticateur.

Antennes de 12 articles: scape épais; funicule allant en grossissant insensiblement de la base à l'extrémité; les quatre derniers articles peuvent être considérés comme une massue indistinctement limitée; article terminal notablement plus long que le précédent.

Pronotum découvert en avant; épinothum armé.

Pétiole et postpétiole à peu près comme chez *Myrmica* sur le profil; mais chacun de ces segments a une dent obtuse en dessous.

Pas d'éperons aux pattes moyennes et postérieures.

Poils longs et fins.

Aile antérieure à une seule cellule cubitale fermée et une cellule discoïdale; une cubitalis longue et dirigée transversalement unit le cubitus au radius, de sorte que la cellule cubitale fermée a l'aspect qu'aurait la même cellule de *Myrmica*, si l'on supprimait la première cubitalis qui divise incomplètement ladite cellule; cellule radiale ouverte.

Mâle inconnu.

La ♀ unique sur laquelle j'ai établi ce genre a une étrange ressemblance avec *Myrmica*; mais elle n'a pas d'éperons, ce qui fait que je ne puis pas la classer parmi les *Myrmicini*, qui ont constamment des éperons bien développés. Ses ailes sont évidemment directement dérivées d'un type à deux cubitales fermées, comme le prouve la cubitalis à peu près transversale, qui rappelle une aile de *Myrmica* ou de *Pogonomyrmex*.

Je place donc provisoirement ce genre à la fin de la tribu des *Pheidolini*.

J'ai lieu de supposer que cette Fourmi est parasite, à cause de la structure des antennes et des segments pédonculaires du gaster (dents sous lesdits segments), qui offre des analogies avec des espèces notoirement parasites.

Distribution géographique de l'espèce. — Italie.

1. *S. lauræ*, Emery, Rend. Accad. Sc. Bologna, p. 49 (1906-1907) ♀. Italie, Siena.
S. lauræ, Emery, Deutsche Ent. Zeitschr, p. 550, fig. 1 (1908); Bull. Soc.
Ent. Ital. Vol. 47, p. 151, fig. 33 (1916) ♀.

5. TRIBUS MELISSOTARSINI, EMERY

Melissotarsii. Emery, Ann. Soc. Ent. Belg. Vol. 45, p. 36 (1901).

Melissotarsini + Stenammini (part.). Ashmead, Canad. Ent. p. 383 (1905).

Solenopsisii (part.). Forel, Ann. Soc. Ent. Belg. Vol. 37, p. 164 (1893).

Solenopsidii (part.). Emery, Zool. Jahrb. Syst. Vol. 8, p. 769 (1895).

Caractères. — *Ouvrière.* — Tête non cordiforme.

Epistome convexe non caréné, son angle postérieur à peine engagé entre les arêtes frontales.

Arêtes frontales extrêmement rapprochées, très courtes, se dilatant en un petit lobe au-dessus de l'articulation des antennes, à peu près comme chez *Ponera*.

Mandibules dentées.

Antennes courtes et épaisses, à massue de deux gros articles.

Yeux petits. Pas d'ocelles.

Corselet sans sutures dorsales, déprimé, absolument inerme.

Pétiole massif, non pédonculé. Postpétiole très court, en soucoupe, plus ou moins adossé au segment basal du gastre.

Pattes courtes et épaisses; pas d'éperons.

Femelle. — Ailée. Aile antérieure du type *Solenopsis*; cellule radiale fermée et appendiculée; nervure cubitale très longue; pas de cellule discoïdale.

Yeux et ocelles très développés.

Corselet déprimé.

Du reste caractères de l'ouvrière.

Mâle. — Tête arrondie.

Arêtes frontales bien plus écartées, épistome plus engagé entre celles-ci que chez l'ouvrière.

Mandibules courtes.

Antennes de douze articles; scape court; funicule filiforme ou moniliforme.

Corselet déprimé; épinothum arrondi; pas de sillons de Mayr.

Postpétiole comme chez l'ouvrière.

Ailes comme chez la femelle.

1. GENUS RHOPALOMASTIX, FOREL

Rhopalomastix. Forel, Ann. Soc. Ent. Belg. Vol. 44, p. 24 (1900).

Caractères. — *Ouvrière.* — Pas de dimorphisme.

Mandibules à bord latéral peu arqué, à dent terminale longue.

Antennes de 10 articles; les articles 2-7 du funicule extrêmement courts et serrés; pénultième court; dernier très gros.

Tarses épais, dilatés, leur premier article pas beaucoup plus gros que les suivants.

Femelle. — Antennes de 11 articles. Du reste caractères de l'ouvrière.

Mâle. — Caractères de la tribu.

Ethologie. — Nid sous l'écorce.

Type. — *Rh. rothneyi*, Forel.

Distribution géographique des espèces. — Inde.

1. *Rh. escherichi*, Forel, Termitenleben Ceylon, p. 217 (1911) ♀. Ceylan.
 2. *Rh. rothneyi*, Forel, Ann. Soc. Ent. Belg. Vol. 44, p. 24 (1900) ♀. Bengale, Ceylan.
- Rh. rothneyi*, Forel, Journ. Bombay Nat. Hist. Soc. Vol. 14, p. 692 (1902) ♀ ;
Termitenleben Ceylon, p. 217 (1911) ♀ ♂.

2. GENUS MELISSOTARSUS, EMERY

Melissotarsus. Emery, Ann. Mus. Stor. Nat. Genova, Vol. 9, p. 378 (1877).

Caractères. — *Ouvrière* et *soldat*. — Pas de différence de taille et pas de forme de transition entre les deux castes (Pl. 2, Fig. 15).

Mandibules 3-4 dentées; dent terminale longue chez le soldat, courte chez l'ouvrière.

Antennes de 6 articles, les deux terminaux, surtout le dernier, beaucoup plus longs et plus gros.

Tarses ayant le premier article beaucoup plus épais que les suivants, qui sont, au contraire, grêles.

Femelle. — Antennes et pattes comme chez l'ouvrière.

Mâle. — Caractères de la tribu. Premier article des tarses pas plus gros que les suivants.

Ethologie. — Mœurs inconnues.

Type. — *M. beccarii*, Emery.

Distribution géographique des espèces. — Afrique et Madagascar.

1. *M. beccarii*, Emery, Ann. Mus. Stor. Nat. Genova, Vol. 9, p. 379, fig. (1877) ♀ (Pl. 2, Fig. 15). Erythrée, Natal.
M. beccarii, Forel, Bull. Soc. Vaud. Sc. Nat. Vol. 50, p. 243 (1914) ♀ ♂.
Arnold, Ann. S. Afr. Mus. Vol. 14, p. 188, pl. 5, f. 51 (1916) ♀ ♀ ♂.
2. *M. emeryi*, Forel, Rev. Ent. Caen, p. 133 (1908) ♀. Ethiopie S.
var. *pilipes*, Santschi, Voy. Alluaud & Jeannel, Afr. or. Hym. p. 71 (1914) ♀. Afrique orientale.
3. *M. insularis*, Santschi, Rev. Suisse Zool. Vol. 19, p. 122, fig. 2 (1911) ♀ ♂. Madagascar.
4. *M. weissii*, Santschi, Ann. Soc. Ent. Fr. Vol. 78, p. 356, fig. 3 a-e (1909) ♀. Congo.

6. TRIBUS STEREOMYRMICINI, EMERY

Stereomyrmicini. Emery, Rend. Accad. Sc. Bologna, p. 36 (1913-14).

Un seul genre.

1. GENUS STEREOMYRMEX, EMERY

Stereomyrmex. Emery, Deutsche Ent. Zeitschr. p. 115 (1901) (Pl. 2, Fig. 16).

Caractères. — *Ouvrière.* — Pas de polymorphisme.

Épistome élevé au milieu, déprimé latéralement, engagé entre les arêtes frontales par un prolongement arrondi; pas d'aire frontale.

Arêtes frontales très courtes, notablement écartées, parallèles.

Mandibules avec un large bord masticateur denté. Palpes maxillaires de cinq articles, labiaux de trois articles.

Antennes de onze articles; massue de trois articles, le dernier de beaucoup le plus grand; les articles 2-7 du funicule très courts.

Yeux moyennement gros, placés au milieu des côtés de la tête.

Corselet sans sutures dorsales, dos déprimé, épinothum armé d'épines très fortes.

Pétiole surmonté d'un large nœud squamiforme; postpétiole transverse, bien détaché du gastre, articulé à l'extrémité antérieure de ce dernier.

Gastre allongé; le segment basal en couvre environ la moitié.

Pattes courtes, mais pas remarquablement épaisses; éperons très faibles aux tibias postérieurs et moyens.

Femelle inconnue.

Mâle. — Épistome à peine engagé entre les arêtes frontales; celles-ci très courtes.

Mandibules bien développées, étroites, à 3 dents.

Antennes de 11 articles; scape de la longueur des deux premiers articles du funicule; cinq derniers articles moniliformes, un peu plus grands que les précédents.

Mésosotum médiocrement bombé, avec sillons de Mayr profonds; épinothum beaucoup plus bas que le scutellum, inerme, mais les faces basale (horizontale) et descendante (verticale) forment un angle très marqué.

Pétiole beaucoup plus allongé et plus bas que chez l'ouvrière.

Gastre allongé; dans l'armure génitale le stipes est long, mince, conique, formant avec son pareil une pince.

Aile avec cellule radiale fermée non appendiculée; une cellule cubitale fermée, la première cubitale est longue (type *Solenopsis*); pas de discoïdale.

Ethologie. — Nid dans la terre.

Distribution géographique de l'espèce. — Ceylan.

1. *St. horni*, Emery, Deutsche Ent. Zeitschr. p. 116, fig. (1901) ♀ ♂ (Pl. 2, Ceylan. Fig. 16).

St. horni, Forel, Journ. Bombay Nat. Hist. Soc. Vol. 14, p. 699 (1902);
Bingham, Fauna Brit. India, Hym. Vol. 2, p. 219, fig. 78 (1903) ♀ ♂.

7. TRIBUS MYRMICARIINI, FOREL

Myrmicarii. Forel, Ann. Soc. Ent. Belg. Vol. 37, p. 165 (1893).

Myrmicariini. Emery, Rend. Accad. Sc. Bologna, p. 36 (1913-14).

Mymecariini (part.). Ashmead, Canad. Ent. p. 383 (1905).

Pheidolidae (part.). Emery, Bull. Soc. Ent. Ital. Vol. 9, p. 72 (1877).

Un seul genre (1).

1. GENUS MYRMICARIA, SAUNDERS

Myrmicaria. Saunders, Trans. Ent. Soc. Lond. Vol. 3, p. 57 (1841) ♂; Mayr, Tijdschr. v. Ent. Vol. 10, p. 111 (1867) ♀ ♀ ♂.

(1) Le genre *Enneamergus*, Mayr, de l'ambre baltique, se rapporte peut-être à cette tribu. Ses antennes sont de 9 articles

Heptacondylus. Fred. Smith, Journ. Proc. Linn. Soc. Lond. Zool. Vol. 2, p. 71 (1857) ♀; Mayr, Reise Novara, Formicid. p. 24 (1865) ♀ ♀ ♂.

Physatta. Fred. Smith, Journ. Proc. Linn. Soc. Lond. Zool. Vol. 2, p. 77 (1857) ♀.

Caractères. — *Ouvrière.* — Taille variable, mais pas de dimorphisme.

Partie médiane de l'épistome élevée et avancée.

Arêtes frontales écartées entre elles, parallèles de longueur moyenne.

Mandibules dentées. Palpes de 3 articles.

Antennes de 7 articles; tous les articles du funicule plus longs qu'épais; les trois derniers plus longs et plus épais que les précédents (Pl. 2, Fig. 17).

Yeux convexes, placés à peu près au milieu des côtés de la tête; pas d'ocelles.

Corselet avec une forte impression dorsale à la suture méso-épinotale; épines de l'épinotum très longues et fortes.

Pétiole longuement pédonculé avant le nœud; postpétiole nodiforme, articulé à l'extrémité antérieure du gastre.

Gastre arrondi, tronqué à la base.

Pattes longues et grêles; éperons simples.

Femelle. — Beaucoup plus grande et plus massive que l'ouvrière. Ailée; ocelles développés comme d'ordinaire; structure de la tête comme chez l'ouvrière.

Corselet large et haut; mésonotum bombé, recouvrant presque en entier le pronotum; épinotum armé.

Pédoncule et gastre comme chez l'ouvrière.

Ailes avec une cellule cubitale fermée et une discoïdale (type *Formica*); la cellule radiale est fermée et très longue et arrive jusqu'au bout de l'aile, en se rétrécissant graduellement.

Mâle. — Moins grand que la femelle (Pl. 2, Fig. 18).

Epistome bombé, Arêtes frontales très courtes.

Mandibules très courtes.

Antennes longues, de 13 articles; scape tout au plus de la longueur des deux ou trois premiers articles du funicule; premier article du funicule très court.

Corselet moins robuste que celui de la femelle; mésonotum avec sillons de Mayr; épinotum mutique.

Pétiole est postpétiole encore plus allongés que chez l'ouvrière.

Gastre court ou allongé; vu par dessus, il a la forme d'un navet, de l'extrémité pointue duquel sort l'armure génitale, c'est-à-dire les stipes presque linéaires.

Ailes comme chez la femelle.

Ethologie. — *M. brunnea* (et probablement la plupart des espèces du genre) creusent de grands nids souterrains. *M. arachnoides* et *exigua* bâtissent des nids en carton sur les plantes (1).

Type. — *M. brunnea*, Saunders.

Distribution géographique des espèces. — Afrique tropicale et australe, Inde et Malaisie jusqu'à la Nouvelle-Guinée. Ne se trouve pas en Australie ni à Madagascar (2).

(1) Jacobson a publié une figure du nid de *M. arachnoides*, Fred. Smith, *Notes Leyden, Mus.* Vol. 34, N. 22, Pl. 3 (1912).

(2) Voir la table des espèces d'Afrique: Arnold, *Ann. S. Afr. Mus.* Vol. 14, p. 262-263 (1916).

GROUPE ARACHNOIDES

ESPÈCES DE L'INDE ET DE LA MALAISIE

1. *M. arachnoides*, Fred. Smith, Journ. Proc. Linn. Soc. Lond. Zool. Vol. 2, p. 72 (1857) ♀ ♀ (*Heptacondylus*).
M. arachnoides, Emery, Ann. Mus. Stor. Nat. Genova, Vol. 40, p. 692 (1901) ♀ ♀.
Heptacondylus longipes, Fred. Smith, Cat. Hym. Brit. Mus. Vol. 6, p. 147 (1888) ♀.
M. longipes, Mayr, Tijdschr. v. Ent. Vol. 10, p. 113 (1867) ♀ ♀ ♂.
var. *lutea*, Emery, Ann. Mus. Stor. Nat. Genova, Vol. 40, p. 692 (1901) ♀. Java.
var. *luteiventris*, Emery, ibidem, Vol. 40, p. 692 (1901) ♀. Sumatra.
2. *M. birmana*, Forel, Rev. Suisse Zool. Vol. 10, p. 243 (1902) ♀ (*arachnoides* st). Birmanie.
M. arachnoides st. *birmana*, Forel, Journ. Bombay, Nat. Hist. Soc. Vol. 14, p. 708 (1902) ♀.
M. birmana, Bingham, Fauna Brit. India, Hym. Vol. 2, p. 118, 119 (1903) ♀.
3. *M. melanogaster*, Emery, Ann. Mus. Stor. Nat. Genova, Vol. 40, p. 692 nota (1901) ♀. Bornéo.
M. longipes, Mayr, ibidem, Vol. 2, p. 155 (1872) nec Fred. Smith.

ESPÈCES D'AFRIQUE

4. *M. exigua*, Ern. André, Rev. Ent. Caen, Vol. 9, p. 320 (1890) ♀. Sierra-Leone.
var. *rufiventris*, Forel, Bull. Soc. Vaud. Sc. Nat. Vol. 50, p. 345 (1914). Congo.
5. *M. gracilis*, Stitz, Mitt. Zool. Mus. Berlin, Vol. 5, p. 133 (1910) ♀. Camerun.
M. gracilis, Forel, Ann. Soc. Ent. Belg. Vol. 54, p. 445 (1910) ♀.

GROUPE BRUNNEA

6. *M. baumi*, Forel, Mitt. Schweiz. Ent. Ges. Vol. 10, p. 307 (1901) ♀. Afrique O.: Mossamedes, Kalahari.
M. baumi, Stitz, Erg. Deutsch. Zentr. Afr. Exped. Zool. Vol. 3, p. 363, fig. 5, part. (1911) ♀; Arnold, Ann. S. Afr. Mus. Vol. 14, p. 262, 266 (1916) ♀.
7. *M. brunnea*, W. Saunders, Trans. Ent. Soc. Lond. Vol. 3, p. 57, pl. 5, f. 2 (1841) ♂ (Pl. 2, Fig. 17). Inde, Ceylan, Sumatra.
M. brunnea, Fred. Smith, Cat. Hym. Brit. Mus. Vol. 6, p. 141, pl. 10, f. 6-8 (1858) ♂; Forel, Journ. Bombay Nat. Hist. Soc. Vol. 14, p. 708 (1902) ♀; Bingham, Fauna Brit. India, Hym. Vol. 2, p. 118, fig. 55 (1903) ♀ ♀ ♂.
M. brunnea, Dalla Torre, Cat. Hym. Vol. 7, p. 155 (1893).
Myrmica fodiens, Jerdon, Madras Journ. Liter. Soc. Vol. 17, p. 114 (1851) ♀.
M. fodiens, Emery, Bull. Soc. Ent. Ital. Vol. 23, p. 166 (1891); Rev. Suisse Zool. Vol. 1, p. 219, pl. 8, f. 13, 14 (1893).
Physatta crinita, Fred. Smith, Cat. Hym. Brit. Mus. Vol. 6, p. 171 (1858) ♀.
Heptacondylus crinitus, Mayr, Verh. Zool.-bot. Ges. Wien, Vol. 13, p. 423 (1863).
M. carinata (part.), Mayr, Tijdschr. v. Ent. Vol. 10, p. 111 (1867) ♀ nec Fred. Smith.
M. subcarinata, Forel, Journ. Asiat. Soc. Bengal, Vol. 54, p. 178 (1885); Emery, Ann. Mus. Stor. Nat. Genova, Vol. 27, p. 503 (1889) nec Fred. Smith.
var. *flava*, Forel, Zool. Jahrb. Syst. Vol. 36, p. 74 (1913) ♂. Malacca, Sumatra.
subsp. *carinata*, Fred. Smith, Journ. Proc. Linn. Soc. Lond. Zool. Vol. 2, p. 73 (1857) ♀ (*Heptacondylus carinatus*). Bornéo, Sumatra.
M. carinata (part.), Mayr, Tijdschr. v. Ent. Vol. 10, p. 111 (1867) ♀.
M. fodiens st. *carinata*, Emery, Rev. Suisse Zool. Vol. 1, p. 219 (1893).
Physatta dromedarius, Fred. Smith, Journ. Proc. Linn. Soc. Lond. Vol. 2, p. 78 (1857); Cat. Hym. Brit. Mus. Vol. 6, p. 171, pl. 10, f. 9-11 (1858) ♀.
M. dromedarius, Emery, Ann. Mus. Stor. Nat. Genova, Vol. 25, p. 454 (1887) ♀.
M. subcarinata st. *dromedarius*, Forel, Zool. Jahrb. Syst. Vol. 36, p. 74 (1913) ♀.
subsp. *subcarinata*, Fred. Smith, Journ. Proc. Linn. Soc. Lond. Zool. Vol. 2, p. 73 (1857) ♀ (*Heptacondylus subcarinatus*). Indochine, Iles de la Sonde.
M. subcarinata, Mayr, Tijdschr. v. Ent. Vol. 10, p. 112 (1867) ♀; Forel, Zool. Jahrb. Syst. Vol. 36, p. 73 (1913) ♂.
M. fodiens st. *subcarinata*, Emery, Rev. Suisse Zool. Vol. 1, p. 219 (1893).
M. brunnea, var. *subcarinata*, Bingham, Fauna Brit. India, Hym. Vol. 2, p. 119 (1903) ♀.

8. *M. laevior*, Forel, Ann. Soc. Ent. Belg. Vol. 54, p. 445 (1910) ♀. Natal.
M. laevior, Arnold, Ann. S. Afr. Mus. Vol. 14, p. 263, 267 (1916) ♀.
9. *M. natalensis*, Fred. Smith, Cat. Hym. Brit. Mus. Vol. 6, p. 172 (1858) ♀ Afrique australe et or.
 (*Physatta*).
Heptacondylus eumenoides, Gerstaecker, Monatsber. Akad. Wiss. Berlin, 1858, p. 263; in Peters, Reise Mossamb. Zool. Vol. 5, p. 514, pl. 32, f. 9 (1862) ♀.
M. eumenoides, Mayr, Verh. Zool.-bot. Ges. Wien, Vol. 16, p. 905 (1886) ♀; Stitz, Erg. Deutsch. Zentr. Afr. Exped. Zool. Vol. 3, p. 363, fig. 5 part. (1911) ♀; Santschi, Voy. Alluaud & Jeannel, Afr. or. Hym. p. 116 (1914) table des sous-espèces et var.; Arnold, Ann. S. Afr. Mus. Vol. 14, p. 262, 263, pl. 7, f. 87, 88, 89 (1916) ♀ ♀ ♂.
M. fodiens st. *eumenoides*, Emery, Rev. Suisse Zool. Vol. 1, p. 219 (1893).
Heptacondylus sulcatus, Mayr, Verh. Zool.-bot. Ges. Wien, Vol. 12, p. 756 (1862) ♀.
 var. *fusca*, Stitz, Erg. Deutsch. Zentr. Afr. Exped. Zool. Vol. 3, p. 365 (1911) ♀ Ruwenzori.
 (*eumenoides* var.)
 subsp. *congolensis*, Forel, Ann. Soc. Ent. Belg. Vol. 53, p. 59 (1909) ♀ (*eumenoides* var.). Congo, Guinée.
M. eumenoides, var. *congolensis*, Forel, ibidem, Vol. 54, p. 421 (1910); Vol. 57, p. 354 (1913) ♂.
M. eumenoides st. *congolensis*, Santschi, Voy. Alluaud & Jeannel, Afr. or. Hym. p. 115 (1914).
M. nitida, Stitz, Mitt. Zool. Mus. Berlin, Vol. 5, p. 133 (1910) ♀.
 var. *consanguinea*, Santschi, Voy. Alluaud & Jeannel, Afr. or. Hym. p. 115 (1914) ♀ ♀ Afrique orientale anglaise.
 var. *crucheti*, Santschi, Ann. Soc. Ent. Belg. Vol. 57, p. 311 (1913) ♀. Benguela, Afrique orientale.
 var. *fumata*, Santschi, Bull. Soc. Ent. Fr. p. 242 (1916). Côte d'Ivoire.
M. nitida, Stitz, var. *brunnea*, Santschi, Ann. Soc. Ent. Fr. Vol. 84, p. 254 (1915) (*nomen praeocc.*).
 subsp. *opaciventris*, Emery, Rev. Suisse Zool. Vol. 1, p. 221, pl. 8, f. 15, 16 (1893) ♀ ♀ ♂ (*M. opaciventris*). Afrique occidentale, Benguela à Gabon.
M. eumenoides, st. *opaciventris*, Santschi, Voy. Alluaud & Jeannel, Afr. or. Hym. p. 116 (1914).
10. *M. nigerrima*, Arnold, Ann. S. Afr. Mus. Vol. 14, p. 263, 270, pl. 7, f. 92 (1916) ♀. Rhodésie S.
11. *M. nigra*, Mayr, Verh. Zool.-bot. Ges. Wien, Vol. 12, p. 755 (1862) ♀ Cape Colony.
 (*Heptacondylus*) (Pl. 2, Fig. 18).
Heptacondylus niger, Mayr, Reise Novara, Formicid. p. 110 (1865) ♀.
M. nigra, Emery, in Dalla Torre, Cat. Hym. Brit. Mus. Vol. 7, p. 156 (1893); Arnold, Ann. S. Afr. Mus. Vol. 14, p. 269, pl. 7, f. 91 (1917) ♀ ♂.
12. *M. rugosa*, Fred. Smith, Journ. Proc. Linn. Soc. Lond. Zool. Vol. 6, Nouvelle-Guinée, etc.
 suppl. p. 110 (1860) ♀ (*Heptacondylus*).
M. rugosa, Mayr, Tijdschr. v. Ent. Vol. 10, p. 113 (1867).
13. *M. striata*, Stitz, Erg. Deutsch. Zentr. Afr. Exped. Zool. Vol. 3, p. 382, Afrique orientale, fig. 5, part. (1911) ♀. Rhodésie, Natal.
M. striata, Arnold, Ann. S. Afr. Mus. Vol. 14, p. 263, 267, pl. 7, f. 90 (1916) ♀ ♀ ♂.
M. striatula, Santschi, Voy. Alluaud & Jeannel, Afr. or. Hym. p. 116 (1914) (au lieu de *striata*).
 subsp. *buttgenbachi*, Forel, Rev. Zool. Afr. Vol. 2, p. 337 (1913) ♀. Congo belge.
14. *M. tigrensensis*, Guérin, in Lefebure, Voy. Abyssinie, Vol. 6, p. 351, pl. 7, Abyssinie.
 f. 7 (1848) ♂ (*Myrmica*).
M. tigrensensis, Fred. Smith, Cat. Hym. Brit. Mus. Vol. 6, p. 141 (1858).
15. *M. vidua*, Fred. Smith, ibidem, Vol. 6, p. 141 (1858) ♂. Java.

8. TRIBUS CARDIOCONDYLINI, EMERY

Cardiocondylini. Emery, Rend. Accad. Sc. Bologna, p. 36 (1913-14).

Formicoxenii (part.). Forel, Ann. Soc. Ent. Belg. Vol. 37, p. 164 (1893).

Myrmicii (part.). Emery, Zool. Jahrb. Syst. Vol. 8, p. 768 (1895).

Stenammini (part.). Ashmead, Canad. Ent. p. 383 (1905).

Voir pour les caractères de la tribu, le genre-type :

1. GENUS CARDIOCONDYLA, EMERY

Cardiocondyla Emery, Ann. Accad. Asp. Natural. Napoli (2), Vol. 2, p. 21 (1869).

Emeryia. Forel, Ann. Soc. Ent. Belg. Vol. 34, p. 110, C. R. (1890).

Leptothorax (part.). Mayr, Sitz. ber. Akad. Wiss. Wien, Vol. 53, p. 508 (1866).

Monomorium (part.). Santschi, Ann. Soc. Ent. Belg. Vol. 56, p. 163 (1912).

? **Formica (Myrmica)** [part.]. Losana, Mem. Accad. Sc. Torino, Vol. 37, p. 327 (1834).

Caractères. — *Ouvrière.* — Pas de dimorphisme; taille peu variable.

Épistome faisant saillie au-dessus des mandibules, descendant en avant en pente rapide; bord antérieur arrondi.

Arêtes frontales courtes et parallèles.

Mandibules à bord masticateur denté.

Antennes de 12 articles; premier article du funicule beaucoup plus long que les suivants; massue de trois articles bien prononcée, l'article terminal au moins aussi long que les deux précédents (**Pl. 2, Fig. 19**).

Yeux bien développés; pas d'ocelles.

Suture promésotale dorsale effacée; méso-épinotale impressionnée; épinotum armé.

Pétiole pédonculé, surmonté en arrière d'un nœud arrondi; postpétiole en ovale transversal ou cordiforme (**Pl. 2, Fig. 20**).

Gastre ovale, recouvert en grande partie par le segment basal, articulé au postpétiole par son extrémité antérieure.

Éperons des jambes postérieures et moyennes très petits.

Pas de poils dressés sur le corps et les membres, excepté sur l'épistome.

Femelle. — Ailée et pas beaucoup plus grande que l'ouvrière. Ocelles développés. Structure de la tête et des antennes comme chez l'ouvrière.

Pronotum en partie découvert; mésonotum peu bombé.

Nœud du pétiole et postpétiole plus large que chez l'ouvrière.

Dans l'aile antérieure, le ptérostigma est placé au milieu du bord antérieur; la nervulation est très réduite; la cellule radiale est très incomplète; le cubitus s'arrête après s'être uni au radius, pour circonscrire une petite cellule cubitale; le brachius s'unit en anse au médius (comme chez les *Attini*) et ne va plus loin. D'autres nervures sont représentées par des plis de l'aile plus ou moins distincts.

Mâle. — Très généralement aptère et ergatoïde; faciès de l'ouvrière; tête à peu près semblable à celle de l'ouvrière; yeux pas gros; point d'ocelles.

Mandibules variables.

Antennes de 6 à 12 articles, les trois derniers plus longs (**Pl. 2, Fig. 19b**).

Corselet et pédoncule abdominal à peu près comme chez l'ouvrière.

Le mâle aptère de *C. (Emeryia) wroughtoni*, Forel, a les antennes de 11 articles, le dernier très grand, les mandibules linéaires, pointues et le corselet à sutures dorsales distinctes, avec le mésonotum faisant saillie sur les côtés.

Le mâle ailé est normal chez *C. emeryi*, Forel; M. Santschi l'a observé, comme anomalie chez *C. batesi*, Forel. J'en rapporte la diagnose d'après André :

Tête comme chez l'ouvrière et la femelle; ocelles développés.

Antennes de 13 articles, les derniers insensiblement plus grands et plus gros, mais sans former de massue; premier article du funicule pas plus long que les suivants; scape aussi long que la moitié du funicule.

Corselet à segmentation normale; mésonotum sans sillons de Mayr; épinothum armé.
Ailes comme chez la femelle.

Ethologie. — Nids peu peuplés dans le sol, débouchant par un petit trou. M. Santschi (1) a observé que les mâles ergatoïdes portent les larves comme les ouvrières.

Type. — *C. elegans*, Emery.

Distribution géographique des espèces. — Région méditerranéenne, Afrique, Madagascar, Inde, Malaisie, Océanie, Antilles.

1. *C. batesi*, Forel, Bull. Soc. Vaud. Sc. Nat. Vol. 30, p. 17 (1894) ♀ ♀. Algérie O., Espagne, S.
C. batesi, Emery, Deutsche Ent. Zeitschr. p. 20, 22, fig. 1, 4 a b (1909) ♀ ♀.
var. *nigra*, Forel, Ann. Soc. Ent. Belg. Vol. 49, p. 174 (1905) ♀ ♀. Tunisie.
C. batesi var. *nigra*, Santschi, Rev. Suisse, Zool. Vol. 15, p. 318 (1907) ♂;
Emery, Deutsche Ent. Zeitschr. p. 23, fig. 4 c (1909) ♀ ♀ ♂.
2. *C. bogdanovi*, Ruzsky, Formicar. Imp. Rossici, p. 623, 630, fig. 155, 157₂, 158 (1905) ♀ ♀. Caucase.
C. bogdanovi, Emery, Deutsche Ent. Zeitschr. p. 20, 25, fig. 6 (1909) ♀ ♀.
3. *C. carbonaria*, Forel, Ann. Mus. Nat. Hung. Vol. 5, p. 17 (1907) ♀. Inde: Matheran.
4. *C. cristata*, Santschi, Ann. Soc. Ent. Belg. Vol. 56, p. 163, fig. D (1912) ♀ Madagascar: Baie de Boly.
(Monomorium).
C. cristata, Santschi, ibidem, Vol. 57, p. 306 (1913).
5. *C. elegans*, Emery, Ann. Accad. Aspir. Natural. Napoli (2), Vol. 2, p. 21, pl. 1, f. 10 (1869) ♀ ♀ (Pl. 2, Fig. 19). Italie, France méridion.
C. elegans, Ern. André, Spec. Hym. Europe. Vol. 2, p. 328, 329, pl. 16, f. 7, pl. 21, f. 13 (1882) ♀ ♀; Ruzsky, Formic. Imp. Rossici, Vol. 1, p. 623, 624, fig. 152, 153, 157₁ (1905) ♀ ♀; Emery, Deutsche Ent. Zeitschr. p. 20, 21, fig. 2 (1909) ♀ ♀; Bull. Soc. Ent. Ital. Vol. 47, p. 153, fig. 35 (1916) ♀ ♀; Bondroit, Ann. Soc. Ent. France, Vol. 87, p. 147 (1918); Minozzi, Atti Soc. Nat. Matem. Modena (5), Vol. 4, p. 83, fig. (1919) ♂.
C. elegans st. *santschii*, Forel, Ann. Soc. Ent. Belg. Vol. 49, p. 174 (1905) ♀.
C. elegans var. *santschii*, Emery, Deutsche Ent. Zeitschr. p. 22 (1909) ♀.
? *Formica (Myrmica) trinodis*, Losana, Mem. Acc. Sc. Torino, Vol. 37, p. 327, pl. 36, f. 6 (1834) ♀.
var. *bulgarica*, Forel, Verh. Zool.-bot. Ges. Wien, Vol. 42, p. 312, pl. 5, f. 4 (1892) ♀ ♀. Bulgarie.
C. elegans ulianini var. *bulgarica*, Emery, Deutsche Ent. Zeitschr. p. 22 (1909) ♀ ♀.
var. *eleonorae*, Forel, Bull. Soc. Vaud. Sc. Nat. Vol. 47, p. 337 (1912) ♀. Smyrne.
var. *sahlbergi*, Forel, Rev. Suisse Zool. Vol. 21, p. 429 (1913) ♀ (pour ♀ ?). Palestine, Caucase.
var. *uljanini*, Emery, Ann. Mus. Stor. Nat. Genova, Vol. 27, p. 441 (1889) ♀. Astrachan, Transcaspienne, [Turkestan].
C. elegans var. *uljanini*, Ruzsky, Formic. Imp. Rossici, Vol. 1, p. 623, 627 (1905) ♀.
C. elegans ulianini, Emery, Deutsche Ent. Zeitschr. p. 22, fig. 3 (1909) ♀.
C. elegans, Mayr, in Fedschenko, Voy. Turkestan, Formicid. p. 18 (1877) ♀ ♀.
C. elegans var. *semenovi* (Ruzsky i. l.) Forel, Bull. Soc. Vaud. Sc. Nat. Vol. 47 p. 337 (1913).
6. *C. emeryi*, Forel, Mitt. München. Ent. Ver. Vol. 5, p. 5 (1881) ♀ (Pl. 2, Fig. 20). Antilles, Madère, Syrie.
C. emeryi, Ern. André, Ann. Soc. Ent. Fr. (6), Vol. 1, p. 69, pl. 3, p. 10-12 (1881) ♀ ♂; Spec. Hym. Europe. Vol. 2, p. 328, pl. 21, f. 9-12, 14 (1882) ♀ ♂; Wheeler, Bull. Amer. Mus. Nat. Hist. Vol. 24, p. 128, pl. 11, f. 6 (1908) ♀; Emery, Deutsche Ent. Zeitschr. p. 20, 26, fig. 7, a, b, e (1909) ♀ ♂ (nec ♀); Arnold, Ann. S. Afr. Mus. Vol. 14, p. 200, pl. 5, f. 57 (1916) ♀ ♀ ♂.
subsp. *mahdii*, Karawaiew, Rev. Russe Ent. Vol. 11, p. 8 (1911) ♀. Khartum.
subsp. *rasalamae*, Forel, in Grandidier, Hist. Madagascar, Vol. 20, 2, p. 161 (1891) ♀ (emeryi var.). Madagascar, Seychelles.
C. emeryi subsp. *rasalamae* (?) Forel, Trans. Linn. Soc. Lond. Zool. Vol. 15, p. 163 (1912) ♀.

(1) Rev. Suisse Zool. Vol. 15, p. 321 et suiv. (1907)

7. *C. montandoni*, Santschi, Bull. Soc. Roum. Sc. Bucarest, Vol. 20, p. 657, Roumanie.
fig. (1912) ♀.
8. *C. nuda*, Mayr, Sitz. ber. Akad. Wiss. Wien, Vol. 53, p. 508 (1866) ♀ Inde, Malaisie, Océanie.
(*Leptothorax*).
Leptothorax nudus, Mayr, Verh. Zool.-bot. Ges. Wien, Vol. 28, p. 674 (1878).
C. nuda, Forel, Mitt. München. Ent. Ver. Vol. 5, p. 3 (1881); Emery, Term. Füzet. Vol. 20, p. 588 (1897) ♀ ♂; Forel, Journ. Bombay Nat. Hist. Soc. Vol. 14, p. 688 (1902) ♀; Bingham, Fauna Brit. India, Hym. Vol. 2, p. 287 (1903) ♀.
var. *atalanta*, Forel, Arkiv f. Zool. Vol. 9, No 16, p. 75 (1915) ♀. Australie N. O.
var. *fajumensis*, Forel, Rev. Suisse Zool. Vol. 21, p. 429 (1913) ♀. Egypte.
var. *mauritanica*, Forel, Ann. Soc. Ent. Belg. Vol. 34, C. R. p. 75 (1890) ♀. Afrique N., Chypre.
C. nuda st. *mauritanica* Forel, ibidem, Vol. 45, p. 378 (1901) ♀; Rev. Suisse Zool. Vol. 21, p. 7 (1904) ♀ ♂; Emery, Deutsche Ent. Zeitschr. p. 20, 25 (1909) ♀ ♀ ♂.
C. nuda, Emery, Ann. Mus. Stor. Nat. Genova, Vol. 21, p. 379 (1884); Ern. André, Spéc. Hym. Europe. Suppl. Fourmis, p. 21 (1885); ibidem, Vol. 2, p. 853 (1886) ♀.
var. *minutior*, Forel, Fauna Hawaiens. Formicid. p. 120 (1899) ♀. Iles Hawai.
var. *shuckardoides*, Forel, Ann. Soc. Ent. Belg. Vol. 39, p. 250 (1895) ♀. Madagascar.
subsp. *sculptinodis*, Santschi, ibidem, Vol. 57, p. 305 (1913) ♀ (*C. shuckardi* subsp.). Madagascar.
subsp. *shuckardi*, Forel, in Grandidier, Hist. Madagascar, Vol. 20, 2, p. 161 (1891) ♀ Madagascar.
(*C. shuckardi*).
C. nuda r. *shuckardi*, Forel, Ann. Soc. Ent. Belg. Vol. 39, p. 251 (1895).
9. *C. paradoxa*, Emery, Term. Füzet, Vol. 20, p. 589, pl. 15, f. 22, 23 (1897) ♀. Nouvelle-Guinée N. E.
10. *C. parvinoda*, Forel, Rev. Suisse Zool. Vol. 10, p. 213 (1902) ♀. Hindoustan : Poona.
C. parvinoda, Forel, Journ. Bombay Nat. Hist. Soc. Vol. 14, p. 688 (1902); Bingham, Fauna Brit. India, Hym. Vol. 2, p. 287, 288 (1903) ♀.
11. *C. stambuloffi*, Forel, Verh. Zool.-bot. Ges. Wien, Vol. 42, p. 310, pl. 5, Bulgarie, Russie mér.
f. 1 (1892) ♀ ♀ ♂.
C. stambuloffi Ruzsky, Formicar. Imp. Rossici, Vol. 1, p. 623, 628 (1905) ♀; Emery, Deutsche Ent. Zeitschr. p. 20, 23, fig. 5 (1909) ♀ ♀ ♂.
subsp. *koshewnikovi*, Ruzsky, Zool. Jahrb. Syst. Vol. 17, p. 480 (1902) ♀ (*C. koshewnikovi*). Lac d'Aral.
C. stambuloffi var. *koshewnikovi*, Forel, Rev. Suisse Zool. Vol. 10, p. 440 (1902); Ruzsky, Formicar. Imp. Rossici, Vol. 1, p. 624, 629, fig. 154, 156 (1905) ♀.
C. stambuloffi koshewnikovi, Emery, Deutsche Ent. Zeitschr. p. 24 (1909) ♀.
12. *C. venustula*, Wheeler & Mann, Bull. Amer. Mus. Nat. Hist. Vol. 24, p. 128, Porto Rico.
pl. 11, f. 5 (1908) ♀. [linson.
13. *C. wheeleri*, Viehmeyer, Deutsche Ent. Zeitschr. p. 518, fig. 2 (1914) ♀. N.-Guinée : Monts Raw-
14. *C. wroughtoni*, Forel, Ann. Soc. Ent. Belg. Vol. 34, C. R. p. 101 (1890) ♂ Hindoustan : Poona.
(*Emeryia*).
C. wroughtoni, Forel, Verh. Zool.-bot. Ges. Wien, Vol. 42, p. 313 (1892) ♂; Emery, Ann. Mus. Stor. Nat. Genova, Vol. 40, p. 680 (1901) ♀; Forel, Journ. Bombay Nat. Hist. Soc. Vol. 14, p. 688, 689 (1902) ♀ ♀ ♂; Bingham, Fauna Brit. India, Hym. Vol. 2, p. 287, fig. 86 (1903) ♀ ♂.
var. *hawaiensis*, Forel, Fauna Hawaiensis, Formicid. p. 199 (1899) ♀. Iles Hawai.
C. wroughtoni var. *hawaiensis*, Forel, Rev. Suisse Zool. Vol. 10, p. 440 (1902) ♀ ♀.
subsp. *quadriceps*, Forel, Zool. Jahrb. Suppl. 15, Vol. 1, p. 57 (1912) ♀. Singapore.

2. GENUS XENOMETRA, EMERY

Xenometra. Emery, Bull. Soc. Ent. France, p. 96 (1917).

Cardiocondyla (part.). Emery, Deutsche Ent. Zeitschr. p. 26-27 (1909).

Caractères. — *Ouvrière.* — Inconnue; vraisemblablement elle n'existe pas.

Femelle. — Aptère; ergatoïde (Pl. 2, Fig. 21).

Tête ayant la même structure que chez *Cardiocondyla*; un ocelle développé, les deux autres rudimentaires.

Antennes sans massue différenciée, leurs articles moniliformes vont en grossissant insensiblement jusqu'au pénultième; le dernier est à peu près aussi long que les deux précédents (**Pl. 2, Fig. 21b**).

Corselet sans moignons ni rudiments d'ailes; sutures dorsales distinctes; pronotum large, avec les angles antérieurs proéminents; mésonotum déprimé; pas de scutellum ni de postscutellum différenciés; épinothum, pétiole et postpétiole comme chez l'ouvrière de *Cardiocondyla emeryi*.

Gastre grand, arrondi.

Mâle. — Inconnu.

J'avais décrit et figuré cette Fourmi, l'attribuant avec doute à *Cardiocondyla emeryi*, Forel, dont la femelle alors n'était alors pas connue.

Ethologie. — Je suppose que *X. monilicornis* est une Fourmi parasite de *Cardiocondyla emeryi*; l'exemplaire unique, que je pense être une femelle, m'a été envoyé avec des ouvrières de *Cardiocondyla*.

Distribution géographique de l'espèce. — La seule espèce connue est originaire des Antilles.

1. *X. monilicornis*, Emery, Bull. Soc. Ent. France, p. 96 (1917) (**Pl. 2, Fig. 21**). Ile St Thomas (Antilles).

Cardiocondyla emeryi, Emery, Deutsche Ent. Zeitschr. p. 20, 27, fig. 7, c. d.

(1909) ♀ (nec ♀, nec ♂).

9. TRIBUS CREMATOGASTRINI (FOREL)

Crematogastrini. Emery, Rend. Accad. Sc. Bologna, p. 37 (1913-14).

Cremastogastrii. Forel, Ann. Soc. Ent. Belg. Vol. 37, p. 164 (1893).

Crematogastrii. Emery, Zool. Jahrb. Syst. Vol. 8, p. 769 (1895).

Cremastogasterini. Ashmead, Canad. Ent. p. 383 (1905).

Pheidolidæ (part.). Emery, Bull. Soc. Ent. Ital. Vol. 9, p. 72 (1877).

Un seul genre.

1. GENUS CREMATOGASTER, LUND

Crematogaster Lund, Ann. Sc. Nat. Vol. 23, p. 132 (1831).

Cremastogaster. Mayr, Europ. Formicid. p. 74 (1861).

Acrocoelia. Mayr, Verh. Zool.-bot. Ver. Wien, Vol. 2, p. 146 (1852).

Myrmica (part.). Say, Sykes, Nylander, etc.

Formica (part.). Olivier, Latreille, Fabricius, etc.

Atta (part.). **Monomorium** (part.). **Oecodoma** (part.). Buckley (1867).

Caractères. — *Ouvrière*. — Taille plus ou moins variable; quelques espèces sont passablement dimorphes.

Épistome convexe, à bord antérieur généralement arqué (rarement d'une autre forme).

Arêtes frontales courtes.

Mandibules dentées.

Antennes ordinairement de 11 articles, rarement de 10 ou de 9; articles du funicule grossissant graduellement vers l'extrémité, les 2 ou les 3 articles terminaux formant massue. Dans quelques espèces, la massue est de 4 articles ou bien il n'y a pas de massue distincte.

Yeux bien développés; pas d'ocelles.

Corselet marqué d'une impression profonde à la suture méso-épinotale; épinotum armé, très exceptionnellement inerme.

Pétiole déprimé, ayant des formes très diverses, jamais surmonté d'un nœud; postpétiole arrondi ou ovale, souvent marqué d'une impression longitudinale ou d'un sillon médian (Pl. 3, Fig. 1b, 3b, 9b, 12-16).

Gastre cordiforme ou en forme de navet; le segment basal reçoit l'insertion du postpétiole, non pas à l'extrémité antérieure, mais à la face dorsale, plus ou moins en avant.

Femelle. — Généralement bien plus grande que l'ouvrière.

La forme de la tête et parfois aussi des mandibules est, chez nombre d'espèces, différente de celle des ouvrières (Pl. 3, Fig. 8-11); voir, du reste, pour le dimorphisme des femelles, la discussion des caractères du sous-genre *Atopogyne*.

Corselet robuste; mésonotum long et bombé, recouvrant le pronotum.

Pétiole, postpétiole et segment basal du gastre comme chez l'ouvrière, mais le gastre est plus long, plus volumineux.

Aile antérieure à une cellule cubitale fermée; discoïdale grande; cellule radiale se rétrécissant graduellement vers l'extrémité; cette cellule peut être ouverte ou fermée, selon les espèces. De même le type de l'aile varie du type *Solenopsis* au type *Formica*.

Mâle. — Plus petit que la femelle; en général de même grandeur que l'ouvrière.

Mandibules bien développées, dentées.

Arêtes frontales très courtes.

Antennes courtes de 12 articles rarement de 11 ou de 10; scape très court; 1^{er} article du funicule plus court que chacun des suivants.

Corselet court et large; épinotum inerme; pas de sillons de Mayr sur le mésonotum.

Articulation du gastre comme chez l'ouvrière.

Ailes comme chez la femelle (Pl. 3, Fig. 2).

Ethologie. — La structure des premiers segments de l'abdomen (pétiole, postpétiole et segment basal du gastre) permet au gastre de se recourber en queue de scorpion au-dessus du corselet. C'est la position de défense des Fourmis de ce genre; elles ne se servent, du reste, pas proprement de leur aiguillon qui est très faible, mais elles font sortir le venin de la pointe du gastre (Pl. 3, Fig. 1-7).

Les *Crematogaster* habitent en sociétés en général très nombreuses dans le bois mort ou sous l'écorce des arbres, quelquefois sous les pierres, etc. Beaucoup d'espèces construisent des nids en carton ligneux, parfois de dimensions très considérables, suspendus aux branches, comme ceux des *Azteca* et de certains *Dolichoderus* (1). Certaines espèces habitent dans les cavités des plantes myrmécophiles, notamment dans les stipules spiniformes des Acacias, en Amérique et surtout en Afrique (2).

Type. — *Formica acuta*, F. (3).

(1) Wheeler, *The habits of the Tent-building Ant.* (*Cremast. lineolata*, Say; *Ann. Amer. Mus. Nat. Hist.* Vol. 22, p. 1-18, pl. 1-6 (1906); ibidem, *Ants*, p. 215 (Bibliographie) (1910).

(2) Belt, *Naturh. Nicaragua*, p. 220; Sjöstedt, *Akaziengallen u. Ameisen, Schwed. Exped. Kilimandjaro*, Hym. p. 4, pl. 6-8 (1908); Alluaud & Jeannel, *Voyage Afrique or.*, Hym. p. 96-98, pl. 2-3 (1914); Herm. Kohl, *Die Ameisenpflanzen des tropischen Africa, etc.*, *Natur u. Offenbarung*, Vol. 55, p. 89-111, 148-175, nombreuses fig. et 2 pl. (1909); Wasmann, *Eine neue Pseudo-myrmica, etc.*, *Tijdschr. v. Ent.* Vol. 58, p. 296-325, pl. 14-17 (1915).

(3) Bingham (1903) a proposé pour type *Formica scutellaris*, l'espèce commune d'Europe. Mais Lund ayant fondé ce genre pour des espèces habitant le Brésil, il m'a paru que ce type ne pouvait être qu'une Fourmi de ce pays-là. (*Ann. Soc. Ent. Belg.* Vol. 56, p. 272 [1912]).

Distribution géographique des espèces. — Contrées chaudes et tempérées de tous les continents et des grandes îles. Manque au Chili, à la Nouvelle-Zélande, à la Nouvelle-Calédonie et dans les îles de la Polynésie et Hawaï (1).

TABLE DES SOUS-GENRES DE CREMATOGASTER

Ouvrières et Femelles.

1. Antennes de 10 à 9 articles	3. Subgenus DECACREMA, Forel.
— Antennes de 11 articles	2.
2. Pronotum à angles antérieurs épineux ou au moins proéminents.	4. Subgenus XIPHROCREMA, Forel.
— Pronotum inerme.	3.
3. Arêtes frontales très courtes chez l'ouvrière. Mandibules de la femelle arquées, très étroites, pointues et presque linéaires, ou ayant un bord masticateur très oblique et une longue dent terminale.	4.
— Arêtes frontales pas très courtes. Mandibules de la femelle conformées d'une autre façon	5.
4. Massue des antennes de 3 articles. Postpétiole de la femelle bien plus large que long.	10. Subgenus OXYGYNE, Forel.
— Massue des antennes de plus de 3 articles chez l'ouvrière; pas distincte chez la femelle; le funicule de cette dernière est filiforme. Postpétiole plus étroit	11. Subgenus NEMATOCREMA, Santschi.
5. Épinotum de l'ouvrière plus ou moins renflé; massue des antennes de 3 articles. Espèces de Malaisie.	5. Subgenus PHYSOCREMA, Forel.
— Épinotum de l'ouvrière non renflé ou médiocrement renflé; dans ce cas la massue des antennes est de 2 articles	6.
6. Pétiole à côtés parallèles, plus ou moins rectangulaire, ou plus large en arrière qu'en avant, très rarement un peu élargi en avant. Massue des antennes de 2 articles.	1. Subgenus ORTHOCREMA, Santschi.
— Pétiole variable. Massue généralement de 3 articles	7.
7. Pétiole rectangulaire. Espèces néotropicales	2. Subgenus CREMATOGASTER, Lund.
— Pétiole élargi en avant, en trapèze, parfois tronqué ou arrondi aux angles antérieurs, ou ovalaire	8.
8. Postpétiole globuleux, sans impression ni sillon médian.	7. Subgenus SPHAEROCREMA, Santschi.
— Postpétiole avec une impression ou un sillon longitudinal plus ou moins marqué, au moins en arrière	9.
9. Massue antennaire de 4 articles ou indistincte.	9. Subgenus PARACREMA, Santschi.
— Massue antennaire de 3 articles	10.
10. Postpétiole seulement impressionné en arrière; suture promésonotale imprimée, mésonotum caréné en avant; épines souvent recourbées en bas; fond de la sculpture densément strié	8. Subgenus ATOPOGYNE, Forel.
— Postpétiole sillonné ou, si seulement impressionné, autre conformation	6. Subgenus ACROCOETIA, Mayr.

(1) Voir la table des espèces d'Afrique : Mayr, *Ann. Naturh. Hofmus. Wien*, Vol. 10, p. 135-137 (1895) ; Arnold, *Ann. S. Afr. Mus.* Vol. 14, p. 486 (1920) ; pour le groupe *tricolor* (*castanea*)-*mentileki* : Santschi, *Bull. Soc. Ent. Fr.* p. 411-413 (1912) ; pour les espèces d'Amérique, Mayr, *Verh. Zool-bot. Ges. Wien*, Vol. 20, p. 980-992 (1870).

1. SUBGENUS ORTHOCREMA (SANTSCHI), EMERY SENSU LATIORE

Cremastogaster, subgenus **Orthocrema**. Santschi, Bull. Soc. Ent. Fr. p. 182 (1918).

Cremastogaster, subgenus **Neocrema**. Santschi, ibidem.

Acrocoelia (part.). Mayr, Verh. Zool.-bot. Ver. Wien, Vol. 3, p. 114 (1853).

Cremastogaster, subgenus **Physocrema** (part.). Forel, Mém. Soc. Ent. Belg. Vol. 19, p. 220 (1912).

Caractères. — *Ouvrière et femelle.* — Antennes de 11 articles à massue de 2.

Epinotum non renflé, excepté chez quelques formes néotropicales.

Pétiole généralement à côtés parallèles, à peu près rectangulaire, ou étroit en avant et élargi en arrière, quelquefois très allongé, très rarement un peu élargi en avant.

Postpétiole globuleux, ordinairement sans trace d'impression ou de sillon longitudinal (Pl. 3, Fig. 12, 13). Chez quelques espèces (subg. *Neocrema*, Santschi), le postpétiole est plus ou moins distinctement impressionné ou sillonné (Fig. 14).

Mâle. — Ce sexe n'a pas encore été suffisamment étudié pour que l'on puisse aujourd'hui formuler la diagnose des sous-genres. Le nombre des articles des antennes ne peut même pas servir de critère, car il varie d'une espèce à l'autre (voir le sous-genre *Decacrema*). Le mâle de *C. (Orthocrema) sordidula* a par exemple les antennes de 11 articles, tandis que des espèces voisines les ont de 12.

Type. — *Myrmica sordidula*, Nylander.

Distribution géographique des espèces. — La même que le genre.

Ce sous-genre représente, à mon avis, la souche primitive, ou du moins ce qui se rapproche le plus des formes primitives du genre. M. Santschi, dans son étude récente sur les sous-genres de *Crematogaster*, en a exclu quelques espèces qui offrent un sillon ou une impression plus ou moins marquée sur le postpétiole, sur lesquelles il fonde son sous-genre *Neocrema*. Cette coupe, qui comprend des espèces néotropicales et malgaches, ne me paraît pas homogène; c'est pourquoi je l'ai fusionnée avec *Orthocrema*. J'ai aussi compris dans ce sous-genre les espèces néotropicales *C. arcuata*, Forel et *montezumia*, Fred. Smith, qui sont classées par Forel et par Santschi, à mon avis à tort, dans le sous-genre *Physocrema*, avec les espèces indiennes *C. deformis* et *inflata*, Fred. Smith.

ESPÈCES PALÉARCTIQUES

GROUPE DE *C. SORDIDULA*, NYLANDER

1. *C. sordidula*, Nylander, Act. Soc. Sc. Fennicae, Vol. 3, p. 44 (1849) ♀ (Myrmica) (Pl. 3, Fig. 12).
Myrmica (Crematogaster) sordidula, Nylander, Ann. Sc. Nat. Zool. (4), Vol. 5, p. 101 (1856) ♀.
C. sordidula, Mayr, Verh. Zool.-bot. Ver. Wien, Vol. 5, p. 472 (1855); Europ. Formicid. p. 75 (1861) ♀ ♀; Forel, Mitt. Schweiz. Ent. Ges. Vol. 3, p. 308 (1870) ♂; Ern. André, Spec. Hym. Europe, Vol. 2, p. 391, 396, 399, pl. 25, f. 7 (1882); Ruzsky, Formic. Imp. Rossici, Vol. 1, p. 487, 502, fig. 107-110 (1905) ♀ ♀ ♂; Emery, Deutsche Ent. Zeitschr. p. 652, 669, fig. 6, 7, 8 (1912) ♀; Forel, Fauna Insect. Helvet. Hym. Form. p. 32, 33 (1915) ♀ ♀ ♂; Bull. Soc. Ent. Ital. Vol. 47, p. 156, 158, fig. 37 (1916) ♀ ♀ ♂.
Acrocoelia mayri, Mayr, Verh. Zool.-bot. Ver. Wien, Vol. 3, p. 114 (1853) ♀.
var. *caspica*, Emery, Deutsche Ent. Zeitschr. p. 670, fig. 7c, 8b (1912) ♀.
var. *flachi*, Forel, Mitt. Schweiz. Ent. Ges. Vol. 9, p. 229 (1895) ♀.
C. sordidula var. *flachi*, Ruzsky, Formic. Imp. Rossici, Vol. 1, p. 505 (1905); Karawaiew, Hor. Soc. Ent. Ross. Vol. 39, p. 48, fig. 22 (1909); Emery, Deutsche Ent. Zeitschr. p. 670, fig. 6, 7b, 8a (1912) ♀.
- Bassin de la Méditerran.,
Asie centrale (Ruzsky);
manque en Corse et en
Sardaigne.
- Rivage E. de la Mer Casp.
Presqu'île des Balkans,
Asie mineure et centrale.

- var. *kosti*, Ruzsky, Formic. Imp. Rossici, Vol. 1, p. 506 (1905) ♀. Caucase.
C. sordidula var. *kosti*, Emery, Deutsche Ent. Zeitschr. p. 670 (1912) ♀.
 subsp. *aeolia*, Forel, Bull. Soc. Vaud. Sc. Nat. Vol. 47, p. 343 (1911) ♀. Smyrne.
C. sordidula aeolia, Emery, Deutsche Ent. Zeitschr. p. 671, fig. 7d (1912) ♀.
 subsp. *bogojawlenskii*, Ruzsky, Formic. Imp. Rossici, Vol. 1, p. 487, 506 (1905) ♀ ♂. Buchara, Pamir
C. sordidula bogojawlenskii, Emery, Deutsche Ent. Zeitschr. p. 671 (1912) ♀.
 subsp. *osakensis*, Forel, Mitt. Schweiz. Ent. Ges. Vol. 10, p. 269 (1896) ♀ (*sordidula* var.). Japon : Nipon.
C. sordidula osakensis, Emery, Deutsche Ent. Zeitschr. p. 671, fig. 9 (1912) ♀.
 var. *japonica*, Forel, Ann. Soc. Ent. Belg. Vol. 56, p. 339 (1912) ♀ (*sordidula* var.). Tokio.
C. sordidula osakensis var. *japonica*, Emery, Deutsche Ent. Zeitschr. p. 672 (1912) ♀.

J'ai séparé spécifiquement de *C. sordidula* un certain nombre de formes de l'Afrique et de l'Australie que M. Forel considère comme appartenant à cette espèce.

ESPÈCES D'AFRIQUE ET DE MADAGASCAR

2. *C. dolens*, Forel, Ann. Soc. Ent. Belg. Vol. 54, p. 433 (1910) ♀. Zanzibar.
 3. *C. jeanneli*, Santschi, Voy. Alluaud & Jeannel, Afr. or. Hym. p. 100 (1914) ♀. Afrique or. anglaise.
 4. *C. madecassa*, Emery, Ann. Soc. Ent. Belg. Vol. 39, p. 342 (1895) ♀ ♀ Madagascar.
 (*sordidula* var.).
 C. madecassa, Emery, Deutsche Ent. Zeitschr. p. 668 (1912) ♀.
 5. *C. muralti*, Forel, Ann. Soc. Ent. Belg. Vol. 54, p. 432 (1910) ♀. Camerun.
 subsp. *ugandensis*, Santschi, Voy. Alluaud & Jeannel, Afr. or. Hym. p. 99 (1914) ♀ Uganda.
 6. *C. natalensis*, Forel, Ann. Soc. Ent. Belg. Vol. 54, p. 431 (1910) ♀ ♀ ♂ Montagnes du Natal,
 (*sordidula* var.). Basutoland
 C. natalensis Emery, Deutsche Ent. Zeitschr. p. 668 (1912) ♀.
 var. *braunsi*, Forel, Rev. Zool. Afr. Vol. 1, p. 277 (1911) ♀.
 7. *C. pauciseta*, Emery, Ann. Soc. Ent. Belg. Vol. 43, p. 485, fig. (1899) ♀ ♀. Camerun, Congo.
 C. pauciseta, Emery, Deutsche Ent. Zeitschr. p. 668 (1912) ♀.
 subsp. *grossulior*, Forel, Rev. Suisse Zool. Vol. 24, p. 404 (1916) ♀.
 8. *C. rasoherinae*, Forel, in Grandidier, Hist. Madagascar, Vol. 20, 2, p. 194 Madagascar,
 (1891) ♀. Iles Séchelles.
 C. rasoherinae, Emery, Deutsche Ent. Zeitschr. p. 668 (1912) ♀ ; Forel, Trans.
 Linn. Soc. Lond. Vol. 15, p. 164 (1912) ♀ ♂.
 C. (Neocrema) rasoherinae, Santschi, Bull. Soc. Ent. Fr. p. 182 (1918).
 var. *brunneola*, n. nom. Madagascar.
 C. rasoherinae, var. *brunnea*, Forel, in Voeltzkow, Reise Ostaf. Vol. 2, p. 79
 (1907) ♀ (nom. praeocc.).
 9. *C. rectinota*, Forel, Ann. Soc. Ent. Belg. Vol. 57, p. 126 (1913) ♀. Rhodesia, Afrique or.
 10. *C. transwaalensis*, Forel, Mitt. Schweiz. Ent. Ges. Vol. 9, p. 96 (1894) ♀. Transwaal.
 C. transwaalensis, Emery, Ann. Soc. Ent. Fr. Vol. 63, p. 30, pl. 2, f. 18 (1895);
 Deutsche Ent. Zeitschr. p. 668 (1912) ♀.
 11. *C. voeltzkowi*, Forel, in Voeltzkow, Reise Ostaf. Vol. 2, p. 78 (1907) ♀. Comores : Anjouan.
 C. (Neocrema) voeltzkowi, Santschi, Bull. Soc. Ent. Fr. p. 182 (1918).

ESPÈCES DES INDES ET DE LA MALAISIE

12. *C. baduvi*, Forel, Notes Leyden Mus. Vol. 34, p. 106 (1912) ♀. Java.
 C. baduvi, Forel, Zool. Jahrb. Syst. Vol. 36, p. 77 (1913) ♀ et pseudogyne.
 13. *C. bicolor*, Fred. Smith, Journ. Proc. Linn. Soc. Lond. Zool. Vol. 4, Supp. Batchian.
 p. 109 (1860) ♀.
 C. bicolor, Mayr, Tijdschr. v. Ent. Vol. 10, p. 103 (1867) ♀ ♀ ♂; Verh. Zool.-
 bot. Ges. Wien, Vol. 28, p. 681 (1878) ♀.
 subsp. *imbellis*, Emery, Ann. Soc. Ent. Fr. Vol. 62, p. 266 (1893) ♀ ♀ Philippines.
 14. *C. binghami*, Forel, Rev. Suisse Zool. Vol. 12, p. 24 (1904) ♀. Sikkim.
 C. binghami, Emery, Deutsche Ent. Zeitschr. p. 667, 668 (1912) ♀.
 15. *C. bivoi*, Mayr, Term. Füzet, Vol. 20, p. 428 (1897) ♀. Ceylan.
 C. bivoi, Forel, Journ. Bombay Nat. Hist. Soc. Vol. 14, p. 681 (1902) ♀ ;
 Bingham, Fauna Brit. India, Hym. Vol. 2, p. 127, 138 (1903) ♀ .

- var. *aitkeni*, Forel, Rev. Suisse Zool. Vol. 10, p. 203 (1902) ♀. Kanara.
C. biroï, var. *aitkeni*, Forel, Journ. Bombay Nat. Hist. Soc. Vol. 14, p. 684 (1902); Bingham, Fauna Brit. India, Hym. Vol. 2, p. 139 (1903); Emery, Deutsche Ent. Zeitschr. p. 668, ♀ (1912).
 var. *bandarensis*, Forel, Zool. Jahrb. Syst. Vol. 36, p. 76 (1913) ♀ ♀. Sumatra.
 var. *quadriruga*, Forel, Rev. Suisse Zool. Vol. 19, p. 455 (1911) ♀. Siam.
 var. *smythiesi*, Forel, ibidem, Vol. 10, p. 203 (1902) ♀ ♀. Debra Dun.
C. biroï var. *smythiesi*, Forel, Journ. Bombay Nat. Hist. Soc. Vol. 14, p. 684 (1902); Bingham, Fauna Brit. India, Hym. Vol. 2, p. 139 (1903); Emery, Deutsche Ent. Zeitschr. p. 668 (1912) ♀.
 16. *C. brevis*, Emery, Ann. Mus. Stor. Nat. Genova, Vol. 25, p. 467 nota, pl. 2, f. 19 (1887) ♀ ♀. Java.
 17. *C. crassicornis*, Emery, Ann. Soc. Ent. Fr. Vol. 62, p. 265, pl. 6II, f. 4, 5 (1893) ♀. Philippines.
 18. *C. fritzi*, Emery, Zool. Jahrb. Syst. Vol. 14, p. 576, fig. (1901) ♀ ♀ ♂. Célèbes.
C. sordidula var. *fritzi*, Forel, Rev. Suisse Zool. Vol. 10, p. 410 (1902).
C. fritzi, Emery, Deutsche Ent. Zeitschr. p. 668, 669 (1912) ♀.
 19. *C. jacobsoni*, Forel, Notes Leyden Mus. Vol. 33, p. 201 (1911) ♀. Java.
 20. *C. longipilosa*, Forel, Ann. Mus. Nat. Hung. Vol. 5, p. 23 (1907) ♀. Malacca, Sarawak.
C. longipilosa, Forel, Bull. Soc. Vaud. Sc. Nat. Vol. 47, p. 383 (1911) ♀ ♂;
 Viehmeyer, Arch. f. Naturg. Vol. 81, A. 8, p. 124 (1916) ♀.
 21. *C. millardi*, Forel, Rev. Suisse Zool. Vol. 10, p. 205 (1902) ♀. Birmanie, Singapore.
C. millardi, Forel, Journ. Bombay Nat. Hist. Soc. Vol. 14, p. 681, 684 (1902);
 Bingham, Fauna Brit. India, Hym. Vol. 2, p. 127, 135 (1903) ♀; Vieh-
 meyer, Arch. f. Naturg. Vol. 81, A. 8, p. 125 (1916) ♀.
 22. *C. myops*, Forel, Rev. Suisse Zool. Vol. 19, p. 31 (1911) ♀ ♀. Sarawak.
C. myops, Emery, Deutsche Ent. Zeitschr. p. 668 (1912) ♀.
 23. *C. overbecki*, Viehmeyer, Arch. f. Naturg. Vol. 81, A. 8, p. 123, fig. 3 (1916) ♀ ♂. Singapore.
 24. *C. pauli*, Emery, Zool. Jahrb. Syst. Vol. 14, p. 575, fig. (1901) ♀. Célèbes.
 25. *C. schimmeri*, Forel, Ent. Mitt. Berlin, Vol. 1, p. 69 (1912) ♀ ♀. Formose.
C. schimmeri, Emery, Deutsche Ent. Zeitschr. p. 668 (1912) ♀.
 26. *C. treubi*, Emery, Ann. Soc. Ent. Belg. Vol. 40, p. 246 (1896) ♀. Java, Célèbes, etc.
C. treubi, Forel, Rev. Suisse Zool. Vol. 19, p. 25 (1911).
C. buddhæ subsp. *sic*, Forel, Ann. Mus. Nat. Hung. Vol. 5, p. 24 (1907) ♀.
 subsp. *apilis*, Forel, Arch. f. Naturg. Vol. 79, A. 6, p. 195 (1913) ♀. Formose.
 subsp. *vastatrix*, Forel, Rev. Suisse Zool. Vol. 19, p. 24 (1911) ♀ ♀. Java.
 27. *C. udo*, Forel, Mitt. Naturh. Mus. Hamburg, Vol. 22, p. 20 (1905) ♀. Java.
(sordidula var. [subsp. ?]).
 28. *C. walshi*, Forel, Rev. Suisse Zool. Vol. 10, p. 205 (1902) ♀. Bengale, Sikkim.
C. walshi, Forel, Journ. Bombay Nat. Hist. Soc. Vol. 14, p. 681, 684 (1902);
 Bingham, Fauna Brit. India Hym. Vol. 2, p. 127, 136 (1903).

ESPÈCES D'AUSTRALIE ET DE LA NOUVELLE-GUINÉE

GROUPE DE *C. PALLIPES*, MAYR (SE RATTACHANT A *C. SORDIDULA*, NYL.)

29. *C. dispar*, Forel, Rev. Suisse Zool. Vol. 10, p. 412 (1902) ♀ ♀ ♂ Victoria.
(sordidula subsp.).
 var. *bipartita*, Forel, Arkiv. f. Zool. Vol. 9, N° 16, p. 54 (1915) ♀ (*sordidula*
 st. *dispar* var.). Australie N. O.
 30. *C. flavicornis*, Emery, Ann. Mus. Stor. Nat. Genova, Vol. 38, p. 567 (1897) ♀. Nouvelle-Guinée.
 31. *C. frivola*, Forel, Rev. Suisse Zool. Vol. 10, p. 412 (1902) ♀. Australie O.
 var. *sculpticeps*, Forel, Fauna S. W. Austral. Vol. 1, p. 279 (1906) ♀. Australie S. O.
 32. *C. pallida*, Lowne, Entomologist, Vol. 2, p. 335 (1865) ♀. N. S. Wales.
 33. *C. pallipes*, Mayr, Verh. Zool.-bot. Ges. Wien, Vol. 12, p. 768 (1862) ♀. Australie.
C. pallipes, Mayr, Reise Novara, Formicid. p. 107, pl. 4, f. 34 (1865) ♀; Journ.
 Mus. Godeffroy, Vol. 12, p. 107, 108 (1876) ♀ ♂.

- C. pallidipes*, Dalla Torre, Catal. Hym. Vol. 7, p. 84 (1893); Forel, Rev. Suisse Zool. Vol. 10, p. 412 (1902) ♀.
- C. piceus*, Lowne, Entomologist, Vol. 2, p. 355 (1865) ♀.
34. *C. queenslandica*, Forel, Rev. Suisse Zool. Vol. 10, p. 410 (1902) ♀ ♀ (Queensland. *sordidula* var.).
- C. sordidula* subsp. *queenslandica*, Forel, ibidem, Vol. 18, p. 32 (1910).
- C. queenslandica*, Emery, Deutsche Ent. Zeitschr. p. 668 (1912) ♀ : Boll. Labor. Zool. Scuola Agric. Portici, Vol. 8, p. 185 (1914)
- var. *gilberti*, Forel, Rev. Suisse Zool. Vol. 18, p. 32 (1910) ♂ ♀ (Queensland.
- subsp. *froggatti*, Forel, ibidem, Vol. 10, p. 410 (1902) ♀ ♀ (*sordidula* subsp.). (Sydney.
- C. froggatti*, Emery, Deutsche Ent. Zeitschr. p. 668 (1912) ♀.
- var. *scabrula*, Emery, Boll. Labor. Zool. Scuola Agric. Portici, Vol. 8, p. 184 (1914) ♀. (Adelaïde.
- subsp. *rogans*, Forel, Rev. Suisse Zool. Vol. 10, p. 411 (1902) ♀ ♀ (*sordidula* subsp.). (Sydney.
- C. rogans*, Emery, Deutsche Ent. Zeitschr. p. 668 (1912) ♀.
35. *C. rufotestacea*, Mayr, Journ. Mus. Godeffroy, Vol. 12, p. 107, 109 (1876) ♀. (Sydney.
- C. rufotestacea*, Forel, Rev. Suisse Zool. Vol. 10, p. 412 (1902) ♀ ; Emery, Deutsche Ent. Zeitschr. p. 668 (1912) ♀ ; Boll. Labor. Zool. Scuola Agric. Portici, Vol. 8, p. 184 (1914) ♀ ♀.
36. *C. scita*, Forel, Rev. Suisse Zool. Vol. 10, p. 409 (1902) ♀. (Queensland.
- subsp. *mixta*, Forel, ibidem, Vol. 10, p. 409 (1902) ♀ (Queensland.
37. *C. xerophila*, Wheeler, Trans. Royal Soc. S. Austral. Vol. 39, p. 810 (1915) ♀. (Australie centrale.
- var. *exigua*, Wheeler, ibidem, Vol. 39, p. 811 (1915) ♀. (Australie centrale.

ESPÈCES SINGULIÈRES

38. *C. mesonotalis*, Emery, Nova Guinea, Vol. 5, p. 535, fig. 3 (1911) ♀. (Nouvelle-Guinée O.
39. *C. ralumensis*, Forel, Mitt. Zool. Mus. Berlin, Vol. 2, p. 16 (1901) ♀. (Archipel Bismarck.

GROUPE DE *C. PARADOXA*, EMERY (1)

40. *C. emeryi*, Forel, Ann. Mus. Nat. Hung. Vol. 5, p. 25 (1907). (Nouvelle-Guinée E.
- C. biroï*, Emery, Term. Füzet, Vol. 23, p. 332, pl. 8, f. 39-41 (1900) ♀ (nom. praeocc.).
41. *C. irritabilis*, Fred. Smith, Journ. Proc. Linn. Soc. Lond. Zool. Vol. 4, (Nouvelle-Guinée.
- suppl. p. 109 (1860) ♀.
- C. irritabilis*, Emery, Nova Guinea, Vol. 9, p. 253, fig. 2 (1911) ♀.
- var. *le-guilloui*, Emery, Term. Füzet, Vol. 23, p. 331 nota (1900) ♀ (*C. le-guilloui*). (Humboldt Bay.
- C. irritabilis* var. *le-guilloui*, Emery, Nova Guinea, Vol. 9, p. 253 (1911).
- var. *subtilis*, Viehmeyer, Arch. f. Naturg. Vol. 79, A. 12, p. 32 (1913) ♀. (Nouvelle-Guinée E.
42. *C. paradoxa*, Emery, Ann. Soc. Ent. Fr. Vol. 63, Bull. p. 72, fig. (1894) ♀ (Nouvelle-Guinée E.
- (Pl. 3, Fig. 7).
43. *C. polita*, Fred. Smith, Journ. Proc. Linn. Soc. Lond. Zool. Vol. 8, p. 74 (Nouvelle-Guinée.
- (1864) ♀.
- C. polita*, Emery, Term. Füzet, Vol. 23, p. 331, pl. 8, f. 36-38 (1900) ♀.

ESPÈCES NÉOTROPICALES ET NÉARCTIQUES

GROUPES *SORDIDULA* (*VICTIMA*, FRED. SMITH, ETC.), *BREVISPINOSA*, MAYR.*MONTEZUMIA*, FRED. SMITH, *DISTANS*, MAYR, *STOLLI*, FOREL

44. *C. abstinens*, Forel, Biol. Centr.-Amer. Hym. Vol. 3, p. 85 (1899) ♀. (Panama, Bahia.
- var. *suturalis*, Forel, Mém. Soc. Ent. Belg. Vol. 19, p. 216 (1912) ♀. (Vénézuéla.
45. *C. arata*, Emery, Bull. Soc. Ent. Ital. Vol. 37, p. 140 (1905) ♀. (Argentine.
- C. (Neocrema) arata*, Santschi, Bull. Soc. Ent. Fr. p. 182 (1918).

(1) Ce groupe a été érigé tout récemment en sous-genre, sous le nom de *Rhachiocrema* par M. Mann (Bull. Mus. Comp. Zool. Harvard, Vol. 63, N. 7, p. 318, Décembre 1919). Type : *C. wheeleri*, Mann.

46. *C. arcuata*, Forel, Biol. Centr.-Amer. Hym. Vol. 3, p. 84 (1899) ♀ (*sulcata* st.). Panama.
C. (Physocrema) arcuata, Forel, Bull. Soc. Vaud. Sc. Nat. Vol. 49, p. 234 (1913).
 var. *aruga*, Forel, ibidem, Vol. 49, p. 234 (1913) ♀. Brésil : Esp. Santo.
47. *C. arizonensis*, Wheeler, Bull. Amer. Mus. Nat. Hist. Vol. 24, p. 482 (1908) ♀. Arizona.
 ? *C. brevispinosa* var. Fenner, Ent. News, Vol. 6, p. 216 (1895).
48. *C. atra*, Mayr, Verh. Zool.-bot. Ges. Wien, Vol. 20, p. 991, 994 (1870) ♀. Mexique.
49. *C. brevispinosa*, Mayr, Sitz. ber. Akad. Wiss. Wien, Vol. 61, p. 403 (1870) ♀. Colombie, Brésil.
C. brevispinosa, Mayr, Verh. Zool.-bot. Ges. Wien, Vol. 20, p. 992 (1870);
 ibidem, Vol. 37, p. 626 (1887) ♀; Forel, Mém. Soc. Ent. Belg. Vol. 19,
 p. 211 (1912) ♀.
 var. *ampla*, Forel, ibidem, Vol. 19, p. 211 (1912) ♀. Colombie, Santa Marta.
 var. *brevidentata*, Forel, ibidem, Vol. 19, p. 212 (1912) ♀. Ile Barbade.
 var. *minutior*, Forel, Trans. Ent. Soc. Lond. p. 399 (1893) ♀ ♀. Ile Saint Vincent, Paraguay.
C. brevispinosa var. *minutior*, Forel, Mém. Soc. Ent. Belg. Vol. 19, p. 211 (1912) ♀.
 var. *schuppi*, Forel, Mitt. Schweiz. Ent. Ges. Vol. 10, p. 299 (1901) ♀ ♀. Brésil : Rio-Janeiro.
C. brevispinosa var. *schuppi*, Forel, Mém. Soc. Ent. Belg. Vol. 19, p. 212 (1912) ♀. Rio Grande do Sul.
 var. *striatinota*, Forel, ibidem, Vol. 19, p. 211 (1912) ♀. Colombie : Santa Marta.
 var. *thalia*, Forel, Sitz. ber. Bayerisch. Akad. Wiss. p. 273 (1911) ♀ ♀. Paraguay.
 subsp. *crucis*, Forel, Mém. Soc. Ent. Belg. Vol. 19, p. 212 (1912) ♀. Colombie : Santa Marta.
 var. *carminis*, Forel, Bull. Soc. Vaud. Sc. Nat. Vol. 50, p. 270 (1914) ♀. Argentine.
C. brevispinosa subsp. *crucis* var. *carminis*, Bruch, Rev. Mus. La Plata, Vol. 23,
 p. 303, pl. 9, f. 4 (1916) ♀.
 subsp. *mancocapaci*, Santschi, Ann. Soc. Ent. Belg. Vol. 55, p. 280 (1911) ♀ ♀ ♂. Equateur : Chillacocha,
C. brevispinosa st. *mancocapaci*, Santschi, Mission Equateur, Vol. 10, Hym. 3900 m.
 p. 38, pl. 2, f. 7, pl. 3, f. 1, 2 (1913) ♀ ♀ ♂.
 subsp. *moelleri*, Forel, Mém. Soc. Ent. Belg. Vol. 19, p. 214 (1912) ♀ ♂. Brésil : Santa Catharina.
 var. *tucumanensis*, Forel, Soc. Vaud. Sc. Nat. Vol. 50, p. 270 (1914) ♀ ♀. Argentine.
C. brevispinosa subsp. *moelleri*, var. *tucumanensis*, Bruch, Rev. Mus. La Plata,
 Vol. 23, p. 304, Vol. 9, f. 5, 6 (1916) ♀ ♀.
 subsp. *recurvispinosa*, Forel, Mém. Soc. Ent. Belg. Vol. 19, p. 212 (1912) ♀. Brésil : Rio-Janeiro.
 subsp. *rochai*, Forel, Ann. Soc. Ent. Belg. Vol. 47, p. 255 (1903) ♀ ♀ ♂ (*C. rochai*). Brésil : Ceara ; Colombie.
C. brevispinosa st. *rochai*, Forel, Mém. Soc. Ent. Belg. Vol. 19, p. 213 (1912).
 subsp. *sampaioi*, Forel, ibidem, Vol. 19, p. 213 (1912) ♀ ♀ ♂. Brésil : Rio-Janeiro.
 subsp. *sericea*, Forel, ibidem, Vol. 19, p. 214 (1912) ♀. Brésil : S. Paulo.
 var. *uruguayensis*, Santschi, Rev. Suisse Zool. Vol. 20, p. 527 (1912) ♀ (*atra* subsp.). Uruguay.
C. brevispinosa st. *sericea* var. *uruguayensis*, Santschi, Physica, Vol. 2, p. 375 (1916).
 subsp. *tumulifera*, Forel, Biol. Centr.-Amer. Hym. Vol. 3 p. 84 (1899) ♀ (*brevispinosa* var.) Amérique centrale.
C. brevispinosa, subsp. *tumulifera*, Forel, Bull. Soc. Vaud. Sc. Nat. Vol. 44,
 p. 47 (1908) ♀ ♂.
 var. *convicta*, Forel, Mém. Soc. Ent. Belg. Vol. 19, p. 215 (1912) ♀ ♂. Buenos Aires.
 var. *fautrix*, Forel, Verh. Zool.-bot. Ges. Wien, Vol. 58, p. 369 (1908) ♀. Brésil : S. Paulo.
 var. *scurra*, Forel, Deutsche Ent. Zeitschr. p. 615 (1914) ♀. Colombie.
 var. *tumulicula*, Forel, ibidem, p. 258 (1909) ♀. Paraguay.
 subsp. *vicina*, Ern. André, Rev. Ent. Caen, p. 151 (1893) ♀ (*C. vicina*). Jamaïque.
C. brevispinosa st. *vicina*, Forel, Mém. Soc. Ent. Belg. Vol. 19, p. 212 (1912);
 Wheeler, Bull. Mus. Comp. Zool. Harvard, Coll. Vol. 61, p. 460, pl. 1, 2
 (1917) ♀ ♀ ♂, nid.
 var. *wighti*, Wheeler, Bull. Am. Mus. Nat. Hist. Vol. 24, p. 161 (1908) ♀. Jamaïque.
50. *C. bruchi*, Forel, Mém. Soc. Ent. Belg. Vol. 19, p. 219 (1912) ♀. Argentine 1300 m.
C. bruchi, Bruch, Rev. Mus. La Plata, Vol. 23, p. 302, pl. 9, f. 2 (1916) ♀.
51. *C. corvina*, Mayr, Verh. Zool.-bot. Ges. Wien, Vol. 20, p. 991, 994 (1870) ♀. Mexique.
52. *C. crinosa*, Mayr, ibidem, Vol. 12, p. 767 (1862) ♀. Brésil.
C. crinosa, Mayr, Reise Novara, Formicid. p. 104, pl. 4, f. 31 (1865); Verh.
 Zool.-bot. Ges. Wien, Vol. 20, p. 992 (1870) ♀; ibidem, Vol. 37, p. 626
 (1887) ♀ ♀ ♂.
53. *C. curvispinosa*, Mayr, Verh. Zool.-bot. Ges. Wien, Vol. 12, p. 768 (1862) ♀. Brésil, Colombie.
C. curvispinosa, Mayr, Reise Novara, Formicid. p. 106, pl. 4, f. 33 (1865);
 Verh. Zool.-bot. Ges. Wien, Vol. 20, p. 991 (1870); ibidem, Vol. 37,
 p. 625 (1887) ♀; Forel, Deutsche Ent. Zeitschr. p. 301 (1911) ♀.
 var. *antillana*, Forel, Trans. Ent. Soc. Lond. p. 399 (1893) ♀. Antilles, Colombie.
54. *C. distans* Mayr, Sitz. ber. Akad. Wiss. Wien, Vol. 61, p. 402 (1870) ♀. Colombie.
 (Pl. 3, Fig. 14.)
C. distans Mayr, Verh. Zool.-bot. Ges. Wien, Vol. 20, p. 992 (1870) ♀.

- C. (Neocrema) distans*, Santschi, Bull. Soc. Ent. Fr. p. 182 (1918).
C. distans s. strictiore, Forel, Mém. Soc. Neuchâtel. Sc. Nat. Vol. 5, p. 11 (1912) ♀.
 var. *cordinoda*, Forel, ibidem, p. 12 (1912) ♀.
 var. *corticicola*, Mayr, Verh. Zool.-bot. Ges. Wien, Vol. 37, p. 625 (1887) ♀ ♀
 subsp. *paraënsis*, Forel, Rev. Suisse Zool. Vol. 12, p. 37 (1904) ♀ (*distans* var.).
C. distans subsp. *paraënsis*, Forel, Mém. Soc. Neuchâtel. Sc. Nat. Vol. 5, p. 11 (1912) ♀.
 subsp. *parviceps*, Forel, Verh. Zool.-bot. Ges. Wien, Vol. 58, p. 369 (1908) ♀.
 subsp. *pevsnerae*, Forel, Mém. Soc. Ent. Belg. Vol. 19, p. 218 (1912) ♀.
 subsp. *rugiceps*, Forel, Deutsche Ent. Zeitschr. p. 301 (1911) ♀ ♀ (*distans* var.).
C. distans subsp. *rugifrons* (err. pour *rugiceps*) Forel, Mém. Soc. Neuchâtel. Sc. Nat. Vol. 5, p. 11 (1912).
55. *C. erecta*, Mayr, Verh. Zool.-bot. Ges. Wien, Vol. 16, p. 902, pl. 20, f. 12 (1866) ♀.
C. erecta, Mayr, ibidem, Vol. 20, p. 991 (1870) ♀.
56. *C. formosa*, Mayr, ibidem, Vol. 20, p. 991, 994 (1870) ♀.
 var. *aterrima*, Wheeler, Boll. Labor. Zool. Scuola Agr. Portici, Vol. 3, p. 234 (1909) ♀ ♂.
57. *C. goeldii*, Forel, Ann. Soc. Ent. Belg. Vol. 47, p. 255 (1903) ♀.
 var. *stigmatica*, Forel, Deutsche Ent. Zeitschr. p. 301 (1911) ♀ ♂.
58. *C. heathi*, Mann, Bull. Mus. Comp. Zool. Harvard, Vol. 60, p. 442, pl. 3, f. 27 (1916) ♀.
59. *C. iheringi*, Forel, Verh. Zool.-bot. Ges. Wien, Vol. 58, p. 366 (1908) ♀ ♀.
60. *C. laevis*, Mayr, ibidem, Vol. 27, p. 876 (1877) ♀.
C. laevis, Forel, Zool. Jahrb. Syst. Vol. 20, p. 682 (1904) ♀.
C. levis, Dalla Torre, Catal. Hym. Vol. 7, p. 83 (1893).
 var. *bruesi*, Wheeler, Bull. Mus. Comp. Zool. Harvard, Vol. 54, p. 169 (1911) ♀.
61. *C. minutissima*, Mayr, Verh. Zool.-bot. Ges. Wien, Vol. 20, p. 991, 995, (1870) ♀ ♀.
62. *C. montezumia*, Fred. Smith, Cat. Hym. Brit. Mus. Vol. 6, p. 139, pl. 1, f. 1 (1858) ♀ ♀ ♂.
C. montezumia, Mayr, Verh. Zool.-bot. Ges. Wien, Vol. 20, p. 990 (1870) ♀ ;
 Forel, Rev. Suisse Zool. Vol. 12, p. 36 (1904).
C. (Physocrema) montezumia, Forel, Mém. Soc. Ent. Belg. Vol. 19, p. 220 (1912).
 var. *functa*, Forel, Deutsche Ent. Zeitschr. p. 300 (1911) ♀.
 var. *ramulinida*, Forel, Biol. Centr.-Amer. Hym. Vol. 3, p. 84, nota (1899) ♀ (*sulcata* var.).
C. montezumia var. *ramulinida*, Forel, Mém. Soc. Ent. Belg. Vol. 19, p. 220 (1912).
 var. *sulcata*, Mayr, Sitz. ber. Akad. Wiss. Wien, Vol. 61, p. 403 (1870) ♀.
C. sulcata, Mayr, Verh. Zool.-bot. Ges. Wien, Vol. 20, p. 991 (1870); ibidem, Vol. 37, p. 624 (1887) ♀.
C. montezumia var. *sulcata*, Forel, Rev. Suisse Zool. Vol. 12, p. 36 (1904).
63. *C. ornatipilis*, Wheeler, Journ. New York Ent. Soc. Vol. 26, p. 25 (1918) ♀.
64. *C. pygmaea*, Forel, Rev. Suisse Zool. Vol. 12, p. 37 (1904) ♀.
C. brevispinosa var. *pymaea*, Forel, Deutsche Ent. Zeitschr. p. 259 (1909).
C. pygmaea, Forel, Mém. Soc. Ent. Belg. Vol. 19, p. 215 (1912).
65. *C. quadriformis*, Roger, Berl. Ent. Zeitschr. Vol. 7, p. 207 (1863) ♀.
C. quadriformis, Mayr, Verh. Zool.-bot. Ges. Wien, Vol. 20, p. 990 (1870);
 ibidem, Vol. 37, p. 623 (1887) ♀.
 subsp. *gracilior*, Forel, Ann. Soc. Ent. Belg. Vol. 45, p. 391 (1901) ♀ (*quadriformis* var.).
C. quadriformis, st. *gracilior*, Forel, Mém. Soc. Ent. Belg. Vol. 19, p. 218 (1912).
 subsp. *roveretoi*, Forel, Bull. Soc. Vaud. Sc. Nat. Vol. 49, p. 234 (1913) ♀.
C. quadriformis, subsp. *roveretoi*, Bruch, Rev. Mus. La Plata, Vol. 23, p. 302, pl. 9, f. 2 (1916) ♀.
 subsp. *C. vezenyii*, Forel, Ann. Mus. Nat. Hung. Vol. 5, p. 25 (1907) ♀.
66. *C. rudis*, Emery, in Jhering, Berl. Ent. Zeitschr. Vol. 39, p. 395 nota (1894) ♀.
C. quadriformis, Emery, Bull. Soc. Ent. Ital. Vol. 19, p. 357 (1887) ♀ nec Roger.
- N. Grenade.
 Brésil.
 Brésil : Pará.
 Brésil : Rio-Janeiro, S. Paulo.
 Vénézuéla.
 Brésil : S. Paulo : Panama.
 Ile St-Joseph.
 Mexique.
 Mexique.
 Brésil : Rio-Janeiro.
 Brésil : Minas Geraes.
 Brésil : Independencia, [Bahia.
 Rio Grande do Sul,
 Buenos Aires.
 Brésil : Amazonas.
 Ile Grenade.
 Texas.
 Mexique jusqu'au Brésil.
 Brésil : S. Paulo.
 Colombie.
 Colombie, Brésil.
 Amérique centrale.
 Guyane anglaise.
 Brésil : Ceara.
 Brésil.
 Brésil, Argentine.
 Argentine.
 Paraguay.
 Brésil : Rio Grande do Sul ; Argentine.

67. *C. sculpturata*, Pergande, Proc. Calif. Acad. Sc. (2), Vol. 5, p. 876 (1895) ♀. Mexique.
68. *C. steinheili*, Forel, Mitt. München. Ent. Ver. Vol. 5, p. 15 (1881) ♀. Antilles.
C. victima var. *steinheili*, Emery, Zool. Jahrb. Syst. Vol. 8, p. 288 nota (1895).
C. steinheili, Forel, Mém. Soc. Ent. Belg. Vol. 19, p. 216 (1912).
var. *argentina*, Forel, Bull. Soc. Vaud. Sc. Nat. Vol. 50, p. 356 (1915) ♀.
69. *C. stollia*, Forel, ibidem, Vol. 20, p. 373 (1884) ♀. Argentine.
C. (Neocrema) stollia, Santschi, Bull. Soc. Ent. Fr. p. 182 (1918). Amérique c., Colombie.
var. *amazonensis*, Forel, Zool. Jahrb. Syst. Vol. 20, p. 682 (1904) ♀. Amazonas, Costa Rica.
var. *guianensis* Crawley, Ann. Mag. Nat. Hist. (8), Vol. 17, p. 369 (1916) ♀. Guyane anglaise.
subsp. *autrui*, Mann, Bull. Mus. Comp. Zool. Harvard, Vol. 60, p. 441 (1916) ♀. Brésil : Manaos.
70. *C. torosa*, Mayr, Sitz. ber. Akad. Wiss. Wien, Vol. 61, p. 404 (1870) ♀. Colombie, Brésil.
C. torosa, Mayr, Verh. Zool.-bot. Ges. Wien, Vol. 20, p. 992 (1870) ♀.
71. *C. victima*, Fred. Smith, Cat. Hym. Brit. Mus. Vol. 6, p. 140 (1858) ♀. Colombie, Brésil,
C. victima, Mayr, Verh. Zool.-bot. Ges. Wien, Vol. 20, p. 991, 995 (1870) ♀ ♀;
ibidem, Vol. 37, p. 624 (1887) ♀; Emery, Zool. Jahrb. Syst. Vol. 8, p. 287, nota (1895). Bolivie, Paraguay.
var. *obscurata*, Emery, ibidem, Vol. 8, p. 287, nota (1895) ♀. Vénézuéla.
C. victima (part.), Mayr, Verh. Zool.-bot. Ges. Wien, Vol. 20, p. 991 (1870).
subsp. *allegrensis*, Forel, Mitt. Schweiz. Ent. Ges. Vol. 10, p. 300 (1901) ♀ ♂.
C. victima subsp. *allegrensis*, Wasmann, Allg. Zeitschr. Ent. Vol. 7, pl. 1, f. 8
(1902) ♀; Gesellsch.-leben Ameisen, Vol. 1, pl. 6, f. 1-3 (1915) ♀ ♂.
subsp. *cisplatinalis*, Mayr, Verh. Zool.-bot. Ges. Wien, Vol. 37, p. 624 (1887) ♀.
subsp. *missouriensis*, Emery, Zool. Jahrb. Syst. Vol. 8, p. 288, nota (1895) ♀.
subsp. *nitidiceps*, Emery, ibidem, Vol. 8, p. 288, nota (1895) (*victima* var.).
C. victima subsp. *nitidiceps*, Forel, Sitz. ber. Bayerisch. Akad. Wiss. p. 274 (1911).
var. *pergens*, Forel, ibidem, p. 274 (1911) ♀.
72. *C. virgula*, Forel, Biol. Centr.-Amer. Hym. Vol. 3, p. 85, pl. 4, f. 4 (1899) ♀. Paraguay.
C. virgula, Forel, Bull. Soc. Vaud. Sc. Nat. Vol. 44, p. 48 (1908) ♀. Costa Rica.

GROUPE *LIMATA*, FRED. SMITH

73. *C. brasiliensis*, Mayr, Verh. Zool.-bot. Ges. Wien, Vol. 27, p. 875 (1877) ♀. Brésil.
C. brasiliensis, Forel, Mém. Soc. Ent. Belg. Vol. 19, p. 217 (1912) ♀.
var. *ludio*, Forel, ibidem, Vol. 19, p. 217 (1912) ♀ (*limata* st.).
C. brasiliensis var. *ludio*, Forel, Bull. Soc. Vaud. Sc. Nat. Vol. 49, p. 233 (1913).
74. *C. carinata*, Mayr, Verh. Zool.-bot. Ges. Wien, Vol. 12, p. 768 (1862) ♀. Brésil.
C. carinata, Mayr, Reise Novara, Formicid. p. 105, pl. 4, f. 32 (1865) ♀; Verh.
Zool.-bot. Ges. Wien, Vol. 20, p. 990 (1870) ♀.
75. *C. limata*, Fred. Smith, Cat. Hym. Brit. Mus. Vol. 6, p. 139 (1858) ♀ ♀ ♂. Brésil, Amérique centr.
C. limata, Mayr, Sitz. ber. Akad. Wiss. Wien, Vol. 61, p. 404 (1870) ♀; Verh.
Zool.-bot. Ges. Wien, Vol. 20, p. 990 (1870) ♀; ibidem, Vol. 37, p. 623
(1887) ♀.
var. *palans*, Forel, Mém. Soc. Ent. Belg. Vol. 19, p. 216 (1912) ♀. Panama
subsp. *parabiotica*, Forel, Zool. Jahrb. Syst. Vol. 20, p. 683 (1904) ♀. Panama, Colombie, Brésil.
C. limata st. *parabiotica*, Forel, Mém. Soc. Ent. Belg. Vol. 19, p. 217 (1912) ♀.
var. *levior*, Forel, Sitz. ber. Bayerisch. Akad. Wiss. p. 274 (1911) ♀. Brésil : Amazonas, Rio-Jan.
76. *C. longispina*, Emery, Bull. Soc. Ent. Ital. Vol. 22, p. 53 (1890) ♀. Costa Rica.
subsp. *egregior*, Forel, Mém. Soc. Ent. Belg. Vol. 19, p. 218 (1912) ♀. Brésil : Pará.
subsp. *tenuicula*, Forel, Rev. Suisse Zool. Vol. 12, p. 36 (1904) ♀. Brésil : Pará.
77. *C. lutzi*, Forel, Ann. Soc. Ent. Belg. Vol. 49, p. 167 (1905) ♀ ♀. Rio-Janeiro, S. Paulo.
C. lutzi, Forel, Deutsche Ent. Zeitschr. p. 301 (1911) ♀ ♂.
var. *florida*, Forel, Verh. Zool.-bot. Ges. Wien, Vol. 58, p. 369 (1908) ♀. Rio-Janeiro, S. Paulo.
78. *C. nigropilosa*, Mayr, Sitz. ber. Akad. Wiss. Wien, Vol. 61, p. 405 (1870) ♀. Colombie, Brésil.
(Pl. 3, Fig. 13).
C. nigropilosa, Mayr, Verh. Zool.-bot. Ges. Wien, Vol. 20, p. 991 (1870);
ibidem, Vol. 37, p. 624 (1887) ♀.
79. *C. sumichrasti*, Mayr, ibidem, Vol. 20, p. 990, 993 (1870) ♀. Mexique.
C. sumichrasti, Forel, Bull. Soc. Vaud. Sc. Nat. Vol. 44, p. 46 (1908) ♀ ♂.
subsp. *surdior*, Forel, ibidem, Vol. 20, p. 375 (1884) ♀. Guatémala.

2. SUBGENUS CREMATOGASTER (LUND), EMERY SENSU STR.

Crematogaster (part.). Lund, loc. cit.; Emery, Bull. Soc. Ent. Belg. Vol. 56, p. 272 (1912).

Cremastogaster, subgenus **Eucrema**. Santschi, Bull. Soc. Ent. Fr. p. 182 (1918).

Caractères. — *Ouvrière et femelle.* — Antennes de 11 articles, à massue de 3.
Pétiole subrectangulaire; postpétiole faiblement impressionné (Pl. 3, Fig. 1 b).
Du reste comme le sous-genre précédent.

Type. — *Formica acuta*, F.

Distribution géographique des espèces. — Amérique méridionale et centrale.

80. *C. acuta* (Fabricius), Syst. Piez, p. 411 (1804) ♀ (*Formica*) (Pl. 3, Fig. 1, 1 b). Brésil, Amérique centr.
C. acuta, Roger, Verz. Formicid. p. 37 (1863); Mayr, Verh. Zool.-bot. Ges. Wien, Vol. 20, p. 990 (1870) ♀.
C. quadriceps, Fred. Smith, Cat. Hym. Brit. Mus. Vol. 6, p. 140 (1858) ♀.
 81. *C. bingo*, Forel, Verh. Zool.-bot. Ges. Wien, Vol. 58, p. 368 (1908) ♀. Brésil : S. Paulo.
 82. *C. evallans*, Forel, Mitt. Naturh. Mus. Hamburg, Vol. 24, p. 6 (1907) ♀. Brésil.
 var. *carbonescens*, Forel, Bull. Soc. Vaucl. Sc. Nat. Vol. 49, p. 233 (1913) ♀. Espiritu Santo.
 83. *C. quadrispinosa* Roger, Berlin. Ent. Zeitschr. Vol. 7, p. 208 (1863) ♀. Mexique.

3. SUBGENUS DECACREMA, FOREL.

Cremastogaster, subgenus **Decacrema**. Forel, in Schultze, Zool. Anthropol. Reise Afrika, Formicid. p. 9 (1910).

Caractères. — *Ouvrière et femelle.* — Arêtes frontales développées.
Antennes de 10, ou plus rarement de 9 articles.

Mâle. — Antennes de 12 articles (*Cr. hova*, Forel et *Cr. schencki*, Forel); de 10 ou 11 articles (*Cr. decamera*, Forel, *Cr. borneensis*, Ern. André et ses formes, ainsi que *Cr. edentula*, Santschi).

Type. — *Cr. schencki*, Forel.

Distribution géographique des espèces. — Afrique, Madagascar, Malaisie jusqu'à la Nouvelle-Guinée.

La distribution géographique discontinue et les antennes des mâles, qui ont 12 articles dans le groupe de Madagascar et 10 à 11 articles dans les groupes malais et africain, me fait penser que ce sous-genre n'est pas monophylétique, et que la réduction du nombre des articles des antennes a eu lieu indépendamment dans la généalogie des différentes espèces ou groupes d'espèces.

ESPÈCES D'AFRIQUE (1) ET DE MADAGASCAR

84. *C. edentula*, Santschi, Boll. Labor. Zool. Scuola Agr. Portici, Vol. 8, Guinée française.
 p. 349 (1914) ♀ ♂ (*Decacrema*).
C. edentula, Santschi, Ann. Soc. Ent. Fr. Vol. 84, p. 253 (1915) ♀.

(1) Dans sa récente monographie des Formicides de l'Afrique australe, M. Arnold classe dans ce groupe les espèces suivantes, vu qu'elles ont les antennes de 10 articles :

Comme esp. distincte, *C. gallicola* subsp. *arthuri-mülleri*, Forel,

Comme subsp. de *liengmei*, Forel; *C. peringueyi* subsp. *caiculata*, Forel.

Comme var. de *weitzeckeri*, Emery.

C. excisa subsp. *andrei* var. *acanthobia*, Forel; var. *gordenensis*, Forel; var. *pansitata*, Forel; var. *thais*, Forel.

C. gallicola subsp. *coelestis* var. *kloofensis*, Forel.

Ann. S. Afr. Mus. Vol. 14, p. 547-560 [1920].

85. *C. ensifera*, Forel Ann. Soc. Ent. Belg. Vol. 54, p. 18 (1910) ♀ (*Decacrema*). Madagascar E.
 86. *C. grevei*, Forel, in Grandidier, Hist. phys. Madagascar, Vol. 20, 2, p. 183, Madagascar.
 pl. 6, f. 8 (1891) ♀.
 87. *C. hova*, Forel, Mitt. Schweiz. Ent. Ges. Vol. 7, p. 387 (1887) ♀. Madagascar.
C. hova, Forel, in Grandidier, Hist. Phys. Madagascar, Vol. 20, 2, p. 180
 (1891) ♀.
C. (Decacrema) hova, Forel, Bull. Soc. Vaud. Sc. Nat. Vol. 47, p. 386 (1911).
 var. *latinoda*, Forel, Ann. Soc. Ent. Belg. Vol. 36, p. 535 (1892) ♀. Madagascar.
 subsp. *nossibeensis*, Forel, in Grandidier, Hist. Phys. Madagascar, Vol. 20, 2, p. 181 Nossi Bé.
 (1891) .
 88. *C. liengmei*, Forel, Mitt. Schweiz. Ent. Ges. Vol. 9, p. 96 (1894) ♀ Delagoa Bay, Natal.
 (*gallicola* var.).
C. liengmei, Mayr, Ann. Naturh. Hofm. Wien, Vol. 10; p. 135 nota (1895) ♀.
C. (Decacrema) liengmei, Forel, Ann. Soc. Ent. Belg. Vol. 54, p. 436 (1910).
 subsp. *weitzackeri*, Emery, Ann. Soc. Ent. Fr. Vol. 63, p. 28, pl. 2, f. 14, 15 (1895) ♀ Natal.
 (*C. weitzackeri*).
C. (Decacrema) liengmei subsp. *weitzackeri*, Forel, Ann. Soc. Ent. Belg. Vol. 54,
 p. 18 (1910).
 89. *C. petiolidens*, Forel, Rev. Suisse Zool. Vol. 24, p. 412 (1916) ♀. Congo.
 90. *C. schencki*, Forel, in Grandidier, Hist. Phys. Madagascar, Vol. 20, 2, Madagascar.
 p. 182, pl. 6, f. 2 (1891) ♀ ♀.
C. (Decacrema) schencki, Forel, Bull. Soc. Vaud. Sc. Nat. Vol. 47, p. 386 (1911) ♂.
 91. *C. solenopsides*, Emery, Ann. Soc. Ent. Belg. Vol. 43, p. 487 (1899) ♀. Afrique or.
 subsp. *flavida*, Mayr, in Sjöstedt, Kilimand. Exp. Formicid. p. 15 (1907) ♀. Afrique or.
 var. *convexiclypea*, Forel, Rev. Suisse Zool. Vol. 24, p. 411 (1916) ♀ ♀ ♂. Congo.
 var. *gallarum*, Santschi, Ann. Soc. Ent. Fr. Vol. 78, p. 370 (1909) ♀. Congo fr.

ESPÈCES DE L'INDE ET DE LA MALAISIE

92. *C. angulosa*, Ern. André, Rev. Ent. Caen, 1896, p. 264 (1897) ♀. Bornéo.
 93. *C. biformis*, Ern. André, Mém. Soc. Zool. Fr. Vol. 5, p. 53 (1892) ♀. Bornéo.
 94. *C. borneensis*, Ern. André, Rev. Ent. Caen, 1896, p. 263 (1897) ♀. Bornéo.
C. (Decacrema) borneensis, Forel, Bull. Soc. Vaud. Sc. Nat. Vol. 47, p. 386 (1911) ♂.
 var. *harpya*, Forel, Rev. Suisse Zool. Vol. 19, p. 33 (1911) ♀ ♀. Sarawak.
 var. *insulsa*, Forel, ibidem, Vol. 19, p. 33 (1911) ♀ ♀ ♂. Bornéo.
 subsp. *capax*, Forel, ibidem, Vol. 19, p. 37 (1911) ♀ ♀. Sarawak.
 subsp. *hosei*, Forel, ibidem, Vol. 19, p. 35 (1911) ♀ ♀ ♂. Bornéo.
 var. *tubuli*, Viehmeyer, Arch. f. Naturg. Vol. 81, A, 8, p. 126 (1916) ♀. Singapore.
 subsp. ? *macarangae*, Viehmeyer, ibidem, Vol. 81, A, 8, p. 126 (1916) ♀. Singapore.
 subsp. *novem*, Forel, Rev. Suisse Zool. Vol. 19, p. 35 (1911) ♀ ♀. Sarawak.
 subsp. *sembilana*, Forel, Bull. Soc. Vaud. Sc. Nat. Vol. 47, p. 385 (1911) ♀ ♂. Malacca.
 subsp. *symbia*, Forel, Rev. Suisse Zool. Vol. 19, p. 34 (1911) ♀ ♀ ♂. Sarawak.
 95. *C. captiosa*, Forel, ibidem, Vol. 19, p. 37 (1911) ♀ (*Decacrema*). Sarawak.
 96. *C. decamera*, Forel, Ann. Soc. Ent. Belg. Vol. 54, p. 18 nota (1910) ♀ Bornéo, Singapore.
 (*Decacrema*).
C. (Decacrema) decamera, Forel, Bull. Soc. Vaud. Sc. Nat. Vol. 47, p. 385 (1911) ♂.
 97. *C. enneamera*, Emery, Term. Füzet, Vol. 23, p. 330, pl. 8, f. 33-35 (1900) ♀. Nouvelle-Guinée or.

4. SUBGENUS XIPHOCREMA, FOREL

Cremastogaster, subgenus **Xiphocrema**. Forel, Zool. Jahrb. Syst. Vol. 36, p. 80 (1913).

Caractères. — *Ouvrière*. — Pronotum prolongé à ses angles antérieurs en une proéminence plus ou moins spiniforme, ou dentiforme.

Arêtes frontales développées.

Antennes de 11 articles.

Femelle et mâle inconnus.

Type. — *Cr. tetracantha*, Emery.

Distribution géographique des espèces. — Nouvelle-Guinée et îles voisines.

98. *C. dahlui*, Forel, Mitt. Zool. Mus. Berlin, Vol. 2, p. 15 (1901) ♀. Archipel Bismarck.
C. (Xiphocrema) dahlui, Forel, Zool. Jahrb. Syst. Vol. 36, p. 80 (1913).
99. *C. elegans*, Fred. Smith, Journ. Proc. Linn. Soc. Lond. Zool. Vol. 3, p. 149 (1858) ♀. Iles Aru.
100. *C. flavitarsis*, Emery, Term. Füzet, Vol. 23, p. 332, pl. 8, f. 42 (1900) ♀. Nouvelle-Guinée or.
101. *C. recurva*, Emery, Ann. Mus. Stor. Nat. Genova, Vol. 38, p. 566, pl. 1, f. 11-12 (1897) ♀. Nouvelle-Guinée.
102. *C. tarsata*, Fred. Smith, Journ. Proc. Linn. Soc. Lond. Zool. Vol. 8, p. 74 (1864) ♀ (*tarsatus*). Ile Morty.
103. *C. tetracantha*, Emery, Ann. Mus. Stor. Nat. Genova, Vol. 25, p. 467, pl. 2, f. 18 (1887) ♀. Nouvelle-Guinée.
C. (Xiphocrema) tetracantha, Forel, Zool. Jahrb. Syst. Vol. 36, p. 80 (1913).
104. *C. weberi*, Emery, Nova Guinea. Vol. 9, p. 254, fig. 3 (1911) ♀. Nouvelle-Guinée Ouest.

5. SUBGENUS PHYSOCREMA (FOREL), EMERY EMEND

Cremastogaster, subgenus **Physocrema** (part.). Forel, Mém. Soc. Ent. Belg. Vol. 19, p. 220 (1912); Santschi, Bull. Soc. Ent. Fr. p. 183 (1918).

Caractères. — *Ouvrière* et *femelle*. — Arêtes frontales développées.

Antennes de 11 articles à massue de 3.

Épinotum plus ou moins renflé : chez *Cr. inflata*, Fred. Smith, cette boursouffure atteint son plus haut degré, les épines sont nulles et l'on remarque, dans la moitié dorsale des flancs de ce segment un trou ovale, placé au-dessous du stigmate et beaucoup plus grand que celui-ci. Chez *Cr. deformis*, Fred. Smith, l'épinotum est moins renflé et le susdit trou est placé plus bas; les épines sont rudimentaires, nulles chez la femelle. Enfin chez *Cr. mucronata*, Emery, et *tumidula*, Emery, qui ont le corselet moins renflé, le trou ovale est remplacé par une fente et prend la position habituelle de l'ouverture de la glande métasternale des autres Fourmis (**Pl. 3, Fig. 3-6**).

Pétiole ovalaire.

Mâle — (*Cr. deformis*). Corselet court et large; épinotum pas remarquablement renflé.

Je limite ce sous-genre aux espèces indo-malaises dont l'ouvrière et la femelle ont la massue antennaire de 3 articles. J'en exclus les formes américaines (*Cr. arcuata*, *montezumia* et sous-espèces), comprises par M. Forel dans ce groupe, et qui ont la massue de 2 articles.

Ethologie. — La boursouffure de l'épinotum est due à une paire de cavités sous-cutanées à parois rigides, remplies d'air : ces cavités correspondent chacune à la chambre où vient déboucher le cribellum de la glande paire du métanotum de Meinert (glande du segment médiaire d'après Janet). Ces Fourmis ont passé à tort pour des Fourmis à miel, la partie renflée du corselet ayant été considérée comme une poche remplie d'une sécrétion sucrée.

Type. — *Cr. inflata*, Fred. Smith.

Distribution géographique des espèces. — Indo-Chine, Iles de la Sonde.

105. *C. deformis*, Fred. Smith, Journ. Proc. Linn. Soc. Lond. Zool. Vol. 2, p. 76 (1857) ♀ (*difformis*) [**Pl. 3, Fig. 4**] Indo-Chine, Bornéo, Sumatra, Java.
C. difformis (Fred. Smith, Cat. Hym. Brit. Mus. Vol. 6, p. 137 (1858) ♀; Mayr, Tijdschr. v. Ent. Vol. 10, p. 105 (1867); Verh. Zool.-bot. Ges. Wien, Vol. 28, p. 680 (1878); Bingham, Fauna Brit. India, Hym. Vol. 2, p. 145, fig. 59 (1903) ♀.

- C. deformis*, Roger, Verz. Formicid. p. 37 (1863); Emery, Zool. Jahrb. Syst. Vol. 14, p. 574 (1901) ♀; Forel, Journ. Bombay Nat. Hist. Soc. Vol. 14, p. 680 (1902) ♀.
- C. (Physocrema) deformis*, Forel, Mém. Soc. Ent. Belg. Vol. 19, p. 220 (1912).
- C. edentata*, Mayr, Tijdschr. v. Ent. Vol. 10, p. 104, pl. 2, f. 10 (1867) ♀.
- subsp. *physothorax* Emery, Ann. Mus. Stor. Nat. Genova, Vol. 27, p. 506 (1889) ♀. Birmanie.
- C. physothorax* Bingham, Fauna Brit. India, Hym. Vol. 2, p. 146 (1903) ♀.
- subsp. *sewardi*, Forel, Mitt. Naturh. Mus. Hamburg, Vol. 18, p. 64 (1901) ♀. Bornéo.
- subsp. *vacca*, Forel, Bull. Soc. Vaud. Sc. Nat. Vol. 47, p. 384 (1911) ♀. (au species Malacca.
distinguenda?)
106. *C. inflata*, Fred. Smith, Journ. Proc. Linn. Soc. Lond. Zool. Vol. 2, Indo-Chine, Bornéo.
p. 76, pl. 2, f. 2 (1857) ♀ (*inflatus*) [Pl. 3, Fig. 3, 3b, 3c].
- C. inflatus*, Fred. Smith, Cat. Hym. Brit. Mus. Vol. 6, p. 136, pl. 9, f. 1 (1858) ♀.
- C. inflata*, Mayr, Tijdschr. v. Ent. Vol. 10, p. 106 (1867); Verh. Zool.-bot. Ges. Wien, Vol. 28, p. 680 (1878); Forel, Journ. Bombay Nat. Hist. Soc. Vol. 14, p. 680 (1902); Bingham, Fauna Brit. India, Hym. Vol. 2, p. 128, 145 (1903); Wheeler, Bull. Amer. Mus. Nat. Hist. Vol. 24, p. 391, fig. 28 (1908) ♀.
- C. (Physocrema) inflata*, Forel, Mém. Soc. Ent. Belg. Vol. 19, p. 220 (1912).
107. *C. mucronata*, Emery, Ann. Mus. Stor. Nat. Genova, Vol. 40, p. 690 Sumatra.
(1901) ♀ (*deformis* var.) (Pl. 3, Fig. 5).
108. *C. tumidula* (1), Emery, ibidem, Vol. 40, p. 689, fig. (1901) ♀ (Pl. 3, Sumatra.
Fig. 6).

6. SUBGENUS ACROCOELIA, MAYR

Acrocoelia. Mayr, Verh. Zool.-bot. Ver. Wien, Vol. 2, p. 146 (1852).

Cremastogaster (part.). Mayr (1855), Bingham, etc.

Cremastogaster, subgenus **Cremastogaster**. Santschi, Bull. Soc. Ent. Fr. p. 183 (1918).

Cremastogaster, subgenus **Atopogyne** (part.). Forel, Bull. Soc. Vaud. Sc. Nat. Vol. 47, p. 342 (1911).

Caractères. — *Ouvrière* et *femelle*. — Arêtes frontales développées.

Mandibules de la femelle de forme ordinaire.

Antennes de 11 articles à massue de 3 articles; quelquefois le premier article de la massue (avant-pénultième de l'antenne) est beaucoup plus court que le suivant (ex. *C. subdentata*, Mayr), ce qui fait que la massue a une tendance à n'être plus que de 2 articles.

Angles antérieurs du pronotum ni épineux ni proéminents.

Épinotum de l'ouvrière non renflé.

Pétiole plus large en avant qu'en arrière, trapézoïdal, ou avec le bord antérieur arqué, ou ovalaire.

Postpétiole longitudinalement sillonné à sa face dorsale, ou tout au moins impressionné en arrière (Pl. 3, Fig. 15).

Mâle. — Voir le sous-genre *Orthocrema* (Pl. 3, Fig. 2).

Type. — *Acrocoelia ruficeps*, Mayr, — *Formica scutellaris*, Olivier.

Distribution géographique des espèces. — Régions chaudes et tempérées du monde, excepté l'Amérique méridionale.

(1) Tandis que *C. tumidula* a des rapports évidents avec *deformis* et surtout avec *mucronata* (forme du pétiole, épinotum renflé), les formes que M. Forel a agrégées à l'espèce sont très différentes; c'est pourquoi j'en ai fait une espèce à part (*C. pia*, Forel) dans le sous-genre *Acrocoelia*.

ESPÈCES NÉARCTIQUES

109. *C. ashmeadi*, Mayr, Verh. Zool.-bot. Ges. Wien, Vol. 36, p. 463 (1886) ♀ ♂. Etats-Unis du Sud.
C. ashmeadi, Emery, Zool. Jahrb. Syst. Vol. 8, p. 286 (1895) ♀.
110. *C. lineolata*, Say, Boston Journ. Nat. Hist. Vol. 1, p. 290 (1836) ♀ ♀ ♂. Etats-Unis.
 (*Myrmica*).
Myrmica (*Monomorium*) *lineolata*, Fred. Smith, Cat. Hym. Brit. Mus. Vol. 6, p. 129 (1858).
Atta lineolata, Mayr, Verh. Zool.-bot. Ges. Wien, Vol. 13, p. 396 (1863).
C. lineolata, Roger, Verz. Formicid. p. 37 (1863); Mayr, Verh. Zool.-bot. Ges. Wien, Vol. 16, p. 901, pl. 20, f. 11 (1866) ♀; ibidem, Vol. 20, p. 990 (1870); ibidem, Vol. 36, p. 462 (1886) ♀; Emery, Zool. Jahrb. Syst. Vol. 8, p. 280 (1895); Wheeler, Bull. Amer. Mus. Nat. Hist. Vol. 22, p. 1-16, pl. 1-6 (1906), éthologie.
Myrmica novaeboracensis, Buckley, Proc. Ent. Soc. Philadelphia, Vol. 6, p. 337 (1867).
Myrmica (*Monomorium*) *marylandica*, Buckley, ibidem, Vol. 6, p. 339 (1867) ♀.
Myrmica (*Monomorium*) *columbiana*, Buckley, ibidem, Vol. 6, p. 340 (1867) ♀ ♀.
Oecodoma (*Atta*) *bicolor*, Buckley, ibidem, Vol. 6, p. 350 (1867) ♀.
 subsp. *lineolata* (s. strict.), Emery, Zool. Jahrb. Syst. Vol. 8, p. 281 (1895) ♀ ♀ ♂. Etats-Unis E.
 var. *cerasi*, A. Fitch, Trans. N. York State Agric. Soc. Vol. 14, p. 835 (1854) ♀. Etats-Unis E.
 (*Myrmica*).
C. lineolata var. *cerasi*, Emery, Zool. Jahrb. Syst. Vol. 8, p. 282 (1895) ♀.
 var. *lutescens*, Emery, ibidem, Vol. 8, p. 282 (1895) ♀. D. Columbia jusqu'à Virginia.
 var. *subopaca*, Emery, ibidem, Vol. 8, p. 283 (1895) ♀ ♀ ♂. Virginia.
 subsp. *coarctata*, Mayr, Verh. Zool.-bot. Ges. Wien, Vol. 20, p. 990, 992 (1870) ♀. Californie, Arizona.
 (*C. coarctata*).
C. lineolata, Emery, Zool. Jahrb. Syst. Vol. 8, p. 283 (1895) ♀.
 var. *mormonum*, Emery, ibidem, Vol. 8, p. 284 (1895) ♀. Utah, Texas.
 subsp. *laeviuscula*, Mayr, Verh. Zool.-bot. Ges. Wien, Vol. 20, p. 990, 993 (1870) ♀. Texas.
 (*C. laeviuscula*).
C. laeviuscula, Della Torre, Catal. Hym. Vol. 7, p. 83 (1893).
C. lineolata subsp. *laeviuscula*, Emery, Zool. Jahrb. Syst. Vol. 8, p. 184 (1895) ♀;
 Wheeler, Bull. Amer. Mus. Nat. Hist. Vol. 24, p. 480 (1908) ♀.
 var. *californica*, Emery, Zool. Jahrb. Syst. p. 285 (1895) ♀. Californie.
 var. *clara*, Mayr, Verh. Zool.-bot. Ges. Wien, Vol. 20, p. 990, 993 (1870) ♀ (*C. clara*). Texas, Arizona, Mexique.
C. laeviuscula var. *clara*, Emery, in Dalla Torre, Catal. Hym. Vol. 7, p. 83 (1895).
C. lineolata subsp. *laeviuscula* var. *clara*, Emery, Zool. Jahrb. Syst. Vol. 8, p. 185 (1895) ♀; Wheeler, Bull. Amer. Mus. Nat. Hist. Vol. 24, p. 481 (1908).
C. laeviuscula, Mayr, Verh. Zool.-bot. Ges. Wien, Vol. 36, p. 463 (1886).
Oecodoma (*Atta*) *arborea*, Buckley, Proc. Ent. Soc. Philadelphia, Vol. 6, p. 350 (1867) ♀ ♀ nec *C. arborea*, Fred. Smith (1858).
Oecodoma (*Atta*) *bicolor*, Buckley, ibidem, p. 350 (1867) ♀ nec Fred. Smith.
 subsp. *opaca*, Mayr, Verh. Zool.-bot. Ges. Wien, Vol. 20, p. 989, 992 (1870) ♀. Mexique.
 (*C. opaca*).
C. lineolata subsp. *opaca*, Emery, Zool. Jahrb. Syst. Vol. 8, p. 283 (1895) ♀.
 var. *depilis*, Wheeler, Bull. Amer. Mus. Nat. Hist. Vol. 24, p. 478 (1908) ♀. Texas.
 var. *punctulata*, Emery, Zool. Jahrb. Syst. Vol. 8, p. 287 (1895) ♀ (*C. punctulata*). Mexique, Colorado, Texas, etc.
C. lineolata opaca var. *punctulata*, Wheeler, Bull. Am. Mus. Nat. Hist. Vol. 24, p. 479 (1908).
 subsp. *pilosa*, Emery, Zool. Jahrb. Syst. Vol. 8, p. 285 (1895) ♀. D. Columbia, N. Jersey.
111. *C. lucayana*, Wheeler, Bull. Amer. Mus. Nat. Hist. Vol. 21, p. 94, fig. Bahamas : Ile Andros.
 (1905) ♀ ♀.
 subsp. *etiolata*, Wheeler, ibidem, Vol. 21, p. 95 (1905) ♀ ♀. Bahamas : Ile Andros.
112. *C. sanguinea*, Roger, Berlin. Ent. Zeitschr. Vol. 7, p. 208 (1863) ♀. Cuba.
C. sanguinea, Mayr, Verh. Zool.-bot. Ges. Wien, Vol. 20, p. 990 (1870);
 Wheeler, Bull. Mus. Comp. Zool. Harvard, Vol. 54, p. 489 (1913) ♀.
 var. *torrei*, Wheeler, ibidem, Vol. 54, p. 490 (1913) ♀. Cuba.
113. *C. saussurei*, Forel, Biol. Centr.-Amer. Hym. Vol. 3, p. 86 (1899) ♀. Mexique.
114. *C. vermiculata*, Emery, Zool. Jahrb. Syst. Vol. 8, p. 286 (1895) ♀. Californie.

ESPÈCE DU BRÉSIL (PEUT-ÊTRE IMPORTÉE)

115. *C. clydia*, Forel, Mém. Soc. Ent. Belg. Vol. 19, p. 249 (1912) ♀. Brésil : S. Paulo.

ESPÈCES PALÉARCTIQUES

116. *C. alluaudi*, Emery, Ann. Soc. Ent. Fr. Vol. 62, p. 83 (1893) ♀.
C. alluaudi, Emery, Deutsche Ent. Zeitschr. p. 652, 663, 664 (1912) ♀.
 subsp. *noualhieri*, Emery, Ann. Soc. Ent. Fr. Vol. 62, p. 83 (1893) ♀.
C. alluaudi noualhieri, Emery, Deutsche Ent. Zeitschr. p. 664 (1912) ♀.
117. *C. auberti*, Emery, Ann. Accad. Aspir. Natural. Napoli(2), Vol. 2, p. 23, nota (1869) ♀.
C. scutellaris, var. *auberti*, Emery & Forel, Mitt. Schweiz. Ent. Ges. Vol. 5, p. 464 (1879); Ern. André, Spec. Hym. Europe, Vol. 2, p. 393, 395 (1882) ♀ ♀.
C. schmidtii, var. *auberti*, Emery, Expl. Sc. Tunisie, Fourmis, p. 14 (1891) ♀ ♀ ♂.
C. auberti, Forel, Bull. Soc. Vaud. Sc. Nat. Vol. 30, sep. p. 24 (1894); Ruzsky, Formic. Imp. Rossici, Vol. 1, p. 487, 493 (1905); Emery, Deutsche Ent. Zeitschr. p. 652, 656, 659, fig. 3, 4 (1912) ♀ ♀ ♂; Bull. Soc. Ent. Ital. Vol. 47, p. 155-159, fig. 38 a (1916) ♀ ♀ ♂.
 var. *iberica*, Forel, Ann. Soc. Ent. Belg. Vol. 53, p. 103 (1909) ♀.
C. auberti, var. *iberica*, Emery, Deutsche Ent. Zeitschr. p. 660 (1912) ♀.
 var. *sorokini*, Ruzsky, Formic. Imp. Rossici, Vol. 1, p. 495 (1905) ♀.
C. auberti, var. *sorokini*, Emery, Deutsche Ent. Zeitschr. p. 660 (1912) ♀.
 var. *vogti*, Forel, Ann. Soc. Ent. Belg. Vol. 53, p. 103 (1909) ♀.
C. auberti, var. *vogti*, Emery, Deutsche Ent. Zeitschr. p. 660 (1912) ♀.
 subsp. *antaris*, Forel, Bull. Soc. Vaud. Sc. Nat. Vol. 30, p. 26 (1894) ♀ ♀.
C. auberti, subsp. *antaris*, Emery, Deutsche Ent. Zeitschr. p. 658, 662 (1912) ♀ ♀.
 var. *oasium*, Santschi, Bull. Soc. Hist. Nat. Afrique Nord, Vol. 3, p. 84 (1911) ♀ (*auberti* st.)
C. auberti antaris, var. *oasium*, Emery, Deutsche Ent. Zeitschr. p. 662 (1912) ♀.
 var. *sordida*, Forel, Bull. Soc. Vaud. Sc. Nat. Vol. 30, p. 26 (1894) ♀ (*laestrygon* var.)
C. auberti antaris var. *sordida*, Emery, Deutsche Ent. Zeitschr. p. 662 (1912) ♀.
 subsp. *jehovae*, Forel, Ann. Soc. Ent. Belg. Vol. 51, p. 207 (1907) ♀.
C. auberti jehovae, Emery, Deutsche Ent. Zeitschr. p. 658, 660, fig. 3c, 4 a (1912) ♀.
 var. *mosis*, Forel, Ann. Soc. Ent. Belg. Vol. 51, p. 207 (1907) ♀ ♀.
C. auberti jehovae, var. *mosis*, Emery, Deutsche Ent. Zeitschr. p. 661 (1912) ♀ ♀.
 subsp. *karawaewi*, Ruzsky, Formic. Imp. Rossici, Vol. 1, p. 487, 497 (1905) ♀.
C. auberti karawaewi, Emery, Deutsche Ent. Zeitschr. p. 661 (1912) ♀.
 subsp. *laestrygon*, Emery, Bull. Soc. Ent. Ital. Vol. 1, p. 135 (1869) ♀ (*C. laestrygon*).
C. scutellaris var. *laestrygon*, Emery & Forel, Mitt. Schweiz. Ent. Ges. Vol. 5, p. 464 (1879); Ern. André, Spec. Hym. Eur. Vol. 2, p. 393 (1882) ♀; De Stefani, Natural. Sicil. Vol. 8, p. 145 (1889) ♀.
C. smidti var. *laestrygon*, Emery, Expl. Sc. Tunisie Fourmis, p. 14 (1891).
C. auberti st. *laestrygon*, Forel, Bull. Soc. Vaud. Sc. Nat. Vol. 30, p. 24 (1894); Emery, Deutsche Ent. Zeitschr. p. 657, 658, fig. 3d, 4c (1912) ♀; Bull. Soc. Ent. Ital. Vol. 47, p. 156, 157, fig. 38b (1916) ♀.
 ? *C. auberti laestrygon*, Ruzsky, Formic. Imp. Rossici, Vol. 1, p. 488, 495 (1905) ♀
 var. *atlantis*, Forel, Bull. Soc. Vaud. Sc. Nat. Vol. 47, p. 341 (1911) ♀.
C. auberti laestrygon var. *atlantis*, Emery, Deutsche Ent. Zeitschr. p. 658 (1912) ♀.
 var. *diminuta*, Santschi, Bull. Soc. Hist. Nat. Afr. N. Vol. 3, p. 43 (1910) ♀.
C. auberti laestrygon var. *diminuta*, Emery, Deutsche Ent. Zeitschr. p. 659 (1912) ♀.
 var. *maura*, Forel, Bull. Soc. Vaud. Sc. Nat. Vol. 30, p. 24 (1894) ♀.
C. auberti laestrygon var. *maura*, Emery, Deutsche Ent. Zeitschr. p. 658, fig. 4d (1912) ♀.
 var. *striaticeps*, Forel, Ann. Soc. Ent. Belg. Vol. 46, p. 462 (1902) ♀.
C. auberti laestrygon var. *striaticeps*, Emery, Deutsche Ent. Zeitschr. p. 659 (1912) ♀.
 ? *C. auberti laestrygon* var. *striaticeps*, Ruzsky, Formic. Imp. Rossici, Vol. 1, p. 497 (1905) ♀.
 subsp. *laevithorax*, Forel, Ann. Soc. Ent. Belg. Vol. 46, p. 462 (1902) ♀ (*auberti* var.).
C. auberti laevithorax, Emery, Deutsche Ent. Zeitschr. p. 658, 662 (1912) ♀ ♀.
 subsp. *phenica*, Santschi, Bull. Soc. Hist. Nat. Afr. N. Vol. 7, p. 59 (1915) ♀ (*laestrygon* st.).
- Iles Canaries: Palma.
 Ténériffe.
 France S., Espagne.
 Corse(?), Afrique méditerran., Palestine.
 Espagne.
 Transcaspienne.
 Espagne.
 Algérie: Prov. Oran.
 Tunisie: Kairouan.
 Algérie: Prov. Oran.
 Jérusalem.
 Palestine.
 Crimée.
 Sicile.
 Caucase.
 Algérie, Tunisie.
 Tunisie: Djebel Ouslet.
 Algérie, Tunisie.
 Algérie: Tlemcen.
 Wladiwostok.
 Algérie.
 Syrie.

118. *C. inermis* (1), Mayr, Verh. Zool.-bot. Ges. Wien, Vol. 12, p. 766 (1862) ♀. Egypte, Syrie.
C. inermis, Mayr, ibidem, Vol. 28, p. 682 (1878) ♀; Ern. André, Spec. Hym. Eur. Vol. 2, p. 394, 395 (1882) ♀ ♀; Mayr, Ann. Nat. Hofmus. Wien, Vol. 10, p. 137 (1895); Emery, Deutsche Ent. Zeitschr. p. 652, 663 (1912) ♀.
 var. *lucida*, Forel, Naturaliste, 15 sept. (1890) ♀
C. inermis var. *lucida*, Emery, Deutsche Ent. Zeitschr. p. 663 (1912) ♀.
C. inermis, Emery, Expl. Sc. Tunisie, Fourmis, p. 15 (1891). Biskra, Ghadames, Suez.
119. *C. laboriosa*, Fred. Smith, Trans. Ent. Soc. Lond. p. 407 (1874). Japon S.
 var. *matsumurai*, Forel, Ann. Soc. Ent. Belg. Vol. 45, p. 372 (1901) ♀. Japon.
C. laboriosa var. *matsumurai*, Wheeler, Bull. Ann. Mus. Nat. Hist. Vol. 22, p. 312, pl. 41, f. 1 (1906); Emery, Deutsche Ent. Zeitschr. p. 666 (1912) ♀.
120. *C. lorteti*, Forel, Ann. Soc. Ent. Belg. Vol. 54, p. 435 (1910) ♀ ♀. Syrie.
C. lorteti, Emery, Deutsche Ent. Zeitschr. p. 652, 665 (1912) ♀ ♀.
 var. *hellenica*, Forel, Bull. Soc. Vaud. Sc. Nat. Vol. 47, p. 342 (1911) ♀ Grèce.
 [*C. (Atopogyne) hellenica*.]
C. (Atopog.) lorteti, var. *hellenica*, Forel, Rev. Zool. Afr. Vol. 1, p. 284 (1911); Emery, Deutsche Ent. Zeitschr. p. 666 (1912) ♀.
121. *C. nawai* (2), Ito, Ann. Soc. Ent. Belg. Vol. 58, p. 41 (1914) ♀ (*C. auberti* var.) Japon: Kyûshû.
122. *C. scutellaris* (Olivier), Encycl. Méthod. Insect. Vol. 6, p. 497 (1791) ♀ Europe mérid. à l'ouest de
 (*Formica*) (Pl. 3, Fig. 2). l'Adriatique, Algérie,
 Tunisie, Caucase.
Formica scutellaris, Latreille, Ess. Fourmis Fr. p. 48 (1798); Fourmis, p. 261 (1802).
Myrmica scutellaris, Schenck, Jahrb. Ver. Nat. Nassau, Vol. 8, p. 132 (1852).
Myrmica (Crematogaster) scutellaris, Nylander, Ann. Sc. Nat. Zool. (4), Vol. 5, p. 100 (1856) ♀ ♀ ♂.
C. scutellaris, Mayr, Verh. Zool.-bot. Ver. Wien, Vol. 5, p. 469 (1855) ♀ ♀; Europ. Formicid. p. 74, 75 (1861) ♀ ♀ ♂; Forel, Fourmis Suisse, p. 68, 223, 385 (1874); Ern. André, Spec. Hym. Europe, Vol. 2, p. 392, 394, 396, pl. 25, f. 1-7 (1882); Ruzsky, Formic. Imp. Rossici, Vol. 1, p. 487-488, fig. 102-105 (1905); Emery, Deutsche Ent. Zeitschr. p. 652, fig. 1 (1912); Forel, Fauna Ins. Helvet. Hym. Form. p. 32, 33 (1915) ♀ ♀ ♂; Emery, Bull. Soc. Ent. Ital. Vol. 47, p. 155, 157, 159, fig. 36 (1916) ♀ ♀ ♂.
Formica haematocephala, Leach, in Risso, Hist. Nat. Eur. mérid. Vol. 5, p. 232 (1826).
Myrmica rediana, Gené, Atti 3a Riun. Sc. Ital. p. 418 (1841).
Acrocoelia rediana, Mayr, Verh. Zool.-bot. Ver. Wien, Vol. 3, p. 103 (1853).
Myrmica rubriceps, Nylander, Act. Soc. Sc. Fennicae, Vol. 3, p. 44 (1849).
Acrocoelia ruficeps, Mayr, Verh. Zool.-bot. Ver. Wien, Vol. 2, p. 147 (1852).
 var. *algirica*, Lucas, Expl. Scient. Algérie, Zool. Vol. 3, p. 300 (1846) ♀ Avec le type.
C. scutellaris, var. *algirica*, Emery, Deutsche Ent. Zeitschr. p. 653 (1912) ♀.
 var. *grouvellei*, Bondroit, Ann. Soc. Ent. Fr. Vol. 87, p. 115 (1918) ♀ ♀.
 var. *lichtensteini*, Bondroit, ibidem, Vol. 87, p. 114 (1918) ♀.
 var. *nigra*, Emery, Deutsche Ent. Zeitschr. p. 654 (1912) ♀.
C. scutellaris, var. *nigra*, Emery, Bull. Soc. Ent. Ital. Vol. 47, p. 155, 157 (1916) ♀.
 subsp. *schmidtii*, Mayr, Verh. Zool.-bot. Ver. Wien, Vol. 2, p. 149 (1852) ♀ ♀ (*Acrocoelia schmidtii*).
C. schmidtii (part.), Emery, Expl. Sc. Tunisie, Fourmis, p. 14 (1891).
C. scutellaris, var. *schmidtii*, Ruzsky, Formic. Imp. Rossici, Vol. 1, p. 487, 491 (1905) ♀ ♂.
C. scutellaris schmidtii, Emery, Deutsche Ent. Zeitschr. p. 654, 655 (1912) ♀; Bull. Soc. Ent. Ital. Vol. 47, p. 155, 157, 158 (1916) ♀ ♀.
C. scutellaris, var. *christowitchi*, Forel, Verh. Zool.-bot. Ges. Wien, Vol. 42, p. 316 (1892) ♀.
C. scutellaris, var. *medispina*, Forel, Ann. Soc. Ent. Belg. Vol. 49, p. 178 (1905) ♀.
C. aegyptiaca, Karawaiew, Rev. Russe Ent. Vol. 11, p. 8 (1911) nec Mayr.
C. castanea, Emery, Ann. Mus. Stor. Nat. Genova, Vol. 9, p. 379 (1877); Vol. 16, p. 525 (1881) nec. Fred. Smith.

(1) J'ai séparé comme espèce *C. delagoensis* de *C. inermis*.

(2) Cette Fourmi a le corselet, et surtout l'épinothum, plus allongé que chez toutes les formes de *C. auberti*; c'est pourquoi je l'en ai séparée comme espèce distincte.

- var. *alii*, Forel, Ann. Soc. Ent. Belg. Vol. 51, p. 207 (1907) ♀ (*scutellaris*, var.). Algérie, Tunisie.
C. scutellaris var. *alii*, Emery, Deutsche Ent. Zeitschr. p. 655, fig. 1e (1912) ♀.
C. laestrygon var. *granulata*, Santschi, Bull. Soc. Hist. Nat. Afrique Nord. N. 3, p. 43 (1910) ♀.
- var. *hybrida*, Emery, Bull. Soc. Ent. Ital. Vol. 47, p. 155, 157 (1916) ♀. Frioul.
var. *ionia*, Forel, Bull. Soc. Vaud. Sc. Nat. Vol. 47, p. 340 (1911) ♀ (*scutellaris* var.). Rivages de la Mer Egée et de la Mer de Marmara.
C. scutellaris schmidtii var. *ionia*, Emery, Deutsche Ent. Zeitschr. p. 656 (1912) ♀.
C. scutellaris, var. Emery, Bull. Soc. Ent. Ital. Vol. 2, p. 201 (1870).
C. auberti (part.), ibidem, Vol. 26, Rend. p. 10 (1894).
- var. *tenuispina*, Forel, Ann. Soc. Ent. Belg. Vol. 46, p. 154 (1902) ♀ (*scutellaris* var.). Algérie, Tunisie.
C. scutellaris schmidtii var. *tenuispina*, Emery, Deutsche Ent. Zeitschr. p. 655, fig. 1d (1912) ♀.
C. schmidtii (part.), Emery, Expl. Sc. Tunisie, Fourmis, p. 14 (1891).
123. *C. subdentata*, Mayr, in Fedtschenko, Voy. Turkestan, Formicid. p. 19 (1877) ♀ ♀. Caucase, Perse, Turkestan.
C. subdentata, Mayr, Verh. Zool.-bot. Ges. Wien, Vol. 28, p. 682 (1878) ♀; Ern. André, Spec. Hym. Europe, Vol. 2, p. 393, 395 (1882); Ruzsky, Formic. Imp. Rossici, Vol. 1, p. 487, 498, fig. 106 (1905); Emery, Deutsche Ent. Zeitschr. p. 664, fig. 5a (1912) ♀ ♀.
var. *flavicapilla*, Ruzsky, Formic. Imp. Rossici, Vol. 1, p. 502 (1905) ♀. Transcaspienne : Merv.
C. subdentata var. *flavicapilla*, Emery, Deutsche Ent. Zeitschr. p. 665 (1912) ♀.
subsp. *kaschgariensis*, Forel, Mitt. Naturh. Mus. Hamburg, Vol. 18, p. 63 (1901) ♀ Turkestan oriental.
(*inermis* subsp.)
C. subdentata var. *kaschgariensis*, Forel, Ann. Mus. Zool. Acad. St Pétersb. Vol. 8, p. 372 (1904).
C. subdentata kaschgariensis, Emery, Deutsche Ent. Zeitschr. p. 665, fig. 5b (1912) ♀.
C. subdentata, Mayr, Horae Soc. Ent. Ross. Vol. 24, p. 280 (1890) nec Mayr 1877.
? *C. apicalis*, Fred Smith, Sc. Res. 2 Yarkand Mission, p. 12 (1878) ♀, nec Motschulsky.
- var. *scabrada*, Ruzsky, Formic. Imp. Rossici, Vol. 1, p. 501 (1905) ♀. Caucase : Erivansk.
C. subdentata kaschgariensis var. *scabrada*, Emery, Deutsche Ent. Zeitschr. p. 665 (1912) ♀.

ESPÈCES D'AFRIQUE ET DE MADAGASCAR

124. *C. acaciae*, Forel, Zool. Anzeig. Vol. 15, p. 142 (1892) ♀. Somalie.
var. *gloriosa*, Santschi, Ann. Soc. Ent. Fr. Vol. 84, p. 498 (1916) ♀. Rhodesia.
subsp. *victoriosa*, Santschi, ibidem, Vol. 84, p. 497 (1916) ♀. Rhodesia.
125. *C. adrepens*, Forel, Abh. Senckenb. Ges. Frankfurt, Vol. 21, p. 197 (1897) ♀. Madagascar.
126. *C. aegyptiaca*, Mayr, Verh. Zool.-bot. Ges. Wien, Vol. 12, p. 765 (1862) ♀. Haute Egypte.
C. aegyptiaca, Ern. André, Spec. Hym. Eur. Vol. 2, p. 392 (1882); Emery, Boll. Labor. Zool. Scuola Agr. Portici, Vol. 10, p. 10 (1915) ♀.
subsp. *pharaonis*, Santschi, Ann. Soc. Ent. Belg. Vol. 57, p. 432 (1913) ♀. Haute Egypte.
subsp. *senegalensis*, Roger, Berl. Ent. Zeitschr. Vol. 7, p. 206 (1863) ♀ ♀ (*C. senegalensis*). Afrique tropicale.
C. senegalensis, Forel, in Grandidier, Hist. Madagascar, Vol. 20, p. 193 (1891) ♀ ♀; Mayr, Ann. Naturh. Hofmus. Vol. 10, p. 137 (1895).
C. aegyptiaca st. *senegalensis*, Santschi, Boll. Labor. Zool. Scuola Agr. Portici, Vol. 8, p. 344 (1914).
- var. *robusta*, Emery, Ann. Mus. Stor. Nat. Genova, Vol. 9, p. 379 (1877) ♀ (*C. robusta*). Erythrée.
C. aegyptiaca senegalensis, var. *robusta*, Emery, Boll. Labor. Zool. Scuola Agr. Portici, Vol. 10, p. 10 (1915).
C. senegalensis, Emery, Ann. Mus. Stor. Nat. Genova, Vol. 9, p. 379 (1877) ♀.
C. aegyptiaca, Forel, Zool. Jahrb. Syst. Vol. 29, p. 257 (1910).
- var. *devincta*, Santschi, Boll. Labor. Zool. Scuola Agr. Portici, Vol. 8, p. 343 (1914) ♀. Guinée française.
127. *C. alulai*, Emery, Bull. Soc. Ent. Ital. Vol. 33, p. 61 (1901) ♀ (*menileki* var.). Erythrée.
C. alulai, Emery, Boll. Labor. Zool. Scuola Agr. Portici, Vol. 10, p. 11 (1915) ♀.
subsp. *scrutans*, Forel, Zool. Jahrb. Syst. Vol. 29, p. 258 (1910) ♀. Erythrée.
C. alulai scrutans, Emery, Boll. Labor. Zool. Scuola Agr. Portici, Vol. 10, p. 11 (1915) ♀.
var. *ilgii*, Forel, Zool. Jahrb. Syst. Vol. 29, p. 259 (1910) ♀. Abyssinie O.

128. *C. amabilis*, Santschi, Ann. Soc. Ent. Fr. Vol. 79, p. 356 (1910) ♀. Afrique orientale.
C. amabilis, Santschi, Bull. Soc. Ent. Fr. p. 412 (1912) ♀; Voy. Alluaud & Jeannel, Afr. or., Hym. p. 91 (1914) ♀ ♂.
129. *C. ancipitula*, Forel, Bull. Soc. Vaud. Sc. Nat. Vol. 51, p. 252 (1917) ♀. Benguéla.
C. wellmani, Forel, Ann. Soc. Ent. Belg., Vol. 53, p. 64 (1909) ♀ nec ♀.
130. *C. augusticeps*, Santschi, Ann. Soc. Ent. Fr. Vol. 79, p. 354, fig. (1910) ♀ (1). Soudan français.
131. *C. arnoldi*, Forel, Bull. Soc. Vaud. Sc. Nat. Vol. 50, p. 238 (1914) ♀. Natal.
132. *C. brunneipennis*, Ern. André, Rev. Ent. Caen, Vol. 9, p. 323 (1890) ♀ ♀. Sierra Leone.
C. brunneipennis, Dalla Torre, Catal. Hym. Vol. 7, p. 80 (1893).
subsp. *omniparens*, Forel, Bull. Soc. Vaud. Sc. Nat. Vol. 50, p. 237 (1914) ♀. Natal.
133. *C. capensis*, Mayr, Verh. Zool.-bot. Ges. Wien, Vol. 12, p. 764 (1862) ♀ ♀. Cape Colony.
C. capensis, Mayr, Reise Novara, Formicid. p. 103, pl. 4, f. 30 (1865) ♀ ♀.
var. *calens*, Forel, Ann. Soc. Ent. Belg. Vol. 54, p. 435 (1910) ♀. Delagoa.
subsp. *tropicorum*, Forel, ibidem, Vol. 54, p. 435 (1910) ♀. Mozambique.
134. *C. castanea*, Fred. Smith, Cat. Hym. Brit. Mus. Vol. 6, p. 136, pl. 9, f. 2 (1858) ♀ ♀ [*C. castanens*] (2) (Pl. 3, Fig. 15). Afrique S. et O., Madagascar.
C. castanea, Emery, Boll. Labor. Zool. Scuola Agr. Portici, Vol. 10, p. 12 (1915).
C. tricolor, var. *castanea*, Forel, in Voeltzkow, Reise Ostaf. Vol. 2, p. 80 (1907); Santschi, Bull. Ent. Fr. p. 412 (1912) ♀.
C. tricolor, var. *decolor*, Forel, in Grandidier, Hist. Madagascar, Vol. 20, 2, p. 188 (1891) ♀.
var. *arborea*, Fred. Smith, Cat. Hym. Brit. Mus. Vol. 6, p. 138, pl. 14 (1858) ♀ Natal.
(*C. arborea*).
C. arborea, Mayr, Ann. Naturh. Hofmus. Wien, Vol. 10, p. 136, nota (1895), nec Mayr, 1866.
var. *simia*, Forel, in Schultze, Zool. Anthropol. Reise Afr. Formicid. p. 6 (1910) ♀ ♀ ♂ (*tricolor* var.). Kalahari.
C. tricolor, var. *simia*, Santschi, Bull. Soc. Ent. Fr. p. 412 (1912) ♀.
var. *tricolor*, Gerstaecker, Monatsber. Akad. Wiss. Berlin, p. 263 (1858) ♀ Afrique orient. Madagascar.
(*C. tricolor*).
C. tricolor, Gerstaecker, in Peters. Reise Mossambique Zool. Vol. 5, p. 515, pl. 32, f. 10 (1862) ♀; Mayr, Verh. Zool.-bot. Ges. Wien, Vol. 36, p. 365 (1886); Forel, Mitt. Schweiz. Ent. Ges. Vol. 7, p. 388 (1887) ♀ ♂; in Grandidier, Hist. Nat. Madagascar, Vol. 20, 2, p. 187, pl. 6, f. 5 (1891) ♀ ♀ ♂; Mayr, Ann. Naturh. Hofmus. Wien, Vol. 10, p. 136 (1895); Forel, in Voeltzkow, Reise Ostaf. Vol. 2, p. 80 (1907); Santschi, Bull. Soc. Ent. Fr. p. 412 (1912) ♀; Wasmann, Tijdschr. v. Ent. Vol. 58, pl. 15, f. 7-9 (1915) ♀.
subsp. *ferruginea*, Forel, Mitt. Schweiz. Ent. Ges. Vol. 8, p. 353 (1892) ♀ (*C. ferruginea*). Afrique orientale.
C. tricolor st. *ferruginea*, Santschi, Bull. Soc. Ent. Fr. p. 413 (1912) ♀.
var. *aquila*, Forel, Rev. Ent. Caen, p. 139 (1908) ♀. Afrique orient. anglaise.
C. tricolor st. *ferruginea*, var. *aquila*, Santschi, Bull. Soc. Ent. Fr. p. 413 (1912) ♀.
var. *bruta*, Santschi, ibidem, p. 413 (1912) ♀. Transwaal, Natal, Afrique orientale anglaise.
C. tricolor st. *ferruginea*, var. *bruta*, Santschi, Medd. Göteborg. Mus. Zool. Vol. 3, p. 22 (1914) ♀.
var. *durbanensis*, Forel, Bull. Soc. Vaud. Sc. Nat. Vol. 50, p. 234 (1914) ♀. Natal.
var. *harrarica*, Forel, Mitt. Schweiz. Ent. Ges. Vol. 9, p. 97 (1894) ♀. Harrar.
C. tricolor st. *ferruginea*, var. *harrarica*, Santschi, Bull. Soc. Ent. Fr. p. 413 (1912) ♀.
var. *ulugurensis*, Forel, Bull. Soc. Vaud. Sc. Nat. V. 47, p. 369 (1911) ♀. Afrique orientale allem.
C. tricolor st. *ferruginea*, var. *ulugurensis*, Santschi, Bull. Soc. Ent. Fr. p. 413 (1912) ♀.
var. *yambatensis*, Forel, Ann. Soc. Ent. Belg. Vol. 57, p. 353 (1913) ♀. Yambata.

(1) Cette espèce, que je ne connais que par la description, est celle dont la ♀ a la tête la plus longue et étroite. Je figure ici (Pl. 3, Fig. 8), sous le nom de *C. stenocephala* n. sp. une ♀ ayant la tête encore plus étroite que l'espèce figurée par Santschi, à laquelle du reste elle ressemble par la couleur et la sculpture. Provenance : Sénégal.

(2) Le sixième volume du catalogue des Hyménoptères du Brit. Mus. a été publié et mis en vente le 28 mars 1858. Le nom *C. castanea*, Fred. Smith a donc la priorité sur *C. tricolor*, Gerstaecker, dont la description n'a été présentée à l'Académie de Berlin qu'en avril de la même année.

- subsp. *inversa*, Forel, in Voeltzkow, Reise Ostaf. Vol. 2, p. 81 (1907) ♀. (*tricolor* var.) Afrique or., Congo belge
C. tricolor var. *inversa*, Emery, Annuar. Mus. Zool. Napoli (2), Vol. 3, n. 26 (1912) ♂ & ♀.
C. tricolor st. *inversa*, Santschi, Bull. Soc. Ent. Fr. p. 413 (1912) ♀.
var. *analis*, Santschi, Ann. Soc. Ent. Fr. Vol. 78, p. 372 (1909) ♀ (*C. flaviventris* var.) Congo français.
C. tricolor st. *inversa*, var. *analis*, Santschi, Bull. Soc. Ent. Fr. p. 413 (1912) ♀.
var. *flaviventris*, Santschi, Ann. Soc. Ent. Fr. Vol. 78, p. 370 (1909) ♀ & ♂ Congo belge.
(*C. flaviventris*).
C. tricolor st. *inversa* var. *flaviventris*, Santschi, Bull. Soc. Ent. Fr. p. 413 (1912) ♀.
- subsp. *musae-sapientiae*, Forel, Sitz. ber. Bayerisch. Akad. Wiss. p. 272 (1911) ♀ & ♂ Afrique trop.?
(*ferruginea* var. *museisapientiae*).
C. tricolor st. *museisapientiae*, Santschi, Bull. Soc. Ent. Fr. p. 413 (1912) ♀.
C. tricolor st. *musae-sapientiae*, Santschi, Voy. Alluaud & Jeannel, Afr. or. Hym. p. 86 (1914).
- subsp. *rufimembrum*, Santschi, Ann. Soc. Ent. Belg. Vol. 57, p. 431 (1913) ♀ Afrique or. allemande.
(*tricolor* st.).
- subsp. *rufonigra*, Emery, Ann. Soc. Ent. Fr. Vol. 63, p. 27 (1895) ♀ (*tricolor* subsp.). Afrique S., Rhodesia.
C. tricolor st. *rufonigra*, Santschi, Bull. Soc. Ent. Fr. p. 413 (1912) ♀.
- var. *busscholdsi*, Emery, Ann. Soc. Ent. Belg. Vol. 43, p. 487 (1899) ♀ (*tricolor* var.). Congo, Ile Fundu? (Afr. or.).
? *C. tricolor* var. *busscholdsi*, Forel, in Voeltzkow, Reise Ostaf. Vol. 2, p. 80 (1907).
C. tricolor st. *rufonigra* var. *busscholdsi*, Santschi, Bull. Soc. Ent. Fr. p. 413 (1912) ♀.
- var. *mediorufa*, Forel, in Voeltzkow, Reise Ostaf. Vol. 2, p. 81 nota (1907) ♀ Transwaal.
(*tricolor* var.).
C. tricolor st. *rufonigra* var. *mediorufa*, Santschi, Bull. Soc. Ent. Fr. p. 413 (1912) ♀.
135. *C. censor*, Forel, Ann. Soc. Ent. Belg. Vol. 54, p. 434 (1910) ♀ Sénégal.
(st. *senegalensis* var.).
C. censor, Forel, Rev. Suisse Zool. Vol. 24, p. 406 (1916) ♀.
- subsp. *junodi*, Forel, ibidem, Vol. 24, p. 406 (1916) ♀. Transwaal.
136. *C. chiarinii*, Emery, Ann. Mus. Stor. Nat. Genova, Vol. 16, p. 271, fig. (1881) ♀. Abyssinie.
C. chiarinii, Forel, Mitt. Schweiz. Ent. Ges. Vol. 8, p. 353 (1892) ♀ & ♂;
Wasmann, Tijdschr. v. Ent. Vol. 58, pl. 17, f. 18 (1915) ♀.
var. *athiops*, Forel, Rev. Ent. Caen, p. 142 nota (1908) ♀. Somalie.
var. *affabilis*, Forel, ibidem, p. 142 (1908). Somalie.
var. *cincta*, Emery, Ann. Mus. Stor. Nat. Genova, Vol. 37, p. 157, 428 (1896) ♀. Somalie.
var. *V-nigrum*, Forel, Ann. Soc. Ent. Belg. Vol. 54, p. 434 (1910) ♀. Congo.
subsp. *sellula*, Santschi, ibidem, Vol. 57, p. 431 (1913) ♀. Afrique or. allemande
subsp. *subsulcata*, Santschi, ibidem, Vol. 57, p. 432 (1913) ♀. Khartoum.
subsp. *taediosa*, Forel, Mitt. Schweiz. Ent. Ges. Vol. 9, p. 98 (1894) ♀ (*C. taediosa*). Abyssinie.
C. chiarinii subsp. *taediosa*, Emery, in Mayr, Ann. Naturh. Hofmus. Wien, Vol. 10, p. 137, nota (1895).
137. *C. cicatriculosa*, Roger, Berlin. Ent. Zeitschr. Vol. 7, p. 207 (1863) ♀. Afrique O.
C. cicatriculosa, Mayr, Verh. Zool.-bot. Ges. Wien, Vol. 16, p. 901 (1866) ♀.
138. *C. constructor*, Emery, Ann. Soc. Ent. Fr. Vol. 63, p. 29, pl. 2, f. 12, 13 (1895) ♀. Transwaal.
var. *kirbyella*, n. nom.
C. constructor var. *kirbyi*, Mayr, Ann. Naturh. Hofmus. Wien, Vol. 10, p. 137, fig. 3 (1895) ♀ nom. praeocc.
139. *C. degeeri*, Forel, Ann. Soc. Ent. Belg. Vol. 30, C. R. p. 107 (1886) ♀. Madagascar.
C. degeeri, Forel, in Grandidier, Hist. Madagascar, Vol. 20, 2, p. 189, pl. 6, f. 6 (1890) ♀ & ♂.
140. *C. delagoensis*, Forel, Mitt. Schweiz. Ent. Ges. Vol. 9, p. 99 (1894) ♀ Delagoa Bay.
(*C. inermis* st.).
var. *rhodesiana*, Forel, Ann. Soc. Ent. Belg. Vol. 57, p. 126 (1913) ♀. Rhodesia.
141. *C. desperans*, Forel, Bull. Soc. Vaud. Sc. Nat. Vol. 50, p. 233 (1914) ♀ Natal.
(*gabonensis* var.).
C. desperans, Santschi, Bull. Soc. Ent. Fr. p. 185 (1918).
142. *C. excisa*, Mayr, Ann. Naturh. Hofmus. Wien, Vol. 10, p. 139 (1895) ♀. Afrique trop. O.
C. excisa, Santschi, Bull. Soc. Ent. Fr. p. 413 (1912) ♀.

- var. *lacustris*, Santschi, Voy. Alluaud & Jeannel, Afr. or. Hym. p. 99 (1914) ♀.
 var. *maledicta*, Forel, Bull. Soc. Vaud. Sc. Nat. Vol. 50, p. 236 (1914) ♀ ♀.
 subsp. *andrei*, Forel, Rev. Zool. Afr. Vol. 1, p. 277 (1911) ♀ ♀.
C. impressa st. *andrei*, Santschi, Bull. Soc. Ent. Fr. p. 412 (1912) ♀.
 var. *acanthobia*, Forel, Bull. Soc. Vaud. Sc. Nat. Vol. 50, p. 236 (1914) ♀.
 var. *gordonensis*, Forel, ibidem, Vol. 50, p. 236 (1914) ♀.
 var. *pensitata*, Forel, ibidem, Vol. 50, p. 341 (1915) ♀.
 var. *thais*, Forel, Ann. Soc. Ent. Belg. Vol. 57, p. 126 (1913) ♀.
 subsp. *cavinota*, Stitz, Erg. Deutsch. Zent. Afr. Exped. Vol. 1, Zool. p. 385, fig. 5 (1916) ♀.
 143. *C. foraminiceps*, Santschi, Bull. Soc. Ent. Fr. p. 412 (1912) ♀.
C. foraminiceps, Santschi, Voy. Alluaud & Jeannel, Afr. or. Hym. p. 89 (1914) ♀ ♀ ♂.
 subsp. *nigrans*, Forel, Bull. Soc. Vaud. Sc. Nat. Vol. 50, p. 338 (1915) ♀ ♀.
 subsp. *staitchi*, Forel, ibidem, Vol. 50, p. 339 (1915) ♀ ♀.
 144. *C. gallicola*, Forel, Mitt. Schweiz. Ent. Ges. Vol. 9, p. 95 (1894) ♀.
 var. *rauana*, Forel, Ann. Mus. Nat. Hung. Vol. 5, p. 22 (1907) ♀.
 subsp. *arthuri mülleri*, Forel, Mitt. Schweiz. Ent. Ges. Vol. 9, p. 96 (1894) ♀.
 subsp. *coelestis*, Santschi, Ann. Soc. Ent. Fr. Vol. 79, p. 353 (1910) ♀ (*C. coelestis*).
C. excisa, st. *coelestis*, Forel, Bull. Soc. Vaud. Sc. Nat. Vol. 50, p. 342 (1915).
C. gallicola st. *coelestis*, Santschi, in litt.
 var. *dirce*, Forel, Bull. Soc. Vaud. Sc. Nat. Vol. 50, p. 342 (1915) ♀.
 var. *kloojensis*, Forel, ibidem, Vol. 50, p. 237 (1914) ♀.
 subsp. *lutro*, Forel, in Schultze, Zool. Anthropol. Reise Afr. Formicid. p. 6 (1910) ♀.
 subsp. *spuria*, Forel, Rev. Zool. Afr. Vol. 2, p. 323 (1913) ♀.
 145. *C. gerstäckeri*, Dalla Torre, Wien, Ent. Zeit. Vol. 20, p. 90 (1892).
C. cephalotes, Gerstäcker, Arch. Naturg. Vol. 37, 1, p. 356 (1870); van den Decken.
 O. Afr. Gliederth. p. 358 (1872) ♀ ♀ nec Fred. Smith.
 146. *C. gibba*, Emery, Ann. Soc. Ent. Fr. Vol. 63, p. 70, fig. (1894) ♀.
 147. *C. gutenbergi*, Santschi, Ann. Soc. Ent. Belg. Vol. 57, p. 433 (1913) ♀.
 148. *C. homeri*, Forel, Rev. Suisse Zool. Vol. 21, p. 668 (1913) ♀ (*C. [Atopogyne]*).
 149. *C. impressa*, Emery, Ann. Soc. Ent. Belg. Vol. 43, p. 486 (1899) ♀ ♀.
C. impressa, Santschi, Bull. Soc. Ent. Fr. p. 412 (1912) ♀; Forel, Rev. Suisse Zool. Vol. 24, p. 408 (1916) ♂.
 subsp. *brazzai*, Santschi, Ann. Soc. Ent. Fr. Vol. 78, p. 373 (1909) ♀ ♀.
C. impressa st. *brazzai*, Santschi, Bull. Soc. Ent. Fr. p. 412 (1912) ♀.
 var. *sapora*, Forel, Rev. Suisse Zool. Vol. 24, p. 408 (1916) ♀ ♀ (*impressa* var.).
C. impressa st. *brazzai*, var. *sapora*, Santschi, in litt.
 subsp. *maynei*, Forel, Ann. Soc. Ent. Belg. Vol. 57, p. 352 (1913) ♀.
 150. *C. impressiceps*, Mayr, Verh. Zool.-bot. Ges. Wien, Vol. 52, p. 294 (1902) ♀.
 var. *longiscapa*, Stitz, Erg. 2. Deutsch. Zentr. Afr. Exped. Zool. Vol. 1, p. 384 (1916).
 var. *lujana*, Forel, Bull. Soc. Vaud. Sc. Nat. Vol. 50, p. 340 (1915) ♀.
 151. *C. inconspicua*, Mayr, Ent. Tidskr. p. 246 (1896) ♀ ♀.
 subsp. *incorrecta*, Santschi, Ann. Soc. Ent. Fr. Vol. 85, p. 280 (1917) ♀.
 152. *C. kelleri*, Forel, in Grandidier, Hist. Madagascar, Vol. 20, 2, p. 197, pl. 6, fig. 10 (1891) ♀.
 153. *C. kohli*, Forel, Ann. Soc. Ent. Belg. Vol. 53, p. 70 (1909) ♀.
C. kohli, Forel, Bull. Soc. Vaud. Sc. Nat. Vol. 50, p. 340 (1915) ♀.
 154. *C. madagascariensis*, Ern. André, Rev. Ent. Caen, Vol. 6, p. 297 (1887) ♀ ♀ ♂.
C. madagascariensis, Forel, in Grandidier, Hist. Madagascar, Vol. 20, 2, p. 191, pl. 6, f. 7 (1891) ♀ ♀ ♂.
 155. *C. melanogaster*, Emery, Ann. Soc. Ent. Fr. Vol. 63, p. 29 (1895) ♀ ♀ (*arborea* subsp.).
C. arborea, subsp. *melanogaster*, Forel, in Schultze, Zool. Anthropol. Reise Afr. Formicid. p. 7 (1910) ♀.
 subsp. *homonyma*, n. nom.
C. arborea, Mayr, Verh. Zool.-bot. Ges. Wien, Vol. 16, p. 900, pl. 20, f. 10 (1866) ♀ ♀; Vol. 36, p. 360 (1886) ♀ nec Fr. Smith.
 156. *C. menileki*, Forel, Mitt. Schweiz. Ent. Ges. Vol. 9, p. 97 (1894) ♀.
C. menileki, Santschi, Bull. Soc. Ent. Fr. p. 412 (1912) ♀.

Afrique or. anglaise.

Rhodesia.

Congo.

Cape Colony.

Cape Colony.

Natal.

Rhodesia.

Congo fr.

Afrique or. angl.

Congo.

Delagoa Bay.

Afrique or.

Delagoa Bay.

Guinée française

Congo.

Natal.

Kalahari.

Katanga.

Afrique or.

Seychelles.

Afrique S. O. allemande.

Camerun.

Camerun, Congo.

Congo français.

Congo.

Congo da Lemba.

Fernando-Po.

District d'Ubangi.

Congo.

Camerun.

Gabon.

Madagascar.

Congo: Stanleyville.

Madagascar.

Afrique S.

Afrique S.

Abyssinie.

- subsp. *occidentalis*, Mayr, Verh. Zool.-bot. Ges. Wien. Vol. 52, p. 293 (1902) ♀.
C. menileki st. *occidentalis*, Santschi, Bull. Soc. Ent. Fr. p. 412 (1912) ♀.
 var. *atrigaster*, Forel, Ann. Soc. Ent. Belg. Vol. 57, p. 353 (1913) ♀.
 subsp. *satan*, Forel, Rev. Suisse Zool. Vol. 24, p. 407 (1916) ♀.
 var. *satanula*, Forel, ibidem, Vol. 24, p. 407 (1916) ♀.
157. *C. mimosae*, Santschi, Voy. Alluaud et Jeannel, Afr. or. Hym. p. 87, fig. 11 (1914) ♀. Afrique orient. anglaise
158. *C. neuvillei*, Forel, Rev. Ent. Caen, p. 140 (1908) ♀. Ethiopie.
C. neuvillei, Santschi, Bull. Soc. Ent. Fr. p. 413 (1912) ♀.
 subsp. *cooperi*, Forel, Bull. Soc. Vaud. Sc. Nat. Vol. 50, p. 233 (1914) ♀. Natal
 var. *ingravis*, Forel, ibidem, Vol. 50, p. 341 (1915) ♀. Natal
159. *C. nigriceps*, Emery, Ann. Mus. Stor. Nat. Genova, Vol. 38, p. 600, fig. (1897) ♀. Somalie.
 subsp. *prelli*, Forel, Bull. Soc. Vaud. Sc. Nat. Vol. 47, p. 368 (1911) ♀. Afrique or. allem., Uganda.
160. *C. nigronitens*, Santschi, Ann. Soc. Ent. Fr. Vol. 85, p. 281 (1917) ♀. Rhodesia S.
161. *C. ochraceiventris*, Stitz, Erg. 2. Deutsch Zentr. Afr. Exped. Vol. 1, Zool. p. 391, fig. 8 (1916) ♀. Congo français.
162. *C. opaciceps*, Mayr, Ann. Naturh. Hofmus. Wien, Vol. 16, p. 12 (1901) ♀. Cape Colony.
 var. *clepens*, Forel, Ann. Soc. Ent. Belg. Vol. 57, p. 353 (1913) ♀. Congo da Lemba.
 subsp. *defleta*, Forel, ibidem, Vol. 54, p. 434 (1910) ♀. Transwaal.
163. *C. peringueyi*, Emery, Ann. Soc. Ent. Fr. Vol. 63, p. 27, pl. 2, f. 16, 17 (1895) ♀ ♀ ♂. Cape Colony.
 subsp. *cacochyma*, Forel, Bull. Soc. Vaud. Sc. Nat. Vol. 50, p. 235 (1914) ♀ ♀.
 subsp. *cacodaemon*, Forel, ibidem, Vol. 50, p. 234 (1914) ♀ ♀ ♂.
 var. *gedeon*, Forel, ibidem, Vol. 50, p. 341 (1915) ♀. Afrique S.
 subsp. *aculata*, Forel, ibidem, Vol. 50, p. 341 (1915) ♀. Cape Colony.
 Natal.
164. *C. rivai*, Emery, Ann. Mus. Stor. Nat. Genova, Vol. 38, p. 598, fig. (1897) ♀. Somalie.
165. *C. ruspolii*, Forel, Zool. Anzeig. Vol. 15, p. 142 (1892) ♀ ♂. Somalie.
 var. *atriscapis*, Forel, Bull. Soc. Vaud. Sc. Nat. Vol. 50, p. 338 (1915) ♀. Congo.
166. *C. santschii*, Forel, Rev. Zool. Afr. Vol. 2, p. 322 (1913) ♀. Kondué.
 var. *trautweini*, Viehmeyer, Arch. f. Naturg. Vol. 79, A, 12, p. 33, (1914) ♀ Camerun.
 (*C. [Oxygyne] trautweini*).
 var. *brevarmata*, Forel, Bull. Soc. Vaud. Sc. Nat. Vol. 50, p. 337 (1915) ♀ ♂. Kondué.
 var. *elymene*, Forel, ibidem, Vol. 50, p. 337 (1915) ♀. Natal.
167. *C. schultzei*, Forel, in Schultze, Zool. Anthropol. Reise Afr. Formicid. p. 6 (1910) ♀ ♀. Klein Namaland.
168. *C. sewellei*, Forel, in Grandidier, Hist. Nat. Madagascar, Vol. 20, 2, p. 196, pl. 6, f. 9 (1891) ♀ (*inermis* st.). Madagascar.
C. sewellei, Mayr, Ann. Naturh. Hofmus. Wien, Vol. 10, p. 138 (1895) ♀.
 var. *improba*, Forel, in Voeltzkow, Reise Ostaf. Vol. 2, p. 80 nota (1907) ♀. Madagascar : Morondava.
 subsp. *acis*, Forel, Ann. Soc. Ent. Belg. Vol. 57, p. 353 (1913) ♀. Congo da Lemba.
 subsp. *dentata*, Forel, in Grandidier, Hist. Nat. Madagascar, Vol. 20, 2, p. 196 (1891) ♀ (*inermis* st. *sewellei* var.). Madagascar.
C. sewellei subsp. *dentata*, Forel, in Voeltzkow, Reise Ostaf. Vol. 2, p. 79 (1907).
 subsp. *lobata*, Emery, Ann. Soc. Ent. Belg. Vol. 39, p. 342 (1895) ♀ (*sewellei* var.).
C. sewellei subsp. *lobata*, Forel, in Voeltzkow, Reise Ostaf. Vol. 2, p. 80, nota (1907) ♀. Madagascar.
 var. *gigantea*, Forel, ibidem, Vol. 2, p. 80, nota (1907) ♀. Madagascar centre.
 subsp. *marnoi*, Mayr, Ann. Naturh. Hofmus. Wien, Vol. 10, p. 138 (1895) ♀ (*sewellei* var.). Soudan, Madagascar.
C. sewellei subsp. *marnoi*, Forel, in Voeltzkow, Reise Ostaf. Vol. 2, p. 79 (1907).
 subsp. *mauritanica*, Forel, ibidem, Vol. 2, p. 79 (1907) ♀. Ile Maurice.
169. *C. sjöstedti*, Mayr, Kilimandj. Exped. Formicid. p. 17 (1907) ♀. Afrique or.
C. sjöstedti, Santschi, Bull. Soc. Ent. Fr. p. 184 (1918) ♀.
C. gallicola st. *sjöstedti*, Forel, Ann. Soc. Ent. Belg. Vol. 57, p. 124 (1913).
 subsp. *bulawaiensis*, Forel, ibidem, Vol. 57, p. 125 (1913) ♀ (*africana* var.). Rhodesia.
C. sjöstedti st. *bulawaiensis*, Santschi, Bull. Soc. Ent. Fr. p. 185 (1918).
 subsp. *godefreyi*, Forel, Bull. Soc. Vaud. Sc. Nat. Vol. 50, p. 237 (1914) ♀ Cape Colony.
 (*foraminiceps* st.).
C. vulcania st. *godefreyi*, Forel, Rev. Suisse Zool. Vol. 24, p. 407 (1916).
C. sjöstedti st. *godefreyi*, Santschi, Bull. Soc. Ent. Fr. p. 184 (1918).
C. neuvillei st. *carininotum*, Santschi, Ann. Soc. Ent. Fr. Vol. 85, p. 279 (1917) ♀.

- var. *foraminicipoides*, Forel, Rev. Suisse Zool. Vol. 24, p. 406 (1916) ♀ (*vulcania* st. *godefreyi* var.). Rhodesia.
C. sjöstedti st. *godefreyi*, var. *foraminicipoides* Santschi in litt.
 var. *pubica*, Santschi, Ann. Soc. Ent. Fr. Vol. 84, p. 499 (1916) ♀ (*bulawayensis* st. *infaceta* var.). Rhodesia.
C. sjöstedti st. *godefreyi*, var. *pubica* Santschi in litt.
 var. *pulla*, Santschi, Voy. Alluaud & Jeannel, Afr. or. Hym. p. 94 (1914) ♀. Afrique or. anglaise.
 subsp. *infaceta*, Santschi, Ann. Soc. Ent. Fr. Vol. 84, p. 498 (1916) ♀ (*bulawayensis* st.). Rhodesia.
C. sjöstedti, st. *infaceta*, Santschi, Bull. Soc. Ent. Fr. p. 184 (1918).
 subsp. *kohliella*, Forel, Rev. Suisse Zool. Vol. 24, p. 409 (1916) ♀ (*excisa*, st. *andrei*, var.). Congo.
C. sjöstedti, st. *kohliella*, Santschi, Bull. Soc. Ent. Fr. p. 185 (1918).
 subsp. *oraclum*, Forel, Rev. Zool. Afr. Vol. 2, p. 323 (1913) ♀ (*gallicola* var.). Congo, Rhodesia.
C. gallicola st. *oraclum*, Forel, Bull. Soc. Vaud. Sc. Nat. Vol. 50, p. 237 (1914).
C. sjöstedti st. *oraclum*, Santschi, Bull. Soc. Ent. Fr. p. 185 (1918).
 170. *C. solers*, Forel, in Schultze, Zool. Anthropol. Reise Afr. Formicid. p. 7 (1910) ♀. Gross Namaland.
 171. *C. stigmata*, Santschi, Boll. Labor. Zool. Scuola Agr. Portici, Vol. 8, p. 344, fig. 15 (1914) ♀ ♂. Nigérie.
 172. *C. vulcania*, Santschi, Bull. Soc. Ent. Fr. p. 413 (1912) ♀. Afrique or. anglaise,
C. vulcania, Santschi, Voy. Alluaud & Jeannel, Afr. or. Hym. p. 94, fig. 13 [Rhodesia].
 (1914) ♀ ♀ ♂.
C. vulcanica (p. *vulcania*), Forel, Ann. Soc. Ent. Belg. Vol. 57, p. 124 (1913).
 173. *C. wellmani*, Forel, ibidem, Vol. 53, p. 64 (1909) ♀, nec ♀. Benguela, Congo fr.
 var. *weissi*, Santschi, Ann. Soc. Ent. Fr. Vol. 78, p. 376 (1909) ♀. Congo fr.
C. wellmani var. *weissi*, Santschi, ibidem, Vol. 84, p. 500 (1916) ♀.
 subsp. *retusa*, Santschi, ibidem, p. 500 (1916) ♀ ♀ ♂. Rhodesia.
 174. *C. wernereri*, Mayr, Sitz. ber. Akad. Wiss. Wien, Vol. 106, Abt. 1, p. 388 (1907) ♀. Haut Nil : Gondokora.
C. alulai subsp. *wernereri*, Emery, Boll. Labor. Zool. Scuola Agr. Portici, Vol. 10, p. 11 (1915).
 var. *cacozela*, Santschi, ibidem, Vol. 8, p. 342 (1914) ♀ (*C. cacozela*). Guinée française.
C. wernereri var. *cacozela*, Santschi, Ann. Soc. Ent. Fr. Vol. 84, p. 253 (1915).
 var. *pasithea*, Santschi, ibidem, Vol. 84, p. 253 (1915) ♀. Bas Dahomey.

ESPÈCES DE LA RÉGION INDIENNE CONTINENTALE ET INSULAIRE

175. *C. abdominalis*, Molschulsky, Bull. Soc. Natur. Moscou, Vol. 36, p. 20 (1863) ♀. Hindoustan.
 176. *C. apicalis*, Molschulsky, ibidem, Vol. 36, p. 20 (1863) ♀ nec Fred. Smith. Ceylan.
 177. *C. bison*, Forel, Arch. f. Naturg. Vol. 79, A. 6, p. 195 (1913) ♀. Formose.
 (anomalie de *C. rogenhoferi*, Mayr ?)
 178. *C. brunnea*, Fred. Smith, Journ. Proc. Linn. Soc. Lond. Zool. Vol. 2, p. 75 (1857) ♀ (*brunneus*) (1). Bornéo.
C. brunneus, Fred. Smith, Cat. Hym. Brit. Mus. Vol. 6, p. 138 (1858) ♀.
C. brunea, Dalla Torre, Cat. Hym. Vol. 7, p. 80 (1893).
 var. *nicévillei*, Forel, Rev. Suisse Zool. Vol. 10, p. 208 (1902) ♀ (*subnuda* st. *rabula*, var. *nicévillei*). Bengale.
C. subnuda st. *rabula* var. *nicévillei*, Forel, Journ. Bombay Nat. Hist. Soc. Vol. 14, p. 684 (1902) ♀.
 var. *nilgirica*, Forel, Rev. Suisse Zool. Vol. 10, p. 208 (1902) ♀ (*subnuda* st. *rabula*, *nilgirica*). Coonoor.
C. subnuda st. *rabula* var. *nilgirica*, Forel, Journ. Bombay Nat. Hist. Soc. Vol. 14, p. 684 (1902) ♀.

(1) A la suite de sa description de *C. contemta*, Mayr, dit que *C. brunnea*, Fred. Smith, paraît se rapprocher beaucoup de cette espèce. Je possède un exemplaire de *C. brunnea*, qui provient des collections du British Museum et que Fred. Smith lui-même m'a envoyé autrefois. Cet exemplaire est à peu près identique à la forme connue sous le nom de *rabula*, Forel et qui est extrêmement voisine de *contemta*, Mayr. J'appelle donc *C. brunnea*, Fred. Smith, le groupe de formes qui était désigné par M. Forel sous le nom de *C. subnuda*, Mayr.

- var. *rabula*, Forel, Rev. Suisse Zool. Vol. 10, p. 207 (1902) ♀ (*subnuda* st. *rabula*). Tout l'Hindoustan et Ceylan.
C. subnuda st. *rabula*, Forel, Journ. Bombay Nat. Hist. Soc. Vol. 14, p. 684 (1902) ♀.
C. subnuda var. *rabula*, Bingham, Fauna Brit. India, Hym. Vol. 2, p. 130 (1903) ♀.
subsp. *contemta*, Mayr, Verh. Zool.-bot. Ges. Wien, Vol. 28, p. 681, 685 (1878) ♀ Hindoustan, Ceylan.
(*C. contemta*).
C. subnuda st. *contemta*, Forel, Rev. Suisse Zool. Vol. 10, p. 208 (1902); Journ. Bombay Nat. Hist. Soc. Vol. 14, p. 685 (1902) ♀.
C. contemta, Bingham, Fauna Brit. India, Hym. Vol. 2, p. 126, 130 (1903) ♀ ♀.
var. *notabilis*, Forel, Rev. Suisse Zool. Vol. 10, p. 208 (1902) ♀ (*subnuda* st. *contemta* var.). Poona, Coonoor.
C. subnuda st. *contemta* var. *notabilis*, Forel, Journ. Bombay Nat. Hist. Soc. Vol. 14, p. 685 (1902) ♀.
subsp. *politula*, Forel, Rev. Suisse Zool. Vol. 10, p. 207 (1902) (*subnuda* st.). Assam.
C. subnuda st. *politula*, Forel, Journ. Bombay Nat. Hist. Soc. Vol. 14, p. 684 (1902) ♀.
C. politula, Bingham, Fauna Brit. India, Hym. Vol. 2, p. 127, 131 (1903) ♀.
var. *ruginota*, Forel, Rev. Suisse Zool. Vol. 10, p. 207 (1902) ♀ (*subnuda* st. *politula* var.). Birmanie, Singapore.
C. subnuda st. *politula* var. *ruginota*, Forel, Journ. Bombay Nat. Hist. Soc. Vol. 14, p. 684 (1902) ♀.
var. *tagala*, Forel, Philippine Journ. Sc. Vol. 5, sect. D, p. 124 (1910) ♀ (*subnuda* st. *politula* var.). Philippines.
subsp. *subnuda*, Mayr, Verh. Zool.-bot. Ges. Wien, Vol. 28, p. 680, 682 (1878) ♀ Hindoustan, Assam, Birmanie.
(*C. subnuda*).
C. subnuda, Forel, Rev. Suisse Zool. Vol. 10, p. 207 (1902); Journ. Bombay Nat. Hist. Soc. Vol. 14, p. 682 (1902); Bingham, Fauna Brit. India, Hym. Vol. 2, p. 127, 129 (1903) ♀.
var. *discinodis*, Emery, Ann. Soc. Ent. Fr. Vol. 62, p. 261, pl. 6, II, f. 9 (1893) ♀ Singapore.
(*C. discinodis*).
C. subnuda var. *discinodis*, Emery, Ann. Mus. Stor. Nat. Genova, Vol. 40, p. 688 (1901) ♀.
var. *formosae*, Wheeler, Bull. Amer. Mus. Nat. Hist. Vol. 26, p. 336 (1909) ♀. Formose.
var. *sundaica*, Forel, Notes Leyden Mus. Vol. 31, p. 225 (1910) ♀. Java.
179. *C. brunescens*, Motschulsky, Bull. Soc. Natur. Moscou, Vol. 36, p. 20 (1863) ♀. Ceylan.
C. brunescens, Dalla Torre, Catal. Hym. Vol. 7, p. 80 (1893).
180. *C. buddhae*, Forel, Rev. Suisse Zool. Vol. 10, p. 206 (1902) ♀. Himalaya.
C. buddhae, Forel, Journ. Bombay Nat. Hist. Soc. Vol. 14, p. 681, 684 (1902); Bingham, Fauna Brit. India, Hym. Vol. 2, p. 126, 132 (1903) ♀.
181. *C. desecta*, Forel, Rev. Suisse Zool. Vol. 19, p. 27 (1911) ♀ ♀. Ceylan, 2000 m.
182. *C. diffusa*, Jerdon, Madras Journ. Litter. Sc. Vol. 17, p. 113 (1851) ♀ ♀ ♂ (*Myrmica*). Inde S.
C. diffusa, Roger, Verz. Formicid. p. 37 (1863).
183. *C. dohrni*, Mayr, Verh. Zool.-bot. Ges. Wien, Vol. 28, p. 681, 682 (1878) ♀. Ceylan, Birmanie.
C. dohrni, Forel, Journ. Bombay Nat. Hist. Soc. Vol. 14, p. 681 (1902); Bingham, Fauna Brit. India, Hym. Vol. 2, p. 128, 139 (1903) ♀.
var. *gigas*, Forel, Zool. Jahrb. Syst. Vol. 36, p. 74 (1913) ♀. Ceylan.
subsp. *artifex*, Mayr, Verh. Zool.-bot. Ges. Wien, Vol. 28, p. 682, 684 (1878) ♀ ♂ Indo-Chine.
(*C. artifex*).
C. artifex, Forel, Journ. Bombay Nat. Hist. Soc. Vol. 14, p. 681 (1902); Bingham, Fauna Brit. India, Hym. Vol. 2, p. 128, 139 (1903) ♀ ♂.
C. dohrni st. *artifex*, Forel, Rev. Suisse Zool. Vol. 10, p. 203 (1902).
subsp. *fabricans*, Forel, Notes Leyden Mus. Vol. 33, p. 201 (1911) ♀ (*rogenhoferi* var.). Siam, Formose.
C. rogenhoferi st. *fabricans*, Forel, Arch. f. Naturg. Vol. 79, A. 6, p. 194 (1913).
subsp. *kerri*, Forel, Rev. Zool. Afr. Vol. 1, p. 284 (1911) ♀. Siam.
subsp. *rogenhoferi*, Mayr, Verh. Zool.-bot. Ges. Wien, Vol. 28, p. 681, 682 (1878) ♀ Hindoustan, Birmanie, Ceylan, Sumatra.
(*C. rogenhoferi*).
C. rogenhoferi, Forel, Journ. Bombay Nat. Hist. Soc. Vol. 14, p. 681 (1902); Bingham, Fauna Brit. India, Hym. Vol. 2, p. 128, 141, fig. 58 (1903) ♀.
var. *costulata*, Emery, Ann. Mus. Stor. Nat. Genova, Vol. 34, p. 467 (1894) ♀ Birmanie.
C. rogenhoferi, Emery, ibidem, Vol. 27, p. 506 (1889).
var. *fictrix*, Forel, Rev. Suisse Zool. Vol. 19, p. 27 (1911) ♀. Sarawak.

- var. *flava*, Forel, Journ. Asiat. Soc. Bengal. Vol. 55, p. 248 (1886) ♀ (*C. flava*). Assam, Sikkim, Travancore, [etc].
C. rogenhofen var. *flava*, Forel, Journ. Bombay Nat. Hist. Soc. Vol. 14, p. 682 (1902).
C. flava, Bingham, Fauna Brit. India, Hym. Vol. 2, p. 128, 142 (1903) ♀.
var. *lutea*, Emery, Rev. Suisse Zool. Vol. 1, p. 193 (1893) ♀. Sumatra.
184. *C. egidyi*, Forel, Ann. Soc. Ent. Belg. Vol. 47, p. 254 (1903) ♀. Hong-Kong.
var. *ingrei*, Forel, Rev. Zool. Afr. Vol. 1, p. 284 (1911) ♀. Java.
var. *szaboï*, Forel, Rev. Suisse Zool. Vol. 21, p. 437 (1913) ♀. Singapore.
subsp. *spinozai*, Forel, ibidem, Vol. 19, p. 25 (1911) ♀ ♀. Sarawak.
var. *hayvehana*, Forel, ibidem, Vol. 19, p. 26 (1911) ♀ ♀. Bornéo: Hayvep.
185. *C. ferrarii*, Emery, Ann. Mus. Stor. Nat. Genova, Vol. 25, p. 533 (1887) ♀. Sumatra, Indo-Chine.
C. ferrarii, Forel, Journ. Bombay Nat. Hist. Soc. Vol. 14, p. 682 (1902); Bingham, Fauna Brit. India, Hym. Vol. 2, p. 144 (1903) ♀.
subsp. *lumpurensis*, Forel, Ann. Mus. Nat. Hung. Vol. 5, p. 24 (1907) ♀. Malacca.
186. *C. fraxatrix*, Forel, Rev. Suisse Zool. Vol. 19, p. 28 (1911) ♀. Sarawak.
187. *C. fruhstorferi*, Emery, Zool. Jahrb. Syst. Vol. 14, p. 577 (1901) ♀. Célèbes.
188. *C. himalayana*, Forel, Rev. Suisse Zool. Vol. 10, p. 202 (1902) ♀ (*himalayanus*). Himalaya N. O.
C. himalayanus, Forel, Journ. Bombay Nat. Hist. Soc. Vol. 14, p. 681 (1902) ♀.
C. himalayana, Bingham, Fauna Brit. India, Hym. Vol. 2, p. 128, 143 (1903) ♀.
189. *C. hogsoni*, Forel, Rev. Suisse Zool. Vol. 10, p. 204 (1902) ♀. Birmanie.
C. hogsoni, Forel, Journ. Bombay Nat. Hist. Soc. Vol. 14, p. 681, 684 (1902); Bingham, Fauna Brit. India, Hym. Vol. 2, p. 126, 131 (1903) ♀.
190. *C. kirbyi* (Sykes), Trans. Ent. Soc. Lond. Vol. 1, p. 99, pl. 13, f. 1 Inde.
(1835) ♀ ♀ ♂ (*Myrmica*).
C. kirbyi, Fred. Smith, Cat. Hym. Brit. Mus. Vol. 6, p. 136 (1858).
191. *C. innocens*, Forel, Rev. Suisse Zool. Vol. 19, p. 30 (1911) ♀ ♀. Bornéo: Hayvep.
192. *C. longiclava*, Emery, Ann. Soc. Ent. Fr. Vol. 62, p. 264, pl. 6, II, f. 2, 3 Philippines.
(1893) ♀.
var. *placens*, Forel, Bull. Soc. Vaud. Sc. Nat. Vol. 47, p. 384 (1911) ♀. Malacca.
193. *C. obscura*, Fred. Smith, Journ. Proc. Linn. Soc. Lond. Zool. Vol. 2, p. 76 (1857) ♀ (*obscurus*) nec Fred. Smith (1860). Malacca, Bornéo.
C. obscurus, Fred. Smith, Cat. Hym. Brit. Mus. Vol. 6, p. 137 (1858) ♀.
194. *C. ochracea*, Mayr, Verh. Zool.-bot. Ges. Wien, Vol. 12, p. 766 (1862) ♀. Philippines.
C. ochracea, Mayr, ibidem, Vol. 28, p. 681 (1878); Emery, Ann. Soc. Ent. Fr. Vol. 62, p. 263 (1893) ♀.
195. *C. perelegans*, Forel, Rev. Suisse Zool. Vol. 10, p. 202 (1902) ♀ ♀. Hindoustan, Birmanie.
C. perelegans, Forel, Journ. Bombay Nat. Hist. Soc. Vol. 14, p. 680, 682 (1902) ♀ ♀; Bingham, Fauna Brit. India, Hym. Vol. 2, p. 128, 142 (1903) ♀ ♀ ♂.
196. *C. pia*, Forel, Bull. Soc. Vaud. Sc. Nat. Vol. 47, p. 384 (1911) ♀ Malacca.
(*C. tumidula* st.).
var. *soengeiensis*, Forel, Zool. Jahrb. Syst. Vol. 36, p. 77 (1913) ♀ (*C. tumidula* var.). Sumatra.
var. *taivanae*, Forel, Arch. f. Naturg. Vol. 79, A. 6, p. 194 (1913) ♀ ♀ (*C. tumidula* var.). Formose.
197. *C. popohana*, Forel, Ent. Mitt. Berlin, Vol. 1, p. 69 (1912) ♀. Formose.
C. popohana, Forel, Arch. f. Naturg. Vol. 79, A. 6, p. 193 (1913) ♀ ♂.
subsp. *amia*, Forel, ibidem, Vol. 79, p. 194 (1913) ♀ ♂. Formose.
198. *C. ransonneti*, Mayr, Verh. Zool.-bot. Ges. Wien, Vol. 18, p. 287 (1868) ♀. Ceylan, Sikkim, Kanara.
C. ransonneti, Mayr, ibidem, Vol. 28, p. 680 (1878); Forel, Journ. Bombay Nat. Hist. Soc. Vol. 14, p. 681 (1902); Bingham, Fauna Brit. India, Hym. Vol. 2, p. 127, 137 (1903) ♀.
199. *C. rogeri*, n. nomen. Ceylan.
C. anthracina, Mayr, Tijdschr. v. Ent. Vol. 10, p. 105 (1867); Verh. Zool.-bot. Ges. Wien, Vol. 28, p. 681, 682 (1878) ♀ nec. Fred. Smith, nec. Mayr (1872).
200. *C. rothneyi*, Mayr, Verh. Zool.-bot. Ges. Wien, Vol. 28, p. 681, 685 (1878) ♀. Hindoustan.
C. rothneyi, Forel, Journ. Bombay Nat. Hist. Soc. Vol. 14, p. 680 (1902); Bingham, Fauna Brit. India, Hym. Vol. 2, p. 128, 140 (1903) ♀.
var. *civa*, Forel, Rev. Suisse Zool. Zool. Vol. 10, p. 203 (1902) ♀. Poona

- C. rothneyi* var. *civa*, Forel, Journ. Bombay Nat. Hist. Soc. Vol. 14, p. 680, 683 (1902); Bingham, Fauna Brit. India, Hym. Vol. 2, p. 141 (1903) ♀.
var. *haputalensis*, Forel, Zool. Jahrb. Syst. Vol. 36, p. 75 (1913) ♀. Ceylan, 1500 mètres.
201. *C. rufa*, Jerdon, Madras Journ. Litter. Sc. Vol. 17, p. 114 (1851) ♀ (Myrmica). Inde S.
C. rufa, Roger, Verz. Formicid. p. 37 (1863).
202. *C. sagei*, Forel, Rev. Suisse Zool. Vol. 10, p. 204 (1902) ♀ ♀. Himalaya, 700-2000 m.
C. sagei, Forel, Journ. Bombay Nat. Hist. Soc. Vol. 14, p. 682, 684 (1902); Bingham, Fauna Brit. India, Hym. Vol. 2, p. 127, 135 (1903) ♀ ♀.
var. *laevinota*, Forel, Rev. Suisse Zool. Vol. 10, p. 205 (1902) ♀ Himalaya, 700-2000 mètres.
203. *C. semperi*, Emery, Ann. Soc. Ent. Fr. Vol. 62, p. 263, pl. 6 II, f. 7 (1893) ♀. Philippines.
204. *C. simoni*, Emery, ibidem, Vol. 62, p. 263, pl. 6 II, f. 6 (1893) ♀. Philippines.
205. *C. subcircularis*, Mayr, Verh. Zool.-bot. Ges. Wien, Vol. 28, p. 681, 685 (1878) ♀. Bornéo.
C. anthracina, Mayr, Ann. Mus. Stor. Nat. Genova, Vol. 2, p. 154 (1872) ♀ nec Fred. Smith, nec Mayr (1867).
206. *C. yappi*, Forel, Ann. Soc. Ent. Belg. Vol. 45, p. 375 (1901) ♀. Malacca.
C. yappi, Forel, Journ. Bombay Nat. Hist. Vol. 14, p. 681 (1902) ♀.

ESPÈCES DE L'AUSTRALIE, DE LA NOUVELLE-GUINÉE ET DES ILES VOISINES

207. *C. australis*, Mayr, Journ. Mus. Godeffroy, Vol. 12, p. 107, 108 (1876) ♀ ♀ ♂. Queensland.
var. *chillagoensis*, Forel, Arkiv. f. Zool. Vol. 9, N° 16, p. 57 (1915) ♀. Queensland.
var. *syncites*, Forel, Rev. Suisse Zool. Vol. 24, p. 406 (1916) ♀. Queensland.
208. *C. cornigera*, Forel, ibidem, Vol. 10, p. 407 (1902) ♀ ♀. Queensland.
209. *C. eurydice*, Forel, Arkiv. f. Zool. Vol. 9, N° 16, p. 56 (1915) ♀ (*Atopogyne*). Australie N. O.
210. *C. fusca*, Mayr, Journ. Mus. Godeffroy, Vol. 12, p. 107 (1876) ♀. Queensland.
211. *C. laeviceps*, Fred. Smith, Cat. Hym. Brit. Mus. Vol. 6, p. 138 (1858) ♀. Queensland, Melbourne.
C. laeviceps, Mayr, Journ. Mus. Godeffroy, Vol. 12, p. 107 (1876).
C. leviceps, Dalla Torre, Cat. Hym. Vol. 7, p. 83 (1893).
var. *chasei*, Forel, Rev. Suisse Zool. Vol. 10, p. 413 (1902) ♀. Australie O.
var. *clarior*, Forel, ibidem, Vol. 10, p. 414 (1902) ♀. Queensland.
212. *C. longiceps*, Forel, Rev. Suisse Zool. Vol. 18, p. 32 (1910) ♀ ♀. Australie centrale.
var. *curticeps*, Wheeler, Trans. Royal Soc. South Austral. Vol. 39, p. 809 (1915) ♀. Australie centrale.
213. *C. meijerei*, Emery, Nova Guinea, Vol. 5, p. 534, fig. 2 (1911) ♀. Nouvelle-Guinée O.
214. *C. mjobergi*, Forel, Arkiv. f. Zool. Vol. 9, N° 16, p. 55 (1915) ♀. Australie N. O.
215. *C. pythia*, Forel, ibidem, Vol. 9, N° 16, p. 53 (1915) ♀. Queensland.
216. *C. whitei*, Wheeler, Trans. Royal Soc. South Austral. Vol. 39, p. 808 (1915) ♀. Australie centrale.

7. SUBGENUS SPHAEROCREMA, SANTSCI

Cremastogaster, subgenus **Sphaerocrema**. Santschi, Bull. Soc. Ent. Fr. p. 182 (1918).

Caractères. — *Ouvrière et femelle.* — Pospétiole globuleux, sans sillon ni impression (Pl. 3, Fig. 16).

Du reste comme le sous-genre précédent.

Type. — *C. kneri*, Mayr.

Distribution géographique des espèces. — Afrique.

217. *C. bequaerti*, Forel, Rev. Zool. Afr. Vol. 2, p. 319 (1913) ♀ ♀. Katanga.
var. *gerardi*, Santschi, Ann. Soc. Ent. Fr. Vol. 84, p. 252 (1915) ♀. Congo belge.
var. *mutabilis*, Santschi, Voy. Alluaud & Jeannel, Afr. or. Hym. p. 93, fig. 12 (1912) ♀. Afrique or. anglaise.
subsp. *ludia*, Forel, Rev. Zool. Afr. Vol. 2, p. 321 (1913) ♀. Katanga.

218. *C. chlorotica*, Emery, Ann. Soc. Ent. Belg. Vol. 43, p. 483 (1899) ♀ ♀. Camerun.
219. *C. concava* (part.), Emery, ibidem, Vol. 43, p. 480 (1899) ♀, nec ♀. Camerun, Congo.
C. concava, Santschi, Ann. Soc. Ent. Fr. Vol. 78, p. 375 (1909) ♀ ♀ ♂.
220. *C. gabonensis*, Emery, Ann. Soc. Ent. Belg. Vol. 43, p. 484 (1899) ♀. Gabon, Camerun, Côte
C. gabonensis, Santschi, ibidem, Vol. 55, p. 281 (1911) ♂. [d'Ivoire.
var. *fuscitatis*, Forel, ibidem, Vol. 57, p. 351 (1913) ♀. Congo.
221. *C. gambiensis*, Ern. André, Rev. Ent. Caen, Vol. 8, p. 228 (1889) ♀. Gambie, Afrique or. angl.
C. gambiensis, Santschi, Boll. Labor. Zool. Scuola Agr. Portici, Vol. 8,
p. 346 (1914).
C. gambiensis, var. *longiruga*, Forel, Rev. Ent. Caen p. 140 (1908) ♀ ♀ ♂.
var. *krantziana*, Forel, Bull. Soc. Vaud. Sc. Nat. Vol. 50, p. 234 (1914) ♀ ♂. Natal.
var. *transversiruga*, Santschi, Boll. Labor. Zool. Scuola Agr. Portici, Vol. 8,
p. 346 (1914) ♀. Redji.
222. *C. kneri*, Mayr, Verh. Zool.-bot. Ges. Wien, Vol. 12, p. 764 (1862) ♀. Côte d'Or, Orange.
var. *amita*, Forel, Ann. Soc. Ent. Belg. Vol. 57, p. 125 (1913) ♀. Rhodesia.
subsp. *hottentota*, Emery, ibidem, Vol. 43, p. 482 (1899) ♀. Afrique S.
223. *C. libengensis*, Stitz, Erg. 2, Deutsch Zentr. Afr. Exp. Vol. 1, Zool, Congo belge.
p. 389, fig. 7 (1916) ♀.
224. *C. luciae*, Forel, Rev. Zool. Afr. Vol. 2, p. 325 (1913) ♀ [*Atopogyne*]. Camerun.
C. concava (part.), Emery, Ann. Soc. Ent. Belg. Vol. 43, p. 480, fig.
(1899) ♀, nec ♀.
C. wellmani, var. *luciae*, Santschi, Ann. Soc. Ent. Fr. Vol. 84, p. 500 (1916) ♀.
225. *C. luctans*, Forel, Ann. Mus. Nat. Hung. Vol. 5, p. 22 (1907) ♀ ♀ Afrique or.
(Pl. 3, Fig. 16).
subsp. *rugosior*, Santschi, Ann. Soc. Ent. Fr. Vol. 78, p. 375 (1909) ♀. Congo français.
226. *C. nigériensis*, Santschi, Boll. Labor. Zool. Scuola Agr. Portici, Vol. 8, Nigérie : Lagos.
p. 346, fig. 16 (1914) ♀.
var. *wilniger*, Forel, Rev. Suisse Zool. Vol. 24, p. 405 (1916) ♀ ♀. Congo.
227. *C. pronotalis*, Santschi, Boll. Labor. Zool. Scuola Agr. Portici, Vol. 8, Nigérie.
p. 347, fig. 17b (1914) ♀.
C. pronotalis, Santschi, Ann. Soc. Ent. Fr. Vol. 84, p. 251 (1915).
var. *behanzini*, Santschi, ibidem, Vol. 84, p. 251 (1915) ♀. Dahomey.
var. *dakarensis*, Santschi, Boll. Labor. Zool. Scuola Agr. Portici, Vol. 8, p. 349
(1914) ♀. Dakar.
C. pronotalis, var. *dakarensis*, Santschi, Ann. Soc. Ent. Fr. Vol. 84, p. 252 (1915).
var. *funerca*, Santschi, ibidem, Vol. 84, p. 251 (1915) ♀. Cameroun.
var. *liebknächti*, Forel, Bull. Soc. Vaud. Sc. Nat. Vol. 50, p. 340 (1915) ♀. Congo.
228. *C. rugosa*, Ern. André, Rev. Ent. Caen Vol. 14, p. 3 (1895) ♀. Congo, Camerun.
C. rugosa, Emery, Ann. Soc. Ent. Belg. Vol. 43, p. 484 (1899) ♀.
229. *C. sejuncta*, Stitz, Erg. 2, Deutsch Zentr. Afr. Exped. Zool. Vol. 1, Congo belge.
p. 387, fig. 6 (1916) ♀.
230. *C. similis*, Stitz, Erg. Deutsch. Zentr. Afr. Exped. 1907-8, Zool. Vol. 3, Afrique centrale: N.-O.
p. 388, fig. 7 (1911) ♀. du lac Kivu.
231. *C. striatula*, Emery, Ann. Soc. Ent. Fr. Vol. 61, Bull. p. 53 (1892) ♀. Afrique trop. O.
C. striatula, Emery, Ann. Soc. Ent. Belg. Vol. 43, p. 482 (1899) ♀.
var. *benitensis*, Santschi, Ann. Soc. Ent. Fr. Vol. 78, p. 374 (1909) ♀. Congo français.
var. *obstinata*, Santschi, Rev. Zool. Afr. Vol. 1, p. 207 (1911) ♀. Congo français, Côte d'Ivoire.
232. *C. wilverthi*, Santschi, Ann. Soc. Ent. Fr. Vol. 78, p. 372 (1909) ♀ Congo.
(*C. wilverthi*).
var. *confusa*, Santschi, Rev. Zool. Afr. Vol. 1, p. 208 (1911) ♀. Congo.
var. *jaucconeti*, Forel, Ann. Soc. Ent. Belg. Vol. 54, p. 434 (1910) ♀. Haut-Congo.

8. SUBGENUS ATOPOGYNE (FOREL), SANTSCHI EMEND

Cremastogaster, subgenus **Atopogyne** (part.). Forel, Bull. Soc. Vaud. Sc. Nat. Vol. 47, p. 342 (1911).

Cremastogaster, subgenus **Atopogynes**. Santschi, Bull. Soc. Ent. Fr. p. 183 (1918).

Caractères. — *Ouvrière.* — Pronotum bordé latéralement; une impression promésnotale très marquée, qui se poursuit souvent au milieu du pronotum; mésnotum caréné ou tectiforme; épines de l'épinotum souvent courbées en bas.

Postpétiole échancré en arrière, exceptionnellement sillonné antérieurement.

La sculpture de la tête et du thorax a un fond de striation dont il reste des traces très nettes, même chez les espèces où elle s'efface le plus.

Du reste comme *Acrocoelia*.

Femelle. — Chez le type *C. depressa*, Lat. ♀, la tête a la forme d'un rectangle plus long que large. Les mandibules sont grandes, avancées; leur bord externe est à peu près droit et se courbe seulement à l'extrémité qui est armée d'une dent terminale aiguë; le bord masticateur est concave et denticulé, plus distinctement à l'extrémité, et se termine à la base par une grosse dent mousse (Pl. 3, Fig. 9).

Cette structure des mandibules ne se retrouve pas dans les autres espèces. Dans quelques-unes, la forme de la tête est rectangulaire comme chez le type.

Mâle. — Inconnu.

Type. — *Formica depressa*, Latr.

Distribution géographique des espèces. — Afrique tropicale.

M. Forel a été induit à fonder ce sous-genre à cause de la femelle atypique de *C. depressa*, Latr., à laquelle il a agrégé d'autres espèces chez lesquelles la tête de la femelle est beaucoup plus longue et plus rectangulaire (Pl. 3, Fig. 8) que celle de l'ouvrière (*C. lorteti*, Forel, *homeri*, Forel, *luciae*, Forel, etc.). Mais on a trouvé, chez quelques espèces, deux sortes de femelles : celles à tête longue (*Atopogyne*) et celles à tête courte, c'est-à-dire normale. M. Santschi a hasardé l'hypothèse que les femelles du type *Atopogyne* pourraient bien être parasites de la population d'ouvrières, dont les femelles à tête courte seraient les reines légitimes. J'avance une autre supposition : un dimorphisme des femelles, analogue au dimorphisme prouvé par M. Wheeler (1) pour les femelles de l'*Acanthomyops latipes*, Walsh; les femelles du type *Atopogyne* représenteraient les ♀ β de Wheeler.

Quoi qu'il en soit, je n'avais d'abord pas l'intention d'adopter ce sous-genre : d'abord, parce qu'il n'y a pas de caractère permettant de distinguer les ouvrières de toutes les espèces d'*Atopogyne* de celles d'*Acrocoelia* (raison d'opportunité pratique); ensuite, parce que ce groupe ne me paraît pas naturel et comprend des espèces de plusieurs groupes disparates (raison phylogénétique).

Mais M. Santschi a transformé l'extension de cette coupe et lui a donné une tout autre signification, en la réduisant à ne comprendre que les formes se rattachant à *C. buchneri*, Forel, auxquelles appartient l'espèce-type, et chez la plupart desquelles la tête des femelles n'est pas beaucoup plus allongée et plus rectangulaire que chez l'ouvrière.

233. *C. africana*, Mayr, Ann. Naturh. Hofmus. Wien, Vol. 10, p. 142 (1895) ♀. Camerun.

C. africana, Emery, Ann. Soc. Ent. Belg. Vol. 43, p. 480, fig. (1899) ♀ (?).

C. buchneri st. *africana*, Forel, ibidem, Vol. 57, p. 125 (1913).

var. *camena*, Forel, Rev. Suisse Zool. Vol. 24, p. 410 (1916) ♀ (*buchneri*, Congo, st. *africana* var.).

subsp. *schumanni*, Mayr, Ann. Naturh. Hofmus. Wien, Vol. 10, p. 144 (1895) ♀. Camerun.

C. africana subsp. *laevior*, Mayr, ibidem, Vol. 10, p. 136 (1895) sine descript.

var. *biemarginata*, Forel, Ann. Soc. Ent. Belg. Vol. 54, p. 433 (1910) ♀ (*africana* var.). Camerun.

var. *stanleyi*, Santschi, Ann. Soc. Ent. Fr. Vol. 84, p. 253 (1915) ♀ (*buchneri* var.). Congo français.

var. *variegata*, Mayr, Verh. Zool.-bot. Ges. Wien, Vol. 52, p. 294 (1902) ♀. Camerun.

subsp. *winkleri*, Forel, Ann. Soc. Ent. Belg. Vol. 53, p. 69 (1909) ♀ (*africana* var.). Congo, Rhodesia.

(1) Wheeler, Dimorphic queens in an American Ant. *Biol. Bull.* Vol. 4, p. 149 et suiv. (1903).

- C. africana* var. *winkleri*, Forel, Sitz. ber. Bayerisch. Akad. Wiss. p. 272 (1911) ♀.
- C. buchneri* st. *winkleri*, Forel, Ann. Soc. Ent. Belg. Vol. 57, p. 124 (1913) ♀.
- var. *briegi*, Forel, ibidem, Vol. 57, p. 352 (1913) ♀.
- var. *fickendeyi*, Forel, ibidem, p. 125 (1913) ♀.
- var. *transversiruginota*, Forel, Rev. Suisse Zool. Vol. 24, p. 410 (1916) ♀.
234. *C. batesi*, Forel, Sitz. ber. Bayerisch. Akad. Wiss. p. 270 (1911) ♀.
235. *C. buchneri*, Forel, Mitt. Schweiz. Ent. Ges. Vol. 9, p. 94 (1894) ♀.
- C. buchneri*, Emery, Ann. Soc. Ent. Belg. Vol. 43, p. 479, fig. (1899) ♀ ♀.
- C. (Atopogyne) buchneri*, Santschi, Bull. Soc. Ent. Fr. p. 183 (1918).
- var. *graeteri*, Forel, Rev. Suisse Zool. Vol. 24, p. 409 (1916) ♀.
- subsp. *biimpressa*, Mayr, Ann. Naturh. Hofmus. Wien, Vol. 10, p. 139 (1895) ♀.
236. *C. clariventris*, Mayr, ibidem, Vol. 10, p. 139 (1895) ♀ (*buchneri* subsp.).
237. *C. depressa* (Latreille), Fourmis, p. 268, pl. 11, f. 73 (1802) ♀ (*Formica*) (Pl. 3, Fig. 9, 9b).
- C. depressa*, Emery, Bull. Soc. Ent. Ital. Vol. 23, p. 164 (1892); Ann. Soc. Ent. Belg. Vol. 43, p. 478, fig. (1899) ♀ ♀; Santschi, Ann. Soc. Ent. Fr. Vol. 78, p. 380, fig. 8b, 9 a-c (1909) [*ergatogyne*].
- C. (Atopogyne) depressa*, Forel, Bull. Soc. Vaud. Sc. Nat. Vol. 47, p. 343 (1911); Santschi, Bull. Soc. Ent. Fr. p. 183 (1918).
- Formica platygnatha*, Roger, Berlin. Ent. Zeitschr. Vol. 7, p. 168 (1863) ♀.
- C. platygnatha*, Ern. André, Rev. Ent. Caen, Vol. 9, p. 323 (1890).
- C. mandibularis*, Ern. André, ibidem, Vol. 8, p. 229 (1889) ♀.
- C. buchneri* var. *foreli*, Mayr, Ann. Naturh. Hofmus. Wien, Vol. 10, p. 138 (1895) ♀.
- var. *adultera*, Santschi, Ann. Soc. Ent. Fr. Vol. 84, p. 252 (1915).
- var. *alligatrix*, Forel, Sitz. ber. Bayerisch. Akad. Wiss. p. 271 (1911) ♀ (*buchneri* st.).
- var. *fuscipennis*, Emery, Ann. Soc. Ent. Belg. Vol. 43, p. 479 (1899) ♀ ♀.
238. *C. jullieni*, Santschi, Ann. Soc. Ent. Fr. Vol. 78, p. 378, fig. 8a (1909) ♀ ♀.
- C. (Atopogyne) jullieni*, Forel, Bull. Soc. Vaud. Sc. Nat. Vol. 47, p. 343 (1911).
239. *C. kasaiensis*, Forel, Rev. Zool. Afr. Vol. 2, p. 321 (1913) ♀ ♀.
- C. buchneri* st. *kasaiensis*, Forel, Rev. Suisse Zool. Vol. 24, p. 407 (1916) ♀ ♀.
240. *C. laurenti*, Forel, Ann. Soc. Ent. Belg. Vol. 53, p. 69 (1909) ♀ (*buchneri* st.).
- var. *zeta*, Forel, ibidem, Vol. 53, p. 70 (1909) ♀.
241. *C. theta*, Forel, Rev. Zool. Afr. Vol. 1, p. 278 (1911) ♀ (*africana* var.).
- C. buchneri* st. *laurenti*, var. *theta*, Forel, Rev. Suisse Zool. Vol. 24, p. 410 (1916) ♀.
242. *C. transiens*, Forel, Rev. Zool. Afr. Vol. 2, p. 324 (1913) ♀ (*buchneri* st.).
243. *C. wasmanni*, Santschi, Ann. Soc. Ent. Fr. Vol. 78, p. 376, fig. 7 (1909) ♀.
- Mayumbé.
Camerun, Congo.
Motombe (Congo).
Vieux Calabar.
Afrique tropicale occid.
Congo.
Congo.
Loango.
Afrique trop. O
- Congo français.
Vieux Calabar, Congo.
Camerun, Congo.
Gabon.
Kondué.
Congo : Stanleyville.
Congo.
Kondué, Congo.
Katanga.
Congo belge.

9. SUBGENUS PARACREMA, SANTSCHI

Cremastogaster, subgenus **Paracrema**. Santschi, Bull. Soc. Ent. Fr. p. 182 (1918).

Caractères. — Ouvrière et femelle. — Antennes de 11 articles; massue de 4 articles au moins, ou sans massue distincte.

Corselet, pétiole et postpétiole comme *Acrocoelia*.

Mandibules de la ♀ normales.

Mâle. — Comme *Acrocoelia*.

Type. — *C. spengeli*, Forel.

Distribution géographique des espèces. — Inde, Malaisie.

244. *C. coriaria*, Mayr, Ann. Mus. Stor. Nat. Genova, Vol. 2, p. 154 (1872) ♀. Bornéo.
- C. coriaria*, Mayr, Verh. Zool.-bot. Ges. Wien, Vol. 28, p. 681 (1878) ♀.
- var. *fraudatrix*, Forel, Bull. Soc. Vaud. Sc. Nat. Vol. 47, p. 376 (1911) ♀ (1). Sumatra.

1) Je doute fort que cette variété, que du reste je connais seulement par la description, appartienne à l'espèce et même au sous-genre.

245. *C. modiglianii*, Emery, Ann. Mus. Stor. Nat. Genova, Vol. 40, p. 688 (1901) ♀. Bornéo, Mentawai.
 var. *clemensae*, Forel, Philippine Journ. Sc. Vol. 5, sect. D, p. 125 (1910) ♀. Philippines.
 var. *sarawakana*, Forel, Rev. Suisse Zool. Vol. 19, p. 25 (1911) ♀. Sarawak.
246. *C. spengeli*, Forel, Zool. Jahrb. Suppl. 15, Vol. 1, p. 56 (1912) ♀. Sumatra.
 C. (Paracrema) spengeli, Santschi, Bull. Soc. Ent. Fr. p. 182 (1918).
 var. *picata*, Viehmeyer, Arch. f. Naturg. Vol. 81, A. 8, p. 125 (1916) ♀. Malacca.
 var. *taipingensis*, Forel, Zool. Jahrb. Syst. Vol. 36, p. 75, fig. V (1913) ♀ ♂. Malacca.
247. *C. wroughtoni*, Forel, Rev. Suisse Zool. Vol. 10, p. 206 (1902) ♀. Hindoustan O.
 C. wroughtoni, Forel, Journ. Bombay Nat. Hist. Soc. Vol. 14, p. 681, 684 (1902);
 Bingham, Fauna Brit. India, Hym. Vol. 2, p. 126, 128, fig. 57 (1903) ♀ ♂.

10. SUBGENUS OXYGYNE (FOREL), SANTSCHI EMEND

Cremastogaster, subgenus **Oxygyne** (part.). Forel, Ann. Soc. Ent. Belg. Vol. 45, p. 375 (1901).

Cremastogaster, subgenus **Oxygynes**. Santschi, Bull. Soc. Ent. Fr. p. 183 (1918).

Caractères. — *Ouvrière.* — Arêtes frontales très courtes et peu élevées.

Antennes de 11 articles, à massue peu accusée de 3 articles.

Femelle. — Arêtes frontales et antennes comme chez l'ouvrière; chez quelques espèces, le funicule est plus mince et la massue plus effacée que chez l'ouvrière (**Pl. 3, Fig. 10**).

Mandibules arquées, étroites, pointues, dépourvues de dents, ou bien avec un bord denté très oblique et une longue dent terminale.

Postpétiole bien plus large que long.

Mâle. — Ne se distingue par aucun caractère remarquable.

Type. — *C. daisyi*, Forel (proposé par Wheeler).

Distribution géographique des espèces. — Afrique, Madagascar, Inde continentale et insulaire.

ESPÈCES D'AFRIQUE ET DE MADAGASCAR

248. *C. agnetis*, Forel, Ann. Soc. Ent. Belg. Vol. 36, p. 531, 533, 534 (1892) ♀ ♀ ♂. Madagascar.
249. *C. emmae*, Forel, in Grandidier, Hist. Phys. Madagascar, Vol. 20, 2, p. 227, pl. 6, f. 11 (1891) ♀. Madagascar.
 C. emmae, Forel, Ann. Soc. Ent. Belg. Vol. 36, p. 529 (1892) ♀.
 C. (Oxygyne) emmae, Forel, ibidem, Vol. 45, p. 375 (1901).
 var. *laticeps*, Forel, ibidem, Vol. 36, p. 529, 534, 535 (1892) ♀ ♂. Madagascar.
250. *C. inops*, Forel, in Grandidier, Hist. Phys. Madagascar, Vol. 20, 2, p. 254 (1891) ♀. Madagascar.
 C. inops, Forel, Ann. Soc. Ent. Belg. Vol. 36, p. 533 (1892) ♀.
251. *C. margaritae*, Emery, Ann. Soc. Ent. Fr. Vol. 63, p. 31 (1895) ♀. Congo, Camerun.
 C. margaritae, Mayr, Ent. Tidskr. p. 243 (1896) ♀ ♂.
 subsp. *hujae*, Forel, Rev. Zool. Afr. Vol. 2, p. 325 (1913) ♀. Kondué.
252. *C. marthae*, Forel, Ann. Soc. Ent. Belg. Vol. 36, p. 529, 534 (1892) ♀ ♀. Madagascar.
253. *C. oscaris*, Forel, in Schultze, Zool. Anthropol. Reise Afr. Formicid. p. 7, pl. 1, f. 5, 6 (1910) ♀ ♀ ♂. Klein Namaland.
254. *C. ranavalonae*, Forel, Mitt. Schweiz. Ent. Ges. Vol. 7, p. 388 (1887) ♀ Madagascar.
 (*ranavalonis*) (**Pl. 3, Fig. 10**).
 C. ranavalonae, Forel, in Grandidier, Hist. Phys. Madagascar, Vol. 20, 2, p. 184, pl. 6, f. 3 (1891) ♀ ♂; Ann. Soc. Ent. Belg. Vol. 36, p. 532, 534, (1892) ♀ ♂; Emery, Bull. Soc. Ent. Fr. p. 13, fig. (1897) ♀.
 C. (Oxygyne) ranavalonae, Forel, Ann. Soc. Ent. Belg. Vol. 45, p. 375 (1901).
 subsp. *paulinae*, Forel, ibidem, Vol. 36, p. 530 (1892) ♀ (*C. paulinae*). Madagascar.
 C. ranavalonae st. *paulinae*, Forel, ibidem, Vol. 47, p. 254 (1903).

ESPÈCES DE L'INDE CONTINENTALE ET INSULAIRE

255. *C. aberrans*, Forel, Ann. Soc. Ent. Belg. Vol. 36, p. 532, 533, 534 Hindoustan O., Kanara.
(1892) ♀ ♀ ♂.
C. (Oxygyne) aberrans, Forel, ibidem, Vol. 45, p. 375 (1901); Journ. Bombay Nat. Hist. Soc. Vol. 14, p. 679, 680 (1902) ♀ ♀; Bingham, Fauna Brit. India, Hym. Vol. 2, p. 127, 136 (1903) ♀ ♀ ♂.
var. *inglebyi*, Forel, Rev. Suisse Zool. Vol. 10, p. 201 (1902) ♀. Travancore.
C. (Oxygyne) aberrans, var. *inglebyi*, Forel, Journ. Bombay Nat. Hist. Soc. Vol. 14, p. 679, 683 (1902); Bingham, Fauna Brit. India, Hym. Vol. 2, p. 137 (1903) ♀.
var. *assmuthi*, Forel, Rev. Suisse Zool. Vol. 21, p. 662 (1913) ♀ ♀. Bombay.
256. *C. augusti*, Emery, Ann. Soc. Ent. Fr. Vol. 63, p. 31 nota, pl. 2, f. 19, 20 Sumatra.
(1895) ♀.
257. *C. butteli*, Forel, Zool. Jahrb. Syst. Vol. 36, p. 78 (1913) ♀ ♀ ♂ (*Oxygyne*). Sumatra.
258. *C. daisyi*, Forel, Ann. Soc. Ent. Belg. Vol. 45, p. 376 (1901) ♀ ♀ Sarawak.
(*Oxygyne*).
259. *C. dalyi*, Forel, Rev. Suisse Zool. Vol. 10, p. 201 (1902) ♀ (*Oxygyne*). Coonoor.
C. (Oxygyne) dalyi, Forel, Journ. Bombay Nat. Hist. Soc. Vol. 14, p. 679, 683 (1902); Bingham, Fauna Brit. India, Hym. Vol. 2, p. 127, 138 (1903) ♀.
var. *sikkimensis*, Forel, Rev. Suisse Zool. Vol. 12, p. 24 (1904) ♀. Sikkim.
260. *C. ebenina*, Forel, ibidem, Vol. 10, p. 199 (1902) ♀ ♀ (*Oxygyne*). Hindoustan O.
C. (Oxygyne) ebenina, Forel, Journ. Bombay Nat. Hist. Soc. Vol. 14, p. 679, 683 (1902); Bingham, Fauna Brit. India, Hym. Vol. 2, p. 127, 133 (1903) ♀ ♀.
var. *corax*, Forel, Rev. Suisse Zool. Vol. 10, p. 199 (1902) ♀. Sikkim, Birmanie.
C. (Oxygyne) ebenina var. *corax*, Forel, Journ. Bombay Nat. Hist. Soc. Vol. 14, p. 683 (1902); Bingham, Fauna Brit. India, Hym. Vol. 2, p. 134 (1903) ♀.
261. *C. soror*, Forel, Rev. Suisse Zool. Vol. 10, p. 200 (1902) ♀ ♀ (*Oxygyne*). Hindoustan O. Birmanie.
C. (Oxygyne) soror, Forel, Journ. Bombay Nat. Hist. Soc. Vol. 14, p. 679, 680, 683 (1902); Bingham, Fauna Brit. India, Hym. Vol. 2, p. 127, 134 (1903) ♀ ♀.
262. *C. travancorensis*, Forel, Rev. Suisse Zool. Vol. 10, p. 200 (1902) ♀ Travancore.
(*Oxygyne*).
C. (Oxygyne) travancorensis, Forel, Journ. Bombay Nat. Hist. Soc. Vol. 14, p. 679, 683 (1902); Bingham, Fauna Brit. India, Hym. Vol. 2, p. 127, 134 (1903) ♀.

11. SUBGENUS NEMATOCREMA, SANTSCHI

Crematogaster, subgenus **Nematocrema**. Santschi, Bull. Soc. Ent. Fr. p. 182 (1918).

Caractères. — *Ouvrière*. — Antennes grêles, à massue peu distincte, de 4 à 5 articles.

Du reste comme le sous-genre précédent.

Femelle. — Mandibules à bord masticateur très oblique muni d'une longue dent terminale (Pl. 3, Fig. 11).

Antennes encore plus grêles que chez l'ouvrière; funicule filiforme, sans massue.

Postpétiole généralement pas beaucoup plus large que long.

Du reste comme *Oxygyne*.

Type. — *C. stadelmanni*, Mayr.

Distribution géographique des espèces. — Afrique occidentale.

263. *C. magitae*, Forel, in Schultze, Zool. Anthropol. Reise Afr. Formicid. p. 9 Afrique occidentale.
(1910) ♀ (*Oxygyne*).

264. *C. stadelmanni*, Mayr, Ann. Naturh. Hofmus. Wien, Vol. 10, p. 140 (1895) ♀ ♀ (Pl. 3, Fig. 11). Afrique occidentale.
C. (Oxygyne) stadelmanni, Forel, Rev. Zool. Afr. Vol. 1, p. 277 (1911).
C. (Nematocrema) stadelmanni, Santschi, Bull. Soc. Ent. Fr. p. 182 (1918).
 var. *anguliceps*, Stitz, Erg. 2. Deutsch. Zentr. Afr. Exped. Vol. 1, Zool. p. 384, fig. 4 (1916) ♀. Camerun.
 var. *angustata*, Mayr, Ann. Naturh. Hofmus. Wien, Vol. 10, p. 142 (1895) ♀. Camerun.
 var. *dolichocephala*, Santschi, Rev. Zool. Afr. Vol. 1, p. 208 (1911) ♀ ♂ (Oxygyne). Congo français.
C. stadelmanni var. *dolichocephala* (= *magitae* ? Forel), Forel, Bull. Soc. Vaud. Sc. Nat. Vol. 47, p. 369 (1911).
 var. *intermedia*, Mayr, Ent. Tidskr. p. 242 (1897) ♀ ♀. Camerun.
 var. *ovinodis*, Stitz, Erg. 2. Deutsch. Zentr. Afr. Exped. Vol. 1, Zool. p. 383, fig. 4 d (1916) ♀. Congo belge.
 var. *scherevi*, Forel, Sitz. ber. Bayerisch. Akad. Wiss. p. 273 (1911) ♀. Liberia.

ESPÈCES DE SOUS-GENRE DOUTEUX

265. *C. anthracina*, Fred. Smith, Journ. Proc. Linn. Soc. Lond. Zool. Vol. 2, p. 75 (1857) ♀ (*anthracinus*) nec Mayr. Bornéo.
 266. *C. cephalotes*, Fred. Smith, ibidem, Vol. 2, p. 75 (1857) ♀ nec Gerstäcker. Bornéo.
C. cephalotes, Fred. Smith, Cat. Hym. Brit. Mus. Vol. 6, p. 137 (1858) ♀
 267. *C. deponens*, Walker, Ann. Mag. Nat. Hist. (3), Vol. 4, p. 374 (1859) ♀ Ceylan.
 268. *C. forticula*, Walker, ibidem (3), Vol. 4, p. 375 (1859) ♀ (*forticulus*). Ceylan.
 269. *C. insularis*, Fred. Smith, Journ. Proc. Linn. Soc. Lond. Zool. Vol. 3, p. 149 (1858) ♀. Iles Aru.
 270. *C. iridipennis*, Fred. Smith, ibidem, Vol. 8, p. 64 (1864) ♀. Nouvelle-Guinée.
 271. *C. laevissima*, Fred. Smith, ibidem, Vol. 4, suppl. p. 74 (1860) ♀ (*laevissimus*). Célèbes.
C. laevissima, Dalla Torre, Cat. Hym. Vol. 7, p. 83 (1893).
 272. *C. obscurior*, Dalla Torre, Wien. Ent. Zeitung, Vol. 11, p. 90 (1892). Ile Batchian.
C. obscurus, Fred. Smith, Journ. Proc. Linn. Soc. Lond. Zool. Vol. 4, suppl. p. 109 (1860) ♀ nec Fred. Smith 1857.
 273. *C. pellens*, Walker, Ann. Mag. Nat. Hist. (3), Vol. 4, p. 374 (1859) ♀. Ceylan.
 274. *C. terminalis* (Shuckard), Mag. Nat. Hist. (2), Vol. 2, p. 627 (1838) ♀ ?
 (*Myrmica*).
C. terminalis, Emery in Dalla Torre, Cat. Hym. Vol. 7, p. 87 (1893).

10. TRIBUS SOLENOPSIDINI (FOREL), EMERY EMEND

- Solenopsidini**. Emery, Rev. Suisse Zool, Vol. 21, p. 586 nota (1913).
Solenopsisii (part.) + **Myrmicli** (part.). Forel, Ann. Soc. Ent. Belg. Vol. 37, p. 164 (1893).
Solenopsidii (part.) + **Myrmicii** (part.). Emery, Zool. Jahrb. Syst. Vol. 8, p. 768, 769 (1895).
Attidae (part.). Fred. Smith, Cat. Hym. Brit. Mus. Vol. 6, p. 161 (1858).
Pheidolidae (part.). Emery, Bull. Soc. Ent. Ital. Vol. 9, p. 72 (1877).
Stenammatini (part.). Ashmead, The Canad. Ent. p. 383 (1905).

Caractères. — *Ouvrière*. — Épistome engagé entre les arêtes frontales; celles-ci ne recouvrant jamais de scrobe.

Antennes généralement de 11 à 12 articles (exceptionnellement de 7 à 10), ordinairement à massue de 3 ou plus rarement de 2; un petit nombre de *Monomorium* ont la massue de 4 ou 5 articles ou pas de massue différenciée; celles qui sont dans ce dernier cas, sont des Fourmis granivores ou parasites; au contraire, en général les massues les plus massives, où l'article terminal domine, se trouvent chez des Fourmis très petites, qui mènent une vie lestobiotique.

Corselet généralement avec suture méso-épinotale marquée; l'épinotum est ordinairement inerme: cependant, chez les *Monomorium* antarctiques, quelques *Vollenhovia* et dans quelques autres petits genres, l'épinotum est faiblement armé.

Éperons des tibias postérieurs et moyens simples ou nuls.

Postpétiole articulé à l'extrémité antérieure du gastre.

Femelle. — Généralement ailée; très rarement aptère et plus ou moins ergatomorphe.

Ailes comme dans le mâle.

Mâle. — Toujours ailé, à l'exception d'*Anergates*.

Antennes ordinairement de 13 articles, de 12 dans les *Huberia*, *Solenopsis* et *Bondroitia*, de 12 ou 11 dans les *Epocus* et *Anergates*.

Sillons de Mayr nuls ou rudimentaires, excepté chez *Huberia* et chez les *Monomorium* du sous-genre *Chelaner*.

Aile antérieure avec ptérostigma bien développé, cellule radiale ouverte, une cellule cubitale fermée, la cellule discoïdale variable. Tous les passages du type *Solenopsis* au type *Formica*.

Armure génitale au moins en partie rétractile.

La découverte de l'ouvrière de *Tranopelta* et de *Bondroitia* a montré que ces Fourmis ont des rapports de parenté très intimes avec *Monomorium*. D'autre part, *Bondroitia* est proche parent de *Solenopsis*, cela est incontestable; on ne peut presque pas distinguer les mâles de ces deux genres. Ces genres, ainsi que *Carebarella*, ont la cellule radiale ouverte, comme *Monomorium*. On peut donc les faire dériver de *Monomorium*.

Au contraire, le reste des genres que l'on classe ordinairement parmi les Solenopsidini a la cellule radiale fermée. Ces genres ne peuvent donc pas descendre de *Monomorium*; ils doivent avoir une autre souche. Je me trouve donc induit à diviser en deux la tribu des Solenopsidini de M. Forel; à réunir la tribu qui conservera ce nom, parce qu'elle comprend le genre typique, le groupe des *Monomorium* et genres voisins; à séparer en une nouvelle tribu, sous le nom de Pheidologetini, les anciens Solenopsidini à cellule radiale fermée. Il y a, selon mon avis, deux groupes convergents qui se sont adaptés en partie à la vie lestobiotique: les Solenopsidini dérivés des *Monomorium* (quelques espèces de ce dernier genre pratiquent le même système de vie) et les Pheidologetini, dérivés peut-être des *Pheidologeton* ou bien des *Lophomyrmex*.

TABLE DES SOUS-TRIBUS ET DES GENRES

Ouvrières.

Les genres *Epocus* et *Anergates* qui constituent la sous-tribu des Anergatini et un certain nombre de genres parasites de la sous-tribu des Monomoriini (*Wheeleriella*, etc.) n'ont pas d'ouvrière. L'ouvrière de *Carebarella*, est inconnue.

1. Antennes de 7 à 10 articles, massue de 3; épinotum toujours inerme;
yeux bien développés. 10. Genus ALLOMERUS, Mayr.
- Antennes de 10 articles à massue de 2 16. Genus SOLENOPSIS, Westwood.
- Antennes de 11 articles, quelquefois de 10, mais alors les ♀ sont
aveugles, ou à peu près, et l'antépénultième article des antennes est
au moins distinctement plus grand que le précédent 2.
- Antennes de 12 articles 8.
2. Épinotum plus ou moins armé 3.
- Épinotum tout à fait inerme, tout au plus faiblement bituberculé 1.
3. Bord antérieur de l'épistome mutique 2. Genus HUBERIA, Forel.

- Bord antérieur de l'épistome bidenté 3. Genus MONOMORIUM, Mayr.
(Subgenus MARTIA, Forel).
4. Suture méso-épinotale effacée; massue de 2 articles peu marquée. 8. Genus PHACOTA, Rôger.
- Suture méso-épinotale bien distincte. 5.
5. Postpétiole armé d'une épine en dessous; antennes de 11 ou 10 articles. 12. Genus LIOMYRMEX, Mayr.
- Postpétiole inerme en dessous 6.
6. Pétiole sessile. 19. Genus XENOMYRMEX, Forel.
- Pétiole pédonculé. 7.
7. Massue des antennes de deux articles, mais l'antépénultième notablement
plus grand que le précédent. 15. Genus DIPLOMORIUM, Mayr.
- Massue de 3 articles 3. Genus MONOMORIUM, Mayr.
(Subgenus ADLERZIA, Forel; LAMPROMYRMEX, Mayr; ANILLOMYRMA, Emery).
13. Genus TRANOPELTA, Mayr.
15. Genus DIPLOMORIUM, Mayr.
(Subgenus BONDROITIA, Forel).
8. Epistome non bicaréné, son bord antérieur plus ou moins avancé en
angle; épinotum inerme, sa face descendante creusée d'une impression
profonde, qui sert à recevoir le pétiole, quand il est relevé; les
3 derniers articles des antennes subégaux, beaucoup plus longs mais
pas plus gros que les précédents; espèces exclusivement néotropiques. 11. Genus MEGALOMYRMEX, Forel.
- Epistome généralement bicaréné, son bord antérieur plus ou moins
bidenté, quelquefois mutique 9.
9. Antennes plus ou moins longues et minces, à massue variable; pétiole
pédonculé (Pl. 3, Fig. 20) 3. Genus MONOMORIUM, Mayr.
(Subgenus NOTOMYRMEX, Emery; CHELANER, Emery; MONOMORIUM, Mayr;
HOLCOMYRMEX, Mayr; PARHOLCOMYRMEX, Emery; XEROMYRMEX, Emery;
SYLLOPHOPSIS, Santschi).
- Antennes courtes et épaisses, à massue de 3 ou 4 articles; pétiole sessile
ou pourvu d'un court pédoncule (Pl. 3, Fig. 17, 18) 1. Genus VOLLENHOVIA, Mayr.

TABLE DES SOUS-TRIBUS ET DES GENRES

Femelles.

A. Antennes de 10 à 12 articles; gastre non enfoncé à sa face dorsale, pas même dans les exemplaires desséchés.

1 et 2 Subtribus Monomoriini et Solenopsidini.

1. Massue de 2 articles; antennes de 11, exceptionnellement de 10. 16. Genus SOLENOPSIS, Westwood.
- Massue n'étant pas de 2 articles 2.
2. Antennes de 10 articles 3.
- Antennes de 11 articles 4.
- Antennes de 12 articles (1) 8.
3. Massue de 3 articles, beaucoup plus gros que les précédents 10. Genus ALLOMERUS, Mayr.
- Massue peu distincte, de 3 à 4 articles, les premiers articles n'étant
pas beaucoup plus gros que les précédents. 14. Genus CAREBARELLA, Emery.
4. Épinotum armé 2. Genus HUBERIA, Forel.

(1) Dans *Trichomyrmex wroughtoni* Forel, les antennes sont de 11 articles.

- *Épinotum inerme* 5.
- 5. Une épine impaire sous le postpétiole 12. Genus LIOMYRMEX, Mayr.
- Pas d'épine proprement dite sous le postpétiole; au plus une petite dent ou tubercule (*Tranopelta*) 6.
- 6. Longueur 5 mm. au plus 3. Genus MONOMORIUM, Mayr.
(Subgenus LAMPROMYRMEX, Mayr).
- Longueur beaucoup plus de 5 mm. 7.
- 7. Postpétiole avec une petite dent impaire en dessous; espèces néotropiques 13. Genus TRANOPELTA, Mayr.
- Postpétiole sans aucune dent; espèces d'Afrique 15. Genus DIPLOMORIUM, Mayr.
- 8. Tête profondément échancrée derrière; massue de 4 articles 7. Genus WHEELERIELLA, Forel.
- Tête n'étant pas profondément échancrée derrière 9.
- 9. Antennes plus ou moins minces et allongées; cellule radiale ouverte 3. Genus MONOMORIUM, Mayr (part.).
4 Genus EPIXENUS, Emery.
5. Genus TRICHOMYRMEX, Mayr.
6. Genus HAGIOXENUS, Forel.
11. Genus MEGALOMYRMEX, Forel.
- Antennes remarquablement courtes et épaisses; pétiole sessile ou très brièvement pédonculé; épinotum presque toujours inerme. 1. Genus VOLLENHOVIA, Mayr.
- AA. Antennes de 11 ou 12 articles, très peu plus grosse que le reste du funicule; postpétiole très large, peu ou point rétréci à son articulation avec le gastre; celui-ci toujours enfoncé à sa face dorsale, du moins dans les exemplaires desséchés.

3. Subtribus Anergatini.

- Antennes de 12 articles (plus rarement de 11); tête plus longue que large; épistome bidenté 17. Genus EPOECUS, Emery.
- Antennes de 11 articles; tête pas plus longue que large; bord antérieur de l'épistome profondément échancré au milieu 18. Genus ANERGATES, Forel.

Les femelles des genres *Phacota* et *Xenomyrmex* ne sont pas connues, ainsi que celles des sous-genres de *Monomorium* à antennes de moins de 12 articles chez l'ouvrière, excepté *Lampromyrmex*.

TABLE DES SOUS-TRIBUS ET DES GENRES

Mâles.

- A. Antennes de 13 articles, rarement de 12; scape plus court que chez la femelle; toujours ailé.
- B. Postpétiole rétréci à son articulation avec le gastre.

1. Subtribus Monomoriini.

- 1. Antennes de 12 articles 2.
- Antennes de 13 articles 3.
- 2. Scape très court; sillons de Mayr distincts 2. Genus HUBERIA, Forel.
- Scape de la longueur des deux premiers articles du funicule 10. Genus XENOMYRMEX, Forel.
- Scape plus long. 3. Genus MONOMORIUM. [meyer).
(Subgenus CORYNOMYRMEX, Vieh-
- 3. Pétiole très long, en massue 11. Genus MEGALOMYRMEX, Forel.

- *Pétiole de longueur médiocre, surmonté d'un nœud* 4.
4. *Nœuds du pédicule du gastre de forme ordinaire* 1. Genus VOLLENHOVIA, Mayr.
3. Genus MONOMORIUM, Mayr.
10. Genus ALLOMERUS, Mayr.
- *Les deux nœuds du pédicule très larges, impressionnés en dessus* . . 4. Genus EPIXENUS, Emery.
7. Genus WHEELERIELLA, Forel.
- BB. *Postpétiole en forme de soucoupe, articulé avec le gastre sur tout son bord*.

2. Subtribus Solenopsidini.

1. *Nervures qui limitent postérieurement la cellule cubitale fermée, depuis la nervure récurrente jusqu'au radius, formant une ligne à peu près droite* 14. Genus CAREBARELLA, Emery (?)
- *Nervures sus-décrites formant un coude marqué* 2.
2. *Antennes de 13 articles* 13. Genus TRANOPELTA, Mayr.
- *Antennes de 12 articles* 3.
3. *Stipes très long et étroit* 15. Genus DIPLOMORIUM, Mayr.
(Subgenus BONDROITIA, Forel).
- *Stipes court et large* 16. Genus SOLENOPSIS, Westwood.
- AA. *Antennes de 11 ou 12 articles; scape aussi long que chez la femelle*.

3. Subtribus Anergatini.

- Ailé; antennes de 12 articles; rarement de 11* 17. Genus EPOECUS, Emery.
- Aptère; antennes de 11 articles* 18. Genus ANERGATES, Forel.

Les mâles des autres genres ne sont pas connus.

I. SUBTRIBUS MONOMORIINI, EMERY

Formicoxenii (part.) + **Myrmicii** (part.). Forel, Ann. Soc. Ent. Belg. Vol. 37, p. 164 (1893).

Myrmicii (part.). Emery, Zool. Jahrb. Syst. Vol. 8, p. 768 (1895).

Myrmicini (part.) + **Tetramoriini** (part.). Ashmead, The Canad. Ent. p. 383 (1905).

Myrmecinini (part.). Ann. Soc. Ent. Belg. Vol. 56, p. 105 (1912).

Caractères. — *Ouvrière.* — Antennes de 11 à 12 articles, très rarement de 10 (dans le genre *Allomerus* de 7 à 10), avec massue généralement de 3, très rarement de 2 ou de 4, ou pas différenciée.

Epinotum presque toujours inerme; font exception *Atopula*, *Huberia* et quelques *Monomorium*.

Quelques genres parasites n'ont pas d'ouvrière.

Femelle. — Un petit nombre de femelles aptères et plus ou moins ergatoïdes se trouvent dans cette sous-tribu.

Antennes de 11 ou 12 articles (la ♀ d'*Allomerus octoarticulatus* a 10 articles aux antennes; les ♀ des espèces qui ont les antennes de 10 articles chez l'♂ ne sont pas connues).

Cellule radiale ouverte.

Mâle. — Scape court, long au plus comme les trois premiers articles du funicule.

Ailes comme chez la femelle.

I. GENUS VOLLENHOVIA, MAYR

Vollenhovia. Mayr, Novara Reise, Formic. p. 21 (1865).

Vollenhovenia. Dalla Torre, Cat. Hym. Vol. 7, p. 61 (1893).

Monomorium (part.). Emery, Rev. Suisse Zool. Vol. 1, p. 203 (1893).

Myrmica (part.). Fred. Smith, Journ. Proc. Linn. Soc. Lond. Zool. Vol. 4, suppl. p. 107 (1860).

Propodomyrma. Wheeler, Ants, p. 163 (1910).

Caractères. — *Ouvrière.* — Monomorphe (1); taille peu variable, excepté chez *V. rufiventris*.

Epistome inerme, ordinairement bicaréné et creusé au milieu.

Arêtes frontales très courtes.

Mandibules trigones, dentées.

Antennes de 12 articles, épaisses et courtes, terminées par une massue de 3 ou 4 articles, l'article apical très gros dans les petites espèces (Pl. 3, Fig. 19).

Corselet déprimé; pronotum pas ou obtusément épaulé; suture méso-épinotale ordinairement bien marquée; épinotum mutique ou exceptionnellement muni de deux très petites dents.

Pétiole surmonté d'un nœud, pas ou très brièvement pédonculé avant ce nœud; au-dessous de l'extrémité antérieure, un appendice comprimé ou en épine. Postpétiole arrondi, inerme (Pl. 3, Fig. 17-18).

Pattes courtes; éperons des tibias postérieurs nuls.

Tête et corselet plus ou moins grossièrement ponctués; les points ordinairement en partie rangés en séries longitudinales. Rarement le corps est entièrement lisse et luisant.

Femelle. — Ailée; généralement peu plus grande que l'ouvrière. Tête très semblable à celle de l'ouvrière, sauf le développement des yeux et des ocelles.

Corselet déprimé; mésonotum laissant une partie du pronotum découvert.

Pétiole et postpétiole comme chez l'ouvrière.

Ailes du type *Solenopsis*; cellule radiale ouverte, et cellule discoïdale.

Mâle. — Mandibules obtuses, sans dents; chez *V. rufiventris*, Forel, elles sont très courtes, atrophiées.

Antennes de 13 articles; exceptionnellement de 12, deux articles étant parfois soudés (*V. dispar*, Forel); ou normalement de 12 (*V. rufiventris*).

Sculpture à peu près comme chez l'ouvrière.

Du reste, caractères du mâle de *Monomorium*.

Les *Vollenhovia* se rattachent directement aux *Monomorium* du sous-genre *Notomyrmex*. Ils ne diffèrent de ces derniers que par des caractères peu importants.

L'espèce *V. rufiventris*, Forel, que j'avais placée autrefois dans le *Monomorium*, est remarquable par la surface du corps lisse, la taille très variable des ♀ et les mandibules atrophiées du ♂. Elle mériterait presque de former un sous-genre (2).

Type. — *Vollenhovia punctatostriata*, Mayr.

(1) M. Forel (*Trans. Soc. Lond. Zool.* Vol. 15, p. 163, 1912) décrit une ♀ *major* de *V. alluaudi* Emery; je pense qu'il faut considérer cet exemplaire comme une ♀ ergatoïde.

(2) M. Wheeler a créé récemment pour cette espèce le genre *Heteromyrmex* (*Psyche*, Vol. 27, p. 53 [1920]).

Distribution géographique des espèces. — Ceylan, îles Nicobar, Seychelles; Birmanie, Malaisie, depuis Sumatra jusqu'à la Nouvelle-Guinée; aussi à Samoa, à la Nouvelle-Calédonie, aux Philippines; une espèce au Japon. Une espèce se trouve fossile dans l'ambre.

1. *V. banksi*, Forel, Philippine Journ. Sc. Vol. 5, sect. D, p. 126 (1910) ♀. Philippines: Negros O.
2. *V. brachycera*, Emery, Nova Caledonia, Vol. 1, p. 407 nota (1914). Nouvelle-Guinée.
V. brevicornis, Emery, Ann. Mus. Stor. Nat. Genova, Vol. 38, p. 560 (1897) ♀
nec *Mon. brevicorne* 1893.
3. *V. brevicornis*, Emery, Rev. Suisse Zool. Vol. 1, p. 203 (1893) ♀. Sumatra.
(*Monomorium brevicorne*).
V. brevicornis, Emery, Nova Caledonia, Vol. 1, p. 406 nota (1914).
var. *minuta*, Viehmeyer, Arch. f. Naturg. Vol. 81, A. 8, p. 129 (1916) ♀. Singapore.
4. *V. butteli*, Forel, Zool. Jahrb. Syst. Vol. 36, p. 68 (1913) ♀ ♀. Malacca.
var. *jacobsoni*, Forel, Tijdschr. v. Ent. Vol. 58, p. 25 (1915) ♀. Labuan.
subsp. *seeliebi*, Forel, Zool. Jahrb. Syst. Vol. 36, p. 69 (1913) ♀ ♀. Malacca.
5. *V. denticulata*, Emery, Nova Caledonia, Vol. 1, p. 405, pl. 13, f. 4 (1914) ♀. Nouvelle-Calédonie.
6. *V. emeryi*, Wheeler, Bull. Amer. Mus. Nat. Hist. Vol. 21, p. 312 (1906) ♀. Japon, Formose.
V. emeryi, Emery, Nova Caledonia, Vol. 1, p. 405, pl. 13, f. 4 b (1914) ♀.
7. *V. escherichi*, Forel, Notes Leyden Mus. Vol. 33, p. 198 nota (1911) ♀. Ceylan.
8. *V. fridae*, Forel, Zool. Jahrb. Syst. Vol. 36, p. 65 (1913) ♀. Sumatra.
9. *V. longiceps*, Emery, Rev. Suisse Zool. Vol. 1, p. 205 (1893) ♀. Sumatra.
10. *V. modiglianii*, Emery, Ann. Mus. Stor. Nat. Genova, Vol. 40, p. 679 (1901) ♀ ♀. Sumatra.
11. *V. oblonga* (Fred. Smith), Journ. Proc. Linn. Soc. Lond. Zool. Vol. 4, Batchian.
suppl. p. 107 (1860) ♀ (*Myrmica*).
V. oblonga, Emery, Ann. Mus. Stor. Nat. Genova, Vol. 38, p. 560 (1897) ♀ ♀;
Nova Caledonia, Vol. 1, p. 406 (1914).
Myrmica poneroides, Fred. Smith, Journ. Proc. Linn. Soc. Lond. Zool. Vol. 4,
suppl. p. 197 (1860) ♀.
V. ? poneroides, Mayr, Verh. Zool.-bot. Ges. Wien, Vol. 36, p. 361 (1886).
subsp. *alluandi*, Emery, Ann. Soc. Ent. Fr. Vol. 63, p. 68 (1894) ♀ (*laevithorax* subsp.) Seychelles, Bornéo, Engano.
[Pl. 3, Fig. 17].
V. oblonga var. *alluandi*, Emery, Ann. Mus. Stor. Nat. Genova, Vol. 38, p. 560
(1897).
V. laevithorax subsp. *alluandi*, Forel, Trans. Linn. Soc. Lond. Zool. Vol. 15,
p. 162 (1912) ♀.
V. oblonga subsp. *alluandi*, Emery, Nova Caledonia, Vol. 1, p. 406 (1914).
subsp. *dispar*, Forel, Philippine Journ. Sc. Vol. 5, sect. D, p. 125 (1910) ♀ ♀ ♂. Luzon.
subsp. *laevithorax*, Emery, Ann. Mus. Stor. Nat. Genova, Vol. 27, p. 501 (1889) ♀ Birmanie, Bornéo.
(*V. laevithorax*) [Pl. 3, Fig. 19].
V. levithorax, Dalla Torre, Cat. Hym. Vol. 7, p. 61 (1893); Bingham, Fauna
Brit. India, Hym. Vol. 2, p. 213, fig. 76 (1903).
V. oblonga subsp. *levithorax*, Emery, Ann. Mus. Stor. Nat. Genova, Vol. 38,
p. 560 (1897).
subsp. *pedestris* (Fred. Smith), Journ. Proc. Linn. Soc. Lond. Vol. 6, p. 47 (1861) ♀ Nouvelle-Guinée et
(*Myrmica*). îles voisines,
Nouvelle-Calédonie.
V. pedestris, Mayr, Tijdschr. v. Ent. Vol. 10, p. 94 (1867) ♀; Verh. Zool.-bot.
Ges. Wien, Vol. 28, p. 670 (1878) ♀ ♀; Forel, Zool. Jahrb. Syst. Vol. 36,
p. 67 (1913) ♀.
V. oblonga subsp. *pedestris*, Emery, Nova Caledonia, Vol. 1, p. 405, 406, 406
nota (1914) ♀ ♀.
var. *bandarensis*, Forel, Zool. Jahrb. Syst. Vol. 36, p. 67 (1913) ♀ ♀ ♂ (*V. pedestris* var.). Sumatra.
subsp. *rufescens*, Emery, Ann. Soc. Ent. Fr. Vol. 63, p. 69 (1894) ♀ (*laevithorax* var.). Bornéo, Sumatra, Mentawai.
V. oblonga var. *rufescens*, Emery, Ann. Mus. Stor. Nat. Genova, Vol. 38, p. 560
(1897).
V. oblonga st. *rufescens*, Forel, Zool. Jahrb. Syst. Vol. 36, p. 64 (1913).
var. *kappa*, Forel, Tijdschr. v. Ent. Vol. 58, p. 25 (1915) ♀. Sinabang.
var. *reepeni*, Forel, Zool. Jahrb. Syst. Vol. 36, p. 65 (1913) ♀. Malacca, Suniatria.
12. *V. opacinoda*, Forel, ibidem, Vol. 36, p. 66 (1913) ♀. Sumatra.
13. *V. overbecki*, Viehmeyer, Arch. f. Naturg. Vol. 81, A. 8, p. 129, fig. 4 Singapore.
(1916) ♀ ♂.

14. *V. papuana*, Viehmeyer, Deutsche Ent. Zeitschr. p. 527 (1914) ♀. Nouvelle-Guinée N. E.
15. *V. piroskae*, Forel, Trans. Linn. Soc. Lond. Zool. Vol. 15, p. 162 (1912) ♀ ♂. Seychelles.
var. *ngoko*, Forel, Notes Leyden Mus. Vol. 34, p. 108 (1912) ♀. Java.
var. *taipingensis*, Forel, Zool. Jahrb. Syst. Vol. 36, p. 64 (1913) ♀. Malacca.
16. *V. punctata*, Viehmeyer, Deutsche Ent. Zeitschr. p. 526 (1914) ♀. Nouvelle-Guinée N. E.
17. *V. punctatostriata*, Mayr, Reise Novara, Formicid. p. 21 nota (1865) ♀. Iles de la Sonde, Malacca.
V. punctatostriata, Mayr, Tijdschr. v. Ent. Vol. 10, p. 94 (1867) ♀; Emery, Nova Caledonia, Vol. 1, p. 406 (1914).
? *V. oblonga* subsp. *laevithorax*, Emery, ibidem, Vol. 1, p. 406 (1914).
18. *V. rufiventris*, Forel, Ann. Soc. Ent. Belg. Vol. 45, p. 374 (1901) ♀ (Pl. 3, Fig. 18). Bornéo, Sumatra, Singapore.
V. rufiventris, Viehmeyer, Arch. f. Naturg. Vol. 81, A 8, p. 130 (1916) ♀ ♂.
Monomorium rufiventre, Emery, Nova Caledonia, Vol. 1, p. 104, nota (1914).
var. *simalurana*, Forel, Tijdschr. v. Ent. Vol. 58, p. 23 (1915) ♀ ♀ ♂. Sumatra.
19. *V. samoensis*, Mayr, Journ. Mus. Godeffroy, Vol. 12, p. 99 (1876) ♀ ♂. Samoa.
20. *V. simoides*, Emery, Ann. Mus. Stor. Nat. Genova, Vol. 38, p. 561, pl. 1, fig. 7, 8 (1897) ♀ ♀. Nouvelle-Guinée.
21. *V. subtilis*, Emery, ibidem, Vol. 25, p. 454 (1887) ♀. Iles Key.
var. *affinis*, Emery, ibidem, Vol. 25, p. 454 (1887) ♀ ♀. Nouvelle-Guinée.
subsp. *magna*, Viehmeyer, Deutsche Ent. Zeitschr. p. 525 (1914) ♀. Nouvelle-Guinée allemande.
subsp. *nigrescens*, Forel, Zool. Jahrb. Syst. Vol. 36, p. 69 (1913) ♀ ♀ ♂. Java, Sumatra.

2. GENUS HUBERIA, FOREL

Huberia. Forel, Ann. Soc. Ent. Belg. Vol. 34, C. R. p. 105 (1890).

Tetramorium (part.). Fred. Smith, Trans. Ent. Soc. Lond. p. 481 (1876).

Caractères. — *Ouvrière.* — Monomorphe, variant peu de taille.

Epistome sans carènes ni dents.

Mandibules trigones, munies de deux dents apicales et de denticules plus ou moins distincts en arrière. Palpes maxillaires de 5 articles, labiaux de 3.

Antennes de 11 articles, massue de 3 ou de 4 articles.

Gorselet impressionné à la suture méso-épinotale; épinotum armé.

Gastre non tronqué devant.

Du reste comme *Monomorium*.

Femelle. — Ailée; beaucoup plus grande que l'ouvrière.

Mâle. — A peu près de la même grandeur que la femelle.

Epistome entier.

Mandibules larges, dentées.

Antennes de 12 articles; scape beaucoup plus court que le 2^{me} article du funicule, 1^{er} article du funicule court.

Mésonotum avec sillons de Mayr distincts.

Gastre fusiforme, grand.

Armure génitale: stipes grand, saillant hors du gastre, allongé, en forme de cuiller.

Aile antérieure du type *Formica* avec cellule discoïdale.

Type. — *Tetramorium striatum*, Fred. Smith.

Distribution géographique des espèces. — Nouvelle-Zélande.

1. *H. brounii*, Forel, Ann. Soc. Ent. Belg. Vol. 39, p. 41 (1895) ♀. Nouvelle-Zélande.

2. *H. striata* (Fred. Smith), Trans. Ent. Soc. Lond. p. 481 (1876) ♀ ♀ ♂ Nouvelle-Zélande. (*Tetramorium striatum*).

H. striata, Forel, Ann. Soc. Ent. Belg. Vol. 34, C. R. p. 106 (1890) ♀ ♀ ;

Vol. 38, p. 229 (1894) ♂.

var. *rufescens*, Forel, Mitt. Schweiz. Ent. Ges. Vol. 8, p. 339 (1892) ♀.

Nouvelle-Zélande.

H. striata var. *rufescens*, Forel, Rev. Suisse Zool. Vol. 10, p. 447 (1902) ♀ ♀.

3. GENUS MONOMORIUM, MAYR

Monomorium. Mayr, Verh. Zool.-bot. Ver. Wien, Vol. 5, p. 452 (1855).

Atta (part.). Jerdon (1851); Fred. Smith (1858).

Formica (part.). Linné, etc.

Myrmica (part.). Shuckard, Fred. Smith, Gerstäcker, etc.

Caractères. — *Ouvrière.* — En général monomorphe, dimorphe dans certains groupes d'espèces. Epistome variable, généralement bicaréné, très souvent bidenté à son bord antérieur.

Arêtes frontales courtes.

Mandibules trigones, dentées ou denticulées.

Antennes de 12 ou plus rarement de 11 articles; dans une espèce elles ont 10 articles; ordinairement longues et minces; rarement sans massue différenciée; massue généralement de 3 articles, exceptionnellement de 4 ou plus.

Corselet à suture méso-épinotale marquée; épinotum généralement mutique; dans quelques espèces de la région australienne et de l'Amérique méridionale, ce segment est plus ou moins armé.

Pétiole plus ou moins longuement pédonculé en avant, surmonté d'un nœud en arrière. Pétiole et postpétiole inermes en dessous, ou munis d'une très petite dent.

Gastre plus ou moins tronqué à la base.

Pattes médiocres ou longues; éperons des tibias postérieurs généralement présents.

Sculpture très généralement fine.

Femelle. — Presque toujours ailée; taille généralement beaucoup plus grande que celle de l'ouvrière.

Epistome et antennes comme chez l'ouvrière.

Corselet ordinairement étroit et long.

Ailes présentant tous les passages du type *Solenopsis* au type *Formica*; cellule radiale ouverte; souvent la cellule discoïdale manque.

Mâle. — Ordinairement beaucoup plus petit que la femelle, mais, dans quelques espèces, la taille du mâle est presque égale à celle de la femelle ou est même un peu plus avantageuse.

Epistome court, inerme, la portion médiane plus ou moins bombée.

Mandibules dentées, excepté dans le sous-genre *Corynomyrme*.

Antennes de 13 articles, même dans le sous-genre *Lampromyrme*, où les ♀ et ♀ ont les antennes de 11 articles; scape cylindrique ou renflé, rarement plus long que les deux premiers articles du funicule.

Pas de sillons de Mayr sur le mésonotum, excepté dans le sous-genre *Chelaner*.

Armure génitale extrêmement variable suivant les espèces.

Dans l'aile antérieure, la cellule discoïdale manque plus souvent que chez la femelle (1).

Type. — *Monomorium minutum*, Mayr.

(1) Mayr dit, dans la diagnose du mâle (*Novara Reise Formic.* p. 22), que la cellule radiale est fermée. Pour ma part, je l'ai trouvée constamment ouverte dans toutes les espèces.

Distribution géographique des espèces. — Les régions chaudes et tempérées du monde entier (1). Les espèces américaines sont très peu nombreuses.

Ce genre protéiforme est nombreux en espèces; ses caractères sont excessivement indéterminés. C'est par excellence un genre souche, d'où sont dérivés nombre d'autres genres, dont les caractères répètent, en les variant, ceux de la souche. C'est aussi un genre très ancien : les espèces de *Monomorium* (6 espèces) constituent presque un tiers de la faune myrmécologique de la Nouvelle-Zélande.

Je divise le genre *Monomorium* en 12 sous-genres.

TABLE DES SOUS-GENRES

Ouvrières.

Il a été tenu compte de certains caractères des mâles. Le sous-genre *Corynomyrmex*, dont l'ouvrière n'est pas connue, n'est pas compris dans cette table.

1. *Antennes de 12 articles; yeux développés* 2.
- *Antennes de 11 articles; yeux développés* 8.
- *Antennes de 10 articles; yeux nuls* 12. Subgenus ANILLOMYRMA, Emery.
2. *Massue de 3 ou de 4 articles ou indistincte. Corselet du ♂ n'ayant pas de sillons de Mayr* 3.
- *Massue d'un nombre d'articles indéfini, les articles du funicule s'allongeant et s'épaississant à partir au moins du cinquième avant l'extrémité. Mésonotum du ♂ ayant des sillons de Mayr (Pl. 3, Fig. 21)* 1. Subgenus CHELANER, Emery.
3. *L'article du funicule qui précède les trois derniers est très distinctement plus grand que le précédent, mais beaucoup plus petit que le suivant, de sorte qu'il peut être question si la massue est de 3 ou 4 articles ou plus. Funicule du ♂ allant en s'épaississant un peu vers l'extrémité* 2. Subgenus NOTOMYRMEX, Emery.
- *Massue nettement de 3 ou de 4 articles ou pas distincte* 4.
4. *Massue de 3 articles; le 1^{er} étant remarquablement plus court et moins gros que le 2^{me}; le dernier au moins aussi grand que les deux précédents pris ensemble* 5.
- *Les deux premiers articles de la massue à peu près d'égale longueur* 6.
5. *Epistome ayant une forte carène médiane en avant, se divisant en arrière en deux; son bord antérieur anguleux* 5. Subgenus SYLLOPHOPSIS, Santschi.
- *Epistome dépourvu de carène médiane; son bord antérieur généralement plus ou moins bidenté. Funicule du ♂ s'épaississant un peu vers l'extrémité* 3. Subgenus MONOMORIUM, Mayr, s. str.
6. *Massue beaucoup plus courte que le reste du funicule, souvent indistincte; ♀ très dimorphes; scape du ♂ très court, 1^{er} article du funicule globuleux, funicule s'amincissant vers l'extrémité* 8. Subgenus HOLCOMYRMEX, Mayr.
- *Massue plus longue ou pas beaucoup plus courte que le reste du funicule ou bien ♀ pas du tout dimorphes* 7.

(1) Voir la table des espèces de l'Afrique australe : Arnold, *Ann. S. Afr. Mus.* Vol. 14, p. 204-200 (1910); pour les espèces paléarctiques : Emery, *Deutsche Ent. Zeitschr.* p. 664-667 (1908).

7. Ouvrières un peu dimorphes; massue de 3 articles, ou massue de 4 articles, avec les 2 premiers sensiblement égaux. Antennes du ♂ comme chez *Holcomyrmex* 12. Subgenus *PARHOLCOMYRMEX*, Emery.
 — Ouvrières pas du tout dimorphes; massue de 3 articles. Scape du ♂ pas aussi court; 1^{er} article du funicule pas globuleux, funicule ne s'amincissant pas vers l'extrémité 6. Subgenus *XEROMYRMEX*, Emery.
 8. Epistome armé de deux dents bien prononcées; espèces néotropicales. 10. Subgenus *MARTIA*, Forel.
 — Epistome plus ou moins inerme 9.
 9. Arêtes frontales formant un petit lobe arrondi, horizontal, de chaque côté, à peu près comme chez *Ponera* 9. Subgenus *ADLERZIA*, Forel.
 — Arêtes frontales de forme ordinaire 11. Subgenus *LAMPROMYRMEX*, Mayr.

1. SUBGENUS CHELANER, EMERY

Monomorium, subgenus **Chelaner**. Emery, Nova Caledonia, Vol. 1, p. 410 (1914).

Caractères. — Ouvrière. — Monomorphe.

Epistome bicaréné et bidenté à son bord antérieur.

Mandibules à cinq dents.

Antennes de 12 articles, grossissant insensiblement et formant une massue indistinctement limitée de 5 articles, les quatre derniers aussi longs que le reste du funicule, le dernier au moins aussi long que les deux précédents (**Pl. 3, Fig. 21**).

Dos du corselet impressionné à la suture méso-épinotale; épinotum anguleux, mais inerme.

Femelle. — Ailée; mêmes caractères que l'ouvrière.

Mâle. — Grand comme la femelle.

Antennes comme chez *Notomyrmex*.

Sillons de Mayr apparents sur le mésonotum.

Aile antérieure avec cellule discoïdale.

Dans l'armure génitale, le stipes est extrêmement grand et allongé, courbé en forceps.

Type. — *Monomorium forcipatum*, Emery.

Distribution géographique des espèces. — Nouvelle-Calédonie.

1. *M. forcipatum*, Emery, Nova Caledonia, Vol. 1, p. 410, pl. 13, f. 7 (1914) Nouvelle-Calédonie.
 ♀ ♀ ♂ (**Pl. 3, Fig. 21**).

2. *M. longipes*, Emery, ibidem, Vol. 1, p. 411 (1914) ♀. Nouvelle-Calédonie.

2. SUBGENUS NOTOMYRMEX. EMERY

Monomorium, subgenus **Notomyrmex**. Emery, Bull. Soc. Ent. Fr. p. 190 (1915).

Vollenhovia (part.). Forel, Rev. Suisse Zool. Vol. 18, p. 26 (1910).

Atta (part.). Fred. Smith, Cat. Hym. Brit. Mus. Vol. 6, p. 167 (1858).

Tetramorium (part.). Fred. Smith (1876), nec Mayr.

Caractères. — Ouvrière. — Toujours monomorphe, quelquefois de taille variable; longueur au moins 2,5 millimètres.

Epistome variable.

Antennes de 12 articles; massue plus courte que le reste du funicule, souvent peu accusée; de 3 ou 4 articles, c'est-à-dire que le 4^{me} article, en comptant depuis l'extrémité de l'antenne, est notablement

plus grand que le précédent, mais beaucoup plus petit que le suivant, de sorte qu'il peut être ou non compté, comme faisant partie de la massue.

Epinotum très variable, mutique ou pourvu de dents.

Femelle. — Ailée. Antennes comme chez l'ouvrière.

Aile antérieure normalement avec cellule discoïdale.

Mâle. — Plus petit que la femelle.

Antennes à scape cylindrique, long au moins comme le 2^{me} article du funicule, ordinairement plus long; 2^{me} article du funicule jamais globuleux; funicule grossissant un peu vers l'extrémité.

Type. — *Atta antarctica*, Fred. Smith.

Distribution géographique des espèces. — Malaisie, depuis Sumatra jusqu'à la Nouvelle-Guinée, Australie, Nouvelle-Calédonie, Nouvelle-Zélande, Chili, Patagonie. Si *M. schuckardi*, Forel et *M. mæstum*, Santschi (espèces aberrantes, que je ne connais que par la description) sont considérés comme appartenant à ce groupe, Madagascar et Afrique orientale.

ESPÈCES DE L'AMÉRIQUE AUSTRALE

3. *M. bidentatum*, Mayr, Verh. Zool.-bot. Ges. Wien, Vol. 37, p. 616 (1887) ♀ ♀. Chili.
4. *M. denticulatum*, Mayr, ibidem, Vol. 37, p. 614 (1887) ♀ ♀. Chili, Patagonie.
var. *navarinensis*, Forel, Hamburg Magalhaen. Sammlr. p. 7 (1904) ♀. Patagonie.
var. *picea*, Emery, Bull. Soc. Ent. Ital. Vol. 37, p. 120 (1905) ♀. Chili.
5. *M. latastei*, Emery, Actes Soc. Sc. Chili, Vol. 5, p. 10 (1895) ♀. Chili.

ESPÈCES DE L'AUSTRALIE, DE LA NOUVELLE-ZÉLANDE, DE LA NOUVELLE-CALÉDONIE, DE LA NOUVELLE-GUINÉE ET DE LA MALAISIE

GROUPE DE *M. ANTARCTICUM* (FRED. SMITH)

6. *M. antarcticum* (Fred. Smith), Cat. Hym. Brit. Mus. Vol. 6, p. 167 (1858) ♀ (*Atta*). Nouvelle-Zélande.
Formica antarctica, White, in Butler, Voy. Erebus & Terror, Zool. Vol. 2, pl. 7, f. 13 (1874).
M. antarcticum, Mayr, Verh. Zool.-bot. Ges. Wien, Vol. 36, p. 360 (1886) ♀;
Emery, Ann. Mus. Stor. Nat. Genova, Vol. 25, p. 458 (1887) ♂.
M. fulvum, Mayr, Verh. Zool.-bot. Ges. Vol. 12, p. 754 (1862); Reise Novara, Formicid. p. 93, pl. 3, f. 25 (1865) ♀.
7. *M. centrale*, Forel, Rev. Suisse Zool. Vol. 18, p. 28 (1910) ♀. Australie centr.
8. *M. croceiventre*, Emery, Nova Caledonia, Vol. 1, p. 407 (1914) ♀. Nouvelle-Calédonie.
9. *M. edentatum*, Emery, Ann. Mus. Stor. Nat. Genova, Vol. 38, p. 562 (1897) ♀. Nouvelle-Guinée.
subsp. *turneri*, Forel, Rev. Suisse Zool. Vol. 18, p. 26 (1910) ♀ (*Vollenhovia turneri*). Queensland.
M. edentatum subsp. *turneri*, Emery, Nova Caledonia, Vol. 1, p. 407 nota (1914).
10. *M. gilberti*, Forel, Rev. Suisse Zool. Vol. 10, p. 440 (1902) ♀. Queensland.
var. *mediorubra*, Forel, Arkiv f. Zool. Vol. 9, N° 16, p. 72 (1915) ♀. Queensland.
11. *M. integrum*, Forel, Ann. Soc. Ent. Belg. Vol. 38, p. 228 (1894) ♀ ♀ ♂. Nouvelle-Zélande.
12. *M. kiliani*, Forel, Rev. Suisse Zool. Vol. 10, p. 441 (1902) ♀. N. S. Wales.
var. *tambourinensis*, Forel, Arkiv f. Zool. Vol. 9, N° 16, p. 71 (1915) ♀. Queensland.
13. *M. leae*, Forel, Bull. Soc. Vaud. Sc. Nat. Vol. 49, p. 185 (1913) ♀ ♀. Tasmanie.
14. *M. melleum*, Emery, Nova Caledonia, Vol. 1, p. 408, pl. 13, f. 5 (1914) ♀ ♀. Nouvelle-Calédonie.
15. *M. nitidum* (Fred. Smith), Trans. Ent. Soc. Lond. p. 480 (1876) ♀ ♀ ♂. Nouvelle-Zélande.
(*Tetramorium*).
M. nitidum, Mayr, Verh. Zool.-bot. Ges. Wien, Vol. 36, p. 363 (1886); Forel, Mitt. Schweiz. Ent. Ges. Vol. 8, p. 340 (1892).

16. *M. rubriceps*, Mayr, Journ. Mus. Godeffroy, Vol. 12, p. 101 (1876) ♀ ♂ Queensland, N.S. Wales.
(Pl. 3. Fig. 20).
M. rubriceps, Emery, Boll. Labor. Zool. Scuola Agr. Portici, Vol. 8, p. 184, (1914) ♀ ergatoid.
var. *cincta*, Wheeler, Proc. Nat. Acad. Sc. Washington, Vol. 3, p. 114, fig. 3 Victoria.
(1917) ♀ ♀.
var. *rubra*, Forel, Arkiv. f. Zool. Vol. 9, N° 16, p. 72, nota (1915) ♀. N. S. Wales.
subsp. *extreminigra*, Forel, ibidem, Vol. 9, N° 16, p. 73 (1915) ♀. Queensland.
17. *M. smithi*, Forel, Mitt. Schweiz. Ent. Ges. Vol. 8, p. 342 (1892) ♀ ♀ ♂. Nouvelle-Zélande.
18. *M. subapterum*, Wheeler, Proc. Nat. Acad. Sc. Washington, Vol. 3, p. 112, fig. 2 (1917) ♀ ♀. Australie N. O.
var. *bogischi*, Wheeler, ibidem, Vol. 3, p. 112 (1917) ♀ ♀. Australie N. O.
19. *M. succineum*, Stitz, Sitz. ber. Naturf. Freunde Berlin, p. 367 (1911) ♀. Nouvelle-Zélande.
20. *M. suteri*, Forel, Mitt. Schweiz. Ent. Ges. Vol. 8, p. 340 (1892) ♀ ♀ ♂. Nouvelle-Zélande.
21. *M. tricolor*, Emery, Nova Caledonia, Vol. 1, p. 407 (1914) ♀. Nouvelle-Calédonie.

GROUPE DE *M. APER*, EMERY

22. *M. aper*, Emery, Nova Caledonia, Vol. 1, p. 409, pl. 13, f. 6 (1914) ♀ ♀. Nouvelle-Calédonie.
var. *dubia*, Emery, ibidem, Vol. 1, p. 410 (1914) ♀. Nouvelle-Calédonie.
23. *M. bicornis*, Forel, Fauna S. W. Austral. Vol. 1, p. 276 (1907) ♀. Australie S. O.

ESPÈCES D'AFRIQUE ET DE MADAGASCAR

24. *M. moestum*, Santschi, Voy. Alluaud & Jeannel, Afr. or., Hym. p. 74, fig. 7 (1914) ♀. Afrique orient. anglaise.
25. *M. shuckardi*, Forel, Ann. Soc. Ent. Belg. Vol. 39, p. 251 (1895) ♀. Madagascar.

3. SUBGENUS MONOMORIUM (MAYR), EMERY SENSU STR.

Monomorium. Mayr, Verh. Zool.-bot. Ver. Wien, Vol. 5, p. 452 (1855).

Diplorhoptrum (part.). Fred. Smith, Lucas (1858), nec Mayr.

Caractères. — *Ouvrière.* — Toujours monomorphe; taille peu variable; espèces atteignant tout au plus 2,5 millimètres de longueur.

Antennes de 12 articles, à massue de 3, très accusée, plus longue que le reste du funicule; le 1^{er} article de la massue est notablement plus court et moins gros que le 2^{me}; le dernier est plus long et plus gros que les deux précédents réunis, souvent de beaucoup (tendance à une massue de deux articles).

Epinotum mutique.

Femelle. — Généralement ailée. Antennes comme l'ouvrière.

Mâle. — Je ne connais que les ♂ de *M. minutum*, Mayr et de *M. pharaonis*, L.; ils sont plus petits que la femelle. Caractères du sous-genre *Notomyrmex*. Aile antérieure sans cellule discoïdale.

Type. — *Monomorium minutum*, Mayr.

Distribution géographique des espèces. — Dans presque tous les pays chauds et tempérés.

Les formes du *M. minutum*, Mayr, sont répandues dans beaucoup de contrées, soit naturellement, soit peut-être avec l'aide du commerce. *M. floricola*, Jerdon, se trouve actuellement dans la zone tropicale du monde entier, probablement à la suite d'importations fortuites. Ces deux espèces ne sont pas domestiques.

Au contraire, *M. pharaonis*, L. est par excellence la Fourmi domestique; elle a été introduite dans la plupart des grandes villes. Dans les climats tempérés et froids, elle habite dans les serres, les appartements chauffés et particulièrement dans le voisinage des fours (1).

GROUPE DE *M. LATINODE*, MAYR

26. *M. foreli*, Viehmeyer, Arch. f. Naturg. Vol. 79 (A), 12, p. 32 (1914) ♀ Australie S.
(subg. *Holcomyrmex*).
27. *M. latinode*, Mayr, Ann. Mus. Stor. Nat. Genova, Vol. 2, p. 152 Bornéo, une grande partie
(1872) ♀. de l'Inde, Formose.
M. latinode, Forel, Journ. Bombay Nat. Hist. Soc. Vol. 14, p. 685 (1902);
Bingham, Fauna, Brit. India, Hym. Vol. 2, p. 200, 201, 211, fig. 75 (1903) ♀.
var. *brunnea* Emery, Ann. Soc. Ent. Fr. Vol. 62, p. 25 (1893) ♀. Ceylan.
28. *M. rothsteini*, Forel, Rev. Suisse Zool. Vol. 10, p. 444 (1902) ♀. Queensland, N. S. Wales.
var. *humilior*, Forel, ibidem, Vol. 18, p. 27 (1910) ♀. Australie centrale.
M. rothsteini var. *humilius*, Wheeler, Proc. Nat. Acad. Washington, Vol. 3,
p. 111, fig. 1 (1917) ♀.
var. *leda*, Forel, Arkiv. f. Zool. Vol. 9, No 16, p. 71 (1915) ♀ ♂. Queensland et Australie N. O.
var. *tosta*, Wheeler, Trans. Royal Soc. South Austral. Vol. 39, p. 806 (1915) ♀. Australie centrale.
29. *M. sordidum*, Forel, Rev. Suisse Zool. Vol. 10, p. 443 (1902) ♀. N. S. Wales.
var. *nigriventris*, Forel, ibidem, Vol. 18, p. 29 (1910) ♀ ♀. N. S. Wales.

GROUPE DES ESPÈCES SE RALLIANT A *M. MINUTUM*, MAYR

30. *M. altinode*, Santschi, Ann. Soc. Ent. Fr. Vol. 78, p. 359, fig. 4 (1909) ♀ Congo.
(*rhopalocercum* var.).
M. altinode, Santschi, Medd. Göteborg. Mus. Zool. Vol. 3, p. 18 (1914).
31. *M. andréi*, E. Saunders, Ent. M. Magaz. Vol. 26, p. 204 (1890) ♀. Gibraltar.
M. andréi, Emery, Deutsche Ent. Zeitschr. p. 664, 682 (1908) ♀.
subsp. *fur*, Forel, Bull. Soc. Vaud. Sc. Nat. Vol. 30, p. 19 (1894) ♀ ♀. Algérie O.
M. andréi subsp. *fur*, Emery, Deutsche Ent. Zeitschr. p. 666, 683 (1908) ♀ ♀.
32. *M. angustinode*, Forel, Rev. Zool. Afr. Vol. 2, p. 334 (1913) ♀. Katanga.
33. *M. antipodum*, Forel, Ann. Soc. Ent. Belg. Vol. 45, p. 377 (1901) ♀. Nouvelle-Zélande.
34. *M. arnoldi*, Forel, ibidem, Vol. 56, p. 137 (1912) ♀. Rhodesia.
M. arnoldi, Arnold, Ann. S. Afr. Mus. Vol. 14, p. 232, pl. 5, f. 60 (1916) ♀.
35. *M. biroï*, Forel, Ann. Mus. Nat. Hung. Vol. 5, p. 19 (1907) ♀. Inde.
36. *M. braunsi*, Mayr, Ann. Naturh. Hofmus. Wien, Vol. 16, p. 7 (1901) ♀. Cape Colony.
M. braunsi, Arnold, Ann. S. Afr. Mus. Vol. 14, p. 234 (1916) ♀.
var. *shilohensis*, Forel, Deutsche Ent. Zeitschr. Beiheft, p. 217 (1913) ♀. Rhodésie.
M. braunsi var. *shilohensis*, Arnold, Ann. S. Afr. Mus. Vol. 14, p. 235 (1916) ♀.
37. *M. butteli*, Forel, Zool. Jahrb. Syst. Vol. 36, p. 54 (1913) ♀ ♀. Sumatra.
subsp. *demochrum*, Viehmeyer, Arch. f. Naturg. Vol. 81, A. 8, p. 131 (1916) ♀. Singapore.
38. *M. carbonarium*, Fred. Smith, Cat. Hym. Brit. Mus. Vol. 6, p. 127 (1858) Madère, Açores.
♀ ♀ ♂ (*Myrmica* [*M.*] *carbonaria*).
M. minutum carbonarium, Emery, Deutsche Ent. Zeitschr. p. 681, fig. 11b
(1908) ♀ ♀ ♂.
M. carbonarium, Wheeler, Bull. Amer. Mus. Nat. Hist. Vol. 24, p. 423 (1908);
Forel, Journ. Bombay Nat. Hist. Soc. Vol. 14, p. 686 (1902) ♀.
M. minutum, Mayr, Reise Novara, Formicid. p. 91 (1865) ♀ ♂; Ern. André,
Spec. Hym. Europe, Vol. 2, p. 341 (1882) ♂ nec ♀ ♀.
subsp. *ebenina*, Forel, in Grandidier, Hist. phys. Madagascar, Vol. 20, 2, p. 165 (1891) Antilles, Amérique N.
♀ (*minutum* var.).
M. carbonarium subsp. *ebeninum*, Wheeler, Bull. Amer. Mus. Nat. Hist.
Vol. 24, p. 423 (1908).
M. carbonarium, Forel, Mitt. München. Ent. Ver. Vol. 5, p. 8 (1881) ♀.

(1) Bellevoie, « Etude sur la Fourmi domestique », Bull. Soc. Etudes Sc. Nat. Reims, 1^{re} année, p. 21-37 (1891).

39. *M. egens*, Forel, Ann. Soc. Ent. Belg. Vol. 54, p. 443 (1910) ♀.
40. *M. floricola* (Jerdon), Madras Journ. Litt. Sc. Vol. 17, p. 107 (1851) ♀ (*Atta*).
M. floricola, Emery, in Dalla Torre, Catal. Hym. Vol. 7, p. 66 (1893); Forel, Journ. Bombay Nat. Hist. Soc. Vol. 14, p. 686 (1902); Bingham, Fauna Brit. India, Hym. Vol. 2, p. 201, 211 (1903) ♀; Wheeler, Bull. Amer. Mus. Nat. Hist. Vol. 21, p. 87, fig. (1905) ♀; Emery, Deutsche Ent. Zeitschr. p. 664, 666, 682 (1908) ♀ ♀.
- M. pacillum*, Roger, Berlin. Ent. Zeitschr. Vol. 7, p. 199 (1863) ♀ ♀; Wheeler, Bull. Mus. Comp. Zool. Harvard, Vol. 54, p. 485 (1913).
- M. speculare*, Mayr, Sitz. ber. Akad. Wiss. Wien, Vol. 63, p. 509 (1866) ♀; Verh. Zool.-bot. Ges. Wien, Vol. 28, p. 671 (1878).
- ? *M. cinnabari*, Roger, Berlin. Ent. Zeitschr. Vol. 7, p. 199 (1863) ♀; Wheeler, Bull. Mus. Comp. Zool. Harvard, Vol. 54, p. 486 (1913).
- ? *M. intrudens*, Fred. Smith, Trans. Ent. Soc. Lond. p. 406 (1874) ♀; Emery, Deutsche Ent. Zeitschr. p. 682 (1908).
- var. *furina*, Forel, Termitenleben Ceylon, p. 221 (1911) ♀ ♀.
- var. *philippinense*, Forel, Philipp. Journ. Sc. Vol. 5, Sect. D, p. 123 (1910) ♀.
41. *M. fossulatum*, Emery, Ann. Mus. Stor. Nat. Genova, Vol. 34, p. 465 (1894) ♀ ♀.
- M. fossulatum*, Forel, Journ. Bombay Nat. Hist. Soc. Vol. 14, p. 686 (1902); Bingham, Fauna Brit. India, Hym. Vol. 2, p. 201, 205 (1903) ♀ ♀.
- subsp. *sechellensis*, Emery, Ann. Soc. Ent. Fr. Vol. 63, p. 69, fig. (1894) ♀ ♀.
- var. *papuasiae*, Emery, Term. Füzet, Vol. 23, p. 326 (1900) ♀.
42. *M. hanneli*, Forel, Ann. Mus. Nat. Hung. Vol. 5, p. 18 (1907) ♀.
43. *M. leimbachi*, Forel, Bull. Soc. Vaud. Sc. Nat. Vol. 50, p. 246 (1914) ♀.
- M. leimbachi*, Arnold, Ann. S. Afr. Mus. Vol. 14, p. 233 (1916) ♀.
44. *M. luisae*, Forel, Rev. Suisse Zool. Vol. 12, p. 25 (1904) ♀ ♀.
45. *M. minutum*, Mayr, Verh. Zool.-bot. Ver. Wien, Vol. 5, p. 453 (1855) ♀.
- Myrmica* (*M.*) *minuta*, Fred. Smith, Cat. Hym. Brit. Mus. Vol. 6, p. 123 (1858).
- M. minutum*, Mayr, Eur. Formicid. p. 72 (1861) ♀; Ern. André, Spec. Hym. Europe, Vol. 2, p. 333, 338, 341 (1882) ♀ ♀; Emery, Deutsche Ent. Zeitschr. p. 664, 666, 680, 681, fig. 11 a (1908) ♀ ♀; Forel, Fauna Ins. Helvet. Hym. Form. p. 39 (1915) ♀ ♀; Emery, Bull. Soc. Ent. Ital. Vol. 47, p. 160, 162, fig. 39 a, b, 40 (1916) ♀ ♀; Arnold, Ann. S. Afr. Mus. Vol. 14, p. 217 (1916) ♀.
- M. carbonarium*, Emery, Ann. Mus. Stor. Nat. Genova, Vol. 16, p. 532 (1881) ♀.
- var. *leopoldina*, Forel, Ann. Soc. Ent. Belg. Vol. 49, p. 179 (1905) ♀.
- var. *pallidipes*, Forel, Zool. Jahrb. Syst. Vol. 29, p. 252 (1910) ♀.
- var. *taprobanæ*, Forel, ibidem, Vol. 36, p. 53 (1913) ♀ ♀.
- subsp. *boerorum*, Forel, Ann. Soc. Ent. Belg. Vol. 54, p. 442 (1910) ♀ ♀ (*minutum* var.).
- M. minutum* st. *boerorum*, Forel, Bull. Soc. Vaud. Sc. Nat. Vol. 50, p. 244 (1914) ♀ ♀; Arnold, Ann. S. Afr. Mus. Vol. 14, p. 218 (1916) ♀ ♀.
- subsp. *brasiliensis*, Forel, Verh. Zool.-bot. Ges. Wien, Vol. 58, p. 361 (1908) ♀.
- subsp. *hildebrandti*, Forel, in Grandidier, Hist. Phys. Madagascar, Vol. 20, 2, p. 256 (1892).
- subsp. *hottentota*, Emery, Ann. Soc. Ent. Fr. Vol. 63, p. 26 (1895) ♀.
- M. minutum* st. *hottentota*, Arnold, Ann. S. Afr. Mus. Vol. 14, p. 218 (1916) ♀.
- subsp. *imerinensis*, Forel, in Grandidier, Hist. Phys. Madagascar, Vol. 20, 2, p. 257 (1892) ♀ ♂.
- subsp. *liliuokalanii*, Forel, Fauna Hawaiiens. p. 119 (1899) ♀.
- var. *javana*, Forel, Notes Leyden, Mus. Vol. 31, p. 225 (1910) ♀.
- M. minutum* subsp. *liliuokalanii* var. *javana*, Viehmeyer, Arch. f. Naturg. Vol. 81, A. 8, p. 132 (1916) ♀ ♂.
- subsp. *madecassa*, Forel, in Grandidier, Hist. Phys. Madagascar, Vol. 20, 2, p. 255 (1892) ♀.
- M. minutum* (part.), Forel, ibidem, Vol. 20, 2, p. 164 (1891) ♀.
- subsp. *minima*, Buckley, Proc. Ent. Soc. Philadelphia, Vol. 6, p. 338 (1867) ♀ ♀ (*Myrmica* [*M.*] *minima*).
- M. minutum* var. *minimum*, Emery, Zool. Jahrb. Syst. Vol. 8, p. 274 (1895) ♀ ♀ ♂.
- M. minutum* *mininum*, Wheeler, Bull. Amer. Mus. Nat. Hist. Vol. 24, p. 423 (1908).
- M. mininum*, Wheeler, Journ. New-York Ent. Soc. Vol. 22, p. 42 (1914).
- M. minutum*, Mayr, Sitz. ber. Akad. Wiss. Wien, Vol. 53, p. 506 (1866) ♀.

Camerun.

Cosmopolite

dans les tropiques.

Provient probablement
de la région indienne.

Ceylan, Indochine.

Luzon.

Birmanie, Formose.

Seychelles.

Nouvelle-Guinée N. E.

Afrique orientale.

Cape Town.

Kashmir.

Bassin de la Méditer.: pas
en Corsenien Sardaigne.

Congo.

Erythrée.

Ceylan.

Orange, Cape Colony.

Brésil: Rio-Janeiro.

Madagascar.

Cape Colony.

Madagascar.

Iles Hawaï.

Java, Singapore.

Madagascar.

Amérique N.

- Myrmica* (*M.*) *atra*, Buckley, Proc. Ent. Soc. Philadelphia, Vol. 6, p. 342 (1867) ♀.
 var. *compressa*, Wheeler, Journ. New York Ent. Soc. Vol. 22, p. 43 (1914) ♀ ♀ Mexique.
 (*minimum* subsp.).
 var. *cyanea*, Wheeler, ibidem, Vol. 22, p. 43 (1914) ♀ ♀ (*minimum* subsp.) Mexique.
 var. *ergatogyna*, Wheeler, Bull. Amer. Mus. Nat. Hist. Vol. 20, p. 269 (1904) ♀ ♀ Californie : Ile Catalina.
 (*minutum* var.).
46. *M. musicum*, Forel, Ann. Soc. Ent. Belg. Vol. 54, p. 442 (1910) ♀ ♀ Natal.
 (*oscaris* subsp.).
M. oscaris, st. *musicum*, Arnold, Ann. S. Afr. Mus. Vol. 14, p. 230 (1916) ♀.
 subsp. *springvalensis*, Forel, Ann. Soc. Ent. Belg. Vol. 56, p. 136 (1912) ♀ (*oscaris* st.). Rhodesia.
M. oscaris, st. *springvalense*, Arnold, Ann. S. Afr. Mus. Vol. 14, p. 230 (1916) ♀.
 var. *paterna*, Forel, Bull. Soc. Vaud. Sc. Nat. Vol. 50, p. 248 (1914) ♀ (*oscaris*,
 st. *springvalensis*, var.). Cape Colony.
M. oscaris, st. *springvalensis*, var. *paterna*, Arnold, Ann. S. Afr. Mus. Vol. 14,
 p. 231 (1916) ♀.
47. *M. nipponense*, Wheeler, Bull. Amer. Mus. Nat. Hist. Vol. 22, p. 310 Japon : Yokohama.
 (1906) ♀.
M. nipponense, Emery, Deutsche Ent. Zeitschr. p. 664, 682 (1908) ♀.
48. *M. ophthalmicum*, Forel, Mitt. Schweiz. Ent. Ges. Vol. 9, p. 87 (1894) ♀. Abyssinie.
49. *M. oscaris*, Forel, ibidem, Vol. 9, p. 86 (1894) ♀. Abyssinie.
 var. *nuptialis*, Forel, Deutsche Ent. Zeitschr. Beiheft, p. 216 (1913) ♀. Rhodesia.
M. oscaris, var. *nuptialis*, Arnold, Ann. S. Afr. Mus. Vol. 14, p. 229 (1916) ♀.
 var. *excensuræ*, Forel, Bull. Soc. Vaud. Sc. Nat. Vol. 50, p. 342 (1915) ♀. Cape Colony.
50. *M. pacis*, Forel, ibidem, Vol. 50, p. 343 (1915) ♀. Cape Town.
M. pacis, Arnold, Ann. S. Afr. Mus. Vol. 14, p. 234 (1916) ♀.
51. *M. prossae*, Forel, Rev. Suisse Zool. Vol. 24, p. 418 (1916) ♀ (*amblyops* st.). Rhodesia.
M. amblyops st. *bulawayensis*, Forel, Bull. Soc. Vaud. Sc. Nat. Vol. 50, p. 247
 (1914) ♀; Arnold, Ann. S. Afr. Mus. Vol. 14, p. 236 (1916) ♀ ♀ ♂.
52. *M. rhopalocerum*, Emery, Ann. Soc. Ent. Fr. Vol. 63, p. 25, pl. 2, f. 29 Cape Colony.
 (1895) ♀.
M. rhopalocerum, Arnold, Ann. S. Afr. Mus. Vol. 14, p. 215 (1916) ♀.
 var. *gabrielensis*, Forel, Rev. Suisse Zool. Vol. 24, p. 418 (1916) ♀ ♀. Congo.
 subsp. *speluncarum*, Santschi, Voy. Alluaud & Jeannel, Afr. Or. Hym. p. 72, fig. 6 Afrique or anglaise.
 (1914) ♀.
53. *M. schultzei*, Forel, in Schultze, Zool. Anthropol. Reise Afr. Formicid.
 p. 18 (1910) ♀ ♀.
M. schultzei, Arnold, Ann. S. Afr. Mus. Vol. 14, p. 231 (1916) ♀ ♀.
54. *M. subcoecum*, Emery, Bull. Soc. Ent. Ital. Vol. 26, p. 150 (1894) ♀ ♀. Antilles : St-Thomas.
 subsp. *australica*, Forel, Ann. Mus. Nat. Hung. Vol. 5, p. 20 (1907) ♀. N. S. Wales.
55. *M. talpa*, Emery, Nova Guinea, Vol. 9, p. 252 (1911) ♀. Nouvelle-Guinée O.
56. *M. termitobium*, Forel, Ann. Soc. Ent. Belg. Vol. 36, p. 522 (1892) ♀. Madagascar.
57. *M. triviale*, Wheeler, Bull. Ann. Mus. Nat. Hist. Vol. 21, p. 311 (1906) ♀. Japon : Yokohama.
M. triviale, Emery, Deutsche Ent. Zeitschr. p. 664, 683 (1908) ♀.
58. *M. zulu*, Santschi, Medd. Göteborg Mus. Zool. Vol. 3, p. 18 (1914) ♀. Zululand.
M. zulu, Arnold, Ann. S. Afr. Mus. Vol. 14, p. 215 (1916) ♀.

GROUPE DE *M. PHARAONIS*, L.

59. *M. dichroum*, Forel, Rev. Suisse Zool. Vol. 10, p. 212 (1902) ♀ ♀. Hindoustan.
M. dichroum, Forel, Journ. Bombay Nat. Hist. Soc. Vol. 14, p. 686, 688
 (1902); Bingham, Fauna Brit. India, Hym. Vol. 2, p. 201, 202 (1903) ♀ ♀;
 Forel, Bull. Soc. Vaud. Sc. Nat. Vol. 51, p. 721 (1918) ♀.
60. *M. osiridis*, Santschi, Ann. Soc. Ent. Fr. Vol. 84, p. 258, fig. 7 (1915) ♀. Afrique or anglaise.
61. *M. pharaonis* (Linné), Syst. Nat. Ed. 10, Vol. 1, p. 580 (1758) [*Formica*]. Cosmopolite dans
Formica pharaonis, Latreille, Fourmis, p. 290 (1802). les pays chauds.
Myrmica pharaonis, Roger, Berl. Ent. Zeitschr. Vol. 6, p. 294 (1862) ♀ ♂. Fourmi domestique.
M. pharaonis, Mayr, Verh. Zool.-bot. Ges. Wien, Vol. 12, p. 752 (1862); Reise
 Novara, Formicid. p. 90 (1865) ♂; Tijdschr. v. Ent. Vol. 10, p. 95 (1867)
 ♀ ♀ ♂; Edw. Saunders, Trans. Ent. Soc. Lond. p. 222 (1880) ♀ ♀ ♂;
 Ern. André, Spec. Hym. Europe, Vol. 2, p. 333, 338, 342 (1882) ♀ ♀ ♂;
 Bellevoye, Soc. Etudes Sc. Nat. Reims, Vol. 1, p. 21 et suiv. pl. (1891)

♀ ♀ ♂; Forel, in Grandidier, Hist. phys. Madagascar, Vol. 20, 2, p. 163 (1891) ♀ ♀ ♂; Journ. Bombay Nat. Hist. Soc. Vol. 14, p. 686 (1902) ♀; Bingham, Fauna Brit. India, Hym. Vol. 2, p. 201, 202 (1903) ♀ ♀; Ruzsky, Formic. Imp. Rossici, Vol. 1, p. 633, 638, fig. 160-162 (1905) ♀ ♀ ♂; Emery, Deutsche Ent. Zeitschr. p. 664, 665, 667, 684 (1908) ♀ ♀ ♂; Donisthorpe, Brit. Ants, p. 96, pl. 6 (1915); Forel, Fauna Ins. Helvet. Hym. Form. p. 39 (1915); Emery, Bull. Soc. Ent. Ital. Vol. 47, p. 161, 163 (1916) ♀ ♀ ♂; Arnold, Ann. S. Afr. Mus. Vol. 14, p. 228 (1916) ♀ ♀ ♂.

Formica antiguensis, Fabricius, Ent. Syst. Vol. 2, p. 357 (1793).

Myrmica domestica, Shuckard, Mag. Nat. Hist. N. S. Vol. 2, p. 626 (1838) ♀ ♂;

Fred. Smith, Trans. Ent. Soc. Lond. (2), Vol. 3, p. 130 (1855) ♀ ♀ ♂.

Diplorhoptum domesticum, Gaskell, Ent. M. Magaz. Vol. 13, p. 254 (1877)

Myrmica unifasciata, Bostock, Trans. Ent. Soc. Lond. Vol. 2, Proc. p. 51 (1839).

Atta minuta, Jerdon, Journ. Madras Litter. Soc. Vol. 17, p. 105 (1851) ♀.

Myrmica (Diplorhoptum) molesta, Fred. Smith, Cat. Hym. Brit. Mus. Vol. 6, p. 122 (1858) nec Say.

Pheidole molesta, Roger, Berl. Ent. Zeitschr. Vol. 3, p. 259 (1859).

Myrmica molesta, Meinert, Natur. Afh. Dansk. Vid. Selsk (5), Vol. 5, p. 335 (1860) ♀ ♀ ♂.

Myrmica (Monomorium) fragilis, Fred. Smith, Cat. Hym. Brit. Mus. Vol. 6, p. 124 (1858) ♀.

Myrmica (Monomorium) contigua, Fred. Smith, ibidem, p. 125 (1858) ♀.

Diplorhoptum fugax, Lucas, Ann. Soc. Ent. Fr. (3), Vol. 6, Bull. p. 81 (1858) nec Latreille.

62. *M. sahlbergi*, Emery, Oefvers. Finska Vet. Soc. Vol. 20, p. 8, fig. Palestine.
(1898) ♀ ♀.

M. sahlbergi, Emery, Deutsche Ent. Zeitschr. p. 664, 666, 684. ♀ ♀.

63. *M. setuliferum*, Forel, in Schultze, Zool. Anthropol. Reise Afr. Formicid. Kalahari.
p. 16 (1910) ♀ ♂ (?).

M. setuliferum, Arnold, Ann. S. Afr. Mus. Vol. 14, p. 227 (1916) ♀.

var. *notula*, Forel, Ann. Soc. Ent. Belg. Vol. 54, p. 441 (1910) ♀ ♂. Natal.

M. setuliferum, var. *notula*, Arnold, Ann. S. Afr. Mus. Vol. 14, p. 228 (1916) ♀ ♂.

64. *M. wroughtoni*, Forel, Rev. Suisse Zool. Vol. 10, p. 209 (1902) ♀. Hindoustan O.

M. wroughtonii, Forel, Journ. Bombay Nat. Hist. Soc. Vol. 14, p. 686, 687 (1902); Bingham, Fauna Brit. India, Hym. Vol. 2, p. 201, 204 (1903) ♀.

4. SUBGENUS CORYNOMYRMEX, VIEHMEYER

Monomorium, subgenus **Corynomyrmex**. Viehmeyer, Arch. f. Naturg. Vol. 81, A. 8, p. 134 (1916).

Caractères. D'après Viehmeyer. — *Ouvrière*. — Inconnue (inexistante?).

Femelle. — Très petite (2 millimètres); ailée.

Antennes de 12 articles; 1^{er} article du funicule aussi long que les 3 suivants; massue de 3 articles; les deux premiers subégaux, le dernier plus long que les deux précédents ensemble.

Du reste, caractères du sous-genre précédent.

Mâle. — Mandibules courtes, sans bord masticateur, avec une dent apicale et tout au plus une deuxième dent rudimentaire.

Antennes de 12 articles; scape long; 1^{er} article du funicule grand; massue de 3 articles, semblable à celle de la femelle.

Ethologie. — L'unique espèce a été décrite sur un petit nombre d'exemplaires ♀ et ♂, pris dans les galeries d'un nid de *M. floricola*. M. Viehmeyer suppose que cette Fourmi vit en parasite de *M. floricola*, et que l'♂ n'existe pas. Par ses caractères, cette Fourmi me paraît avoir beaucoup de ressemblance avec le genre parasite *Epoecus*.

Distribution géographique de l'espèce. — Singapore.

65. *M. hospitum*, Viehmeyer, Arch. f. Naturg. Vol. 81, A. 8, p. 133 (1916) ♀ ♂. Singapore.

5. SUBGENUS SYLLOPHOPSIS, SANTSCHI

Monomorium, subgenus **Syllophopsis**. Santschi, Ann. Soc. Ent. Fr. Vol. 84, p. 259 (1915).

Caractères. — *Ouvrière* (d'après Santschi). — Arêtes frontales très rapprochées.

Epistome ayant une forte carène médiane, mousse en avant et se divisant en arrière en deux faibles carènes, plus ou moins distinctes et peu divergentes; son bord antérieur anguleux, à sommet mousse ou arrondi.

Yeux rudimentaires.

Du reste, caractères du sous-genre *Monomorium*.

Femelle et *mâle* inconnus.

Type. — *M. modestum*, Santschi.

Distribution géographique de l'espèce. — Afrique australe.

66. *M. modestum*, Santschi, Medd. Göteborg Mus. Zool. Vol. 3, p. 17 (1914) ♀. Natal.

M. (Syllophopsis) modestum, Santschi, Ann. Soc. Ent. Fr. Vol. 84, p. 259, fig. 8 (1915) ♀.

M. modestum, Arnold, Ann. S. Afr. Mus. Ent. Fr. Vol. 14, p. 214 (1916) ♀.

var. *transvaalensis*, n. nom.

M. modestum, var. *boerorum*, Santschi, Ann. Soc. Ent. Fr. Vol. 84, p. 160, Transvaal. fig. 9 (1915) ♀ (nomen praeocc.).

6. SUBGENUS XEROMYRMEX, EMERY

Monomorium, subgenus **Xeromyrmex**. Emery, Bull. Soc. Ent. Fr. p. 190 (1915).

Holcomyrmex (part.). Emery, ibidem, p. 418 (1896).

? **Aphaenogaster** (part.). Walker (1871).

Caractères. — *Ouvrière*. — Toujours monomorphe; taille peu variable.

Antennes de 12 articles, à massue de 3, mince, souvent plus courte que le reste du funicule: le 1^{er} article de la massue n'est ordinairement pas notablement plus court, ni moins gros que le 2^{me}; le dernier n'est généralement pas aussi long que les deux précédents réunis (**Pl. 3, Fig. 22**).

Epinotum ordinairement mutique, exceptionnellement subdenté ou denté.

Femelle. — Ailée. Antennes comme chez l'ouvrière.

Mâle. — Taille pas beaucoup moindre que celle de la ♀.

Scape cylindrique, aussi long, au moins, que le 2^{me} article du funicule; 1^{er} article du funicule cylindrique ou médiocrement renflé, mais pas globuleux; le funicule n'est pas plus gros vers l'extrémité et ne va pas non plus s'amincissant vers le bout comme chez *Holcomyrmex* et *Parholcomyrmex*.

Ethologie. — Fourmis des lieux arides, quelques-unes habitent les déserts (1); certaines espèces sont pourvues d'un psammophore plus ou moins développé (2).

Type. — *Formica salomonis*, L.

(1) Forel, *Eine myrmekologische Ferienreise nach Tunesien und Ostalgerien*. Humboldt, Vol. 9, p. 296-306 (1890).

(2) M. Santschi a établi tout dernièrement, Bull. Soc. Ent. Fr. p. 92 (1919) sur *M. chobauti*, Emery et *M. lameerei*, Forel, le sous-genre *Equesimessor*. Ces espèces ont la tête plate ou creusée en dessous et le psammophore plus développé que chez toutes les autres; elles sont exclusivement déserticoles et moissonneuses, et récoltent les graines allongées de l'*Aristida pungens*. La Fourmi, tenant entre ses mandibules l'extrémité pointue de sa graine, la « chevauche comme une sorcière son balai » selon l'expression pittoresque de M. Lameere, Ann. Soc. Ent. Belg. Vol. 46, p. 166 (1902). Les ♂ ont le scape plus court que les autres *Xeromyrmex*, et l'aile antérieure a une cellule discoïdale, qui manque, par contre, selon Santschi, chez *Xeromyrmex*. Peut-être *M. barbatulum*, Mayr, devra-t-il rentrer dans la nouvelle coupe.

Distribution géographique des espèces. — Toute l'Afrique, une partie du littoral européen de la Méditerranée, Asie occidentale et centrale, jusques et y compris l'Hindoustan et la Birmanie. Paraît manquer à Madagascar et à Ceylan.

67. *M. aberrans*, Forel, Rev. Suisse Zool. Vol. 10, p. 209 (1902) ♀. Inde centrale.
M. aberrans, Forel, Journ. Bombay Nat. Hist. Soc. Vol. 14, p. 685, 687 (1902); Bingham, Fauna Brit. India, Hym. Vol. 2, p. 201, 207 (1903) ♀.
68. *M. afrum*, Ern. André, in Magretti, Ann. Mus. Stor. Nat. Genova, Vol. 21, p. 540 (1884) ♀. Erythrée.
M. afrum, Ern. André, in Magretti, Bull. Soc. Ent. Ital. Vol. 14, p. 244 (1884) ♀;
 Arnold, S. Afr. Mus. Vol. 14, p. 206, pl. 5, f. 58 (1916) ♀.
 ? *M. afrum*, Forel, Ann. Soc. Ent. Belg. Vol. 56, 136 (1912) ♀. Rhodesia.
 var. *asmarensis*, Forel, Zool. Jahrb. Syst. Vol. 29, p. 250 (1910) ♀ ♂. Erythrée.
 var. *fulvor*, Forel, Rev. Zool. Afr. Vol. 2, p. 332 (1913) ♀. Katanga.
69. *M. albopilosum*, Emery, Ann. Soc. Ent. Fr. Vol. 63, p. 24 (1895) ♀. Afrique australe.
M. albopilosum, Arnold, Ann. S. Afr. Mus. Vol. 14, p. 207 (1916) ♀.
 var. *thales*, Forel, Ann. Soc. Ent. Belg. Vol. 56, p. 136 (1913) ♀. Rhodesia.
M. albopilosum var. *thales*, Arnold, Ann. S. Afr. Mus. Vol. 14, p. 207, pl. 5, f. 61 (1916) ♀ ♂.
70. *M. barbatulum*, Mayr, in Fedschenko, Voy. Turkestan, Formicid. p. 17 (1877) ♀. Turkestan.
M. barbatulum, Ern. André, Spec. Hym. Europ. Vol. 2, p. 332 (1882) ♀; Ruzsky, Formic. Imp. Rossici, Vol. 1, p. 633, 636 (1905) ♀ ♀; Emery, Deutsche Ent. Zeitschr. p. 664, 671 (1908) ♀ ♀; Karawaiew, Hor. Soc. Ent. Ross. Vol. 39, p. 58, fig. 28 (1909) ♀.
71. *M. bicolor*, Emery, Ann. Mus. Stor. Nat. Genova, Vol. 9, p. 368 (1877) ♀. Abyssinie (du reste, fort répandu en Afrique).
M. bicolor, Emery, ibidem, Vol. 14, p. 531, 532 (1881) ♀; Ern. André, Spec. Hym. Europ. Vol. 2, p. 334 (1882) ♀; Emery, Deutsche Ent. Zeitschr. p. 677 (1908) ♀.
M. bicolor, var. *coerulescens*, Santschi, Bull. Soc. Hist. Nat. Afr. N. Vol. 4, p. 147 (1912) ♀; Boll. Labor. Zool. Scuola Agr. Portici, Vol. 8, p. 353 (1914).
 var. *rufibasis*, Santschi, ibidem, Vol. 8, p. 353 (1914) ♀. Haute Egypte.
 subsp. *dakarensis* Santschi, ibidem, Vol. 8, p. 353 (1914) ♀. Guinée française.
 subsp. *hirsuta*, Forel, Zool. Jahrb. Syst. Vol. 29, p. 251 (1910) ♀. Erythrée.
M. bicolor, st. *hirsuta*, Santschi, Boll. Labor. Zool. Scuola Agric. Portici, Vol. 8, p. 353 (1914) ♀.
 subsp. *nitidiventris*, Emery, Ann. Soc. Ent. Fr. Vol. 62, p. 256 (1893) ♀. Egypte, Chypre, Aden, [Rhodesia].
M. bicolor subsp. *nitidiventris*, Emery, Deutsche Ent. Zeitschr. p. 665, 677, fig. 5 (1908) ♀; Karawaiew, Rev. Russe Ent. Vol. 11, p. 5, fig. 1, 2 (1911) ♀ ♀ ♂; Santschi, Boll. Labor. Zool. Scuola Agric. Portici, Vol. 8, p. 353 (1914) ♀; Arnold, Ann. S. Afr. Mus. Vol. 14, p. 209 (1916) ♀ ♀.
72. *M. chobauti*, Emery, Bull. Soc. Ent. Fr. 1896, p. 418, fig. (1897) ♀ Sud algérien.
 (*Holcomyrme*) (Pl. 3, Fig. 24).
Holcomyrme chobauti, Forel, Ann. Soc. Ent. Belg. Vol. 46, p. 150 (1902).
M. chobauti, Emery, Deutsche Ent. Zeitschr. p. 664, 672, fig. 3 a b (1908) ♀.
 ? *Holcomyrme fuf*, Forel, Ann. Soc. Ent. Belg. Vol. 46, p. 151 (1902) ♀ ♂.
 ? *M. fuf*, Emery, Deutsche Ent. Zeitschr. p. 665, 673, fig. 3 c (1908) ♀ ♂.
73. *M. emeryi*, Mayr, Ann. Naturh. Hofmus. Wien, Vol. 10, p. 132 (1895) ♀. Zanzibar, Rhodesia.
M. emeryi, Arnold, Ann. S. Afr. Mus. Vol. 14, p. 212, pl. 5, f. 62 (1916) ♀ ♀ ♂.
 subsp. *laevior*, Mayr, Term. Füzet. Vol. 20, p. 427 (1897) ♀. Ceylan.
M. emeryi st. *laevior*, Forel, Journ. Bombay Nat. Hist. Soc. Vol. 14, p. 686 (1902) ♀.
74. *M. glyciophilum* (Fred. Smith), Cat. Hym. Brit. Mus. Vol. 6, p. 125 (1858) ♀ (*Myrmica glyciophila*). Ceylan.
M. glyciophilum, Mayr, Verh. Zool.-bot. Ges. Wien, Vol. 13, p. 429 (1863); Bingham, Fauna Brit. India, Hym. Vol. 2, p. 201, 206 (1903) ♀.
75. *M. hammonis*, Santschi, Ann. Soc. Ent. Fr. Vol. 78, p. 358 (1909) ♀. Congo.

76. *M. hesperium*, Emery, Mem. Acc. Sc. Bologna (5), Vol. 5, p. 298 (1895) ♀. Iles Canaries.
M. hesperium, Emery, Deutsche Ent. Zeitschr. p. 665, 680, fig. 10 (1908) ♀.
M. carbonarium, Emery, Ann. Soc. Ent. Fr. Vol. 62, p. 82 (1893) nec Fred. Smith.
77. *M. ilgii*, Forel, Mitt. Schweiz. Ent. Ges. Vol. 9, p. 84 (1894) ♀. Abyssinie S.
78. *M. lameerei*, Forel, Ann. Soc. Ent. Belg. Vol. 46, p. 150 (1902) ♀ (*Holcomyraxes*). Algérie S. Tunisie.
Holcomyraxes lameerei, Santschi, Rev. Suisse Zool. Vol. 15, p. 327, fig. 6 (1907) ♀ ♂.
M. lameerei, Emery, Deutsche Ent. Zeitschr. p. 664, 665, 673 (1908) ♀ ♀ ♂.
var. *stauderi*, Wolf, Ber. Med. Naturw. Ver. Innsbruck, Vol. 35, p. 39, fig. 2 (1914) ♀. Biskra.
79. *M. longi*, Forel, Rev. Suisse Zool. Vol. 10, p. 211 (1902) ♀. Assam.
M. longi, Forel, Journ. Bombay Nat. Hist. Soc. Vol. 14, p. 686 (1902); Bingham, Fauna Brit. India, Hym. Vol. 2, p. 201, 203 (1903) ♀
80. *M. luteum*, Emery, Ann. Mus. Stor. Nat. Genova, Vol. 16, p. 532, 533 (1881) ♀. Arabie.
81. *M. medinae*, Forel, Ann. Soc. Ent. Belg. Vol. 36, p. 454 (1892) ♀. Ténérife.
M. medinae, Emery, Deutsche Ent. Zeitschr. p. 665, 679, fig. 9 (1908) ♀.
subsp. *fridae*, Forel, Ann. Soc. Ent. Belg. Vol. 49, p. 183 (1905) ♀. Cape Colony.
M. medinae, st. *fridae*, Arnold, Ann. S. Afr. Mus. Vol. 14, p. 219 (1916) ♀.
82. *M. opacum*, Forel, Rev. Zool. Afr. Vol. 2, p. 333 (1913) ♀. Katanga.
83. *M. sagei*, Forel, Rev. Suisse Zool. Vol. 10, p. 211 (1902) ♀. Himalaya N. O.
M. sagei, Forel, Journ. Bombay Nat. Hist. Soc. Vol. 14, p. 686 (1902); Bingham, Fauna Brit. India, Hym. Vol. 2, p. 201, 208 (1903) ♀.
84. *M. salomonis* (Linné), Syst. Nat. Ed. 10, Vol. 1, p. 580 (1758) [*Formica*] (1) (Pl. 3, Fig. 22). Barbarie, Syrie, Asie centrale, Caucase.
Formica salomonis, Latreille, Fourmis, p. 291 (1802).
Myrmica (*M.*) *salomonis* Roger, Berlin. Ent. Zeitschr. Vol. 6, p. 294 (1862) ♀.
M. salomonis, Emery, Deutsche Ent. Zeitschr. p. 665, 666, 667, 674 (1908) ♀ ♀ ♂.
M. subopacum, Emery, Ann. Mus. Stor. Nat. Genova, Vol. 16, p. 531 nota (1881).
subsp. *salomonis*, Emery, ibidem, Vol. 16, p. 531 (1881) ♀. Barbarie, Syrie, Asie centrale, Caucase.
M. salomonis, Ern. André, Spec. Hym. Europe, Vol. 2, p. 336, 339, 342, pl. 15, f. 10, pl. 22, f. 1-4, 10 (1882) ♀ ♀ ♂; Ruzsky, Formic. Imp. Rossici, Vol. 1, p. 633, fig. 159 (1905) ♀; Emery, Bull. Soc. Ent. Ital. Vol. 47, p. 161-163, fig. 39d (1917) ♀ ♀ ♂; Arnold, Ann. S. Afr. Mus. Vol. 14, p. 219 (1916) ♀ ♀ ♂.
M. salomonis salomonis, Emery, Deutsche Ent. Zeitschr. 1908, p. 676, fig. 6a, ♀ ♀ ♂.
var. *areniphila*, Santschi, Bull. Soc. Hist. Nat. Afrique Nord, Vol. 3, p. 84 (1911) ♀. Tunisie, Tripolitaine.
M. salomonis var. *areniphila*, Emery, Bull. Labor. Zool. Scuola Afric. Portici, Vol. 9, 378 (1915) ♀.
var. *obcurata*, Stitz, Mitt. Zool. Mus. Berlin, Vol. 8, p. 346, fig. 12, (1917) ♀. Algérie S. O.
var. *parvinoda*, Forel, Mitt. Schweiz. Ent. Ges. Vol. 9, p. 88 (1894) ♀. Abyssinie.
var. *sommieri*, Emery, Deutsche Ent. Zeitschr. 1908, p. 676 ♀. Ile Lampedusa; Tunisie : [Kairouan].
M. salomonis var. *sommieri*, Emery, Bull. Soc. Ent. Ital. Vol. 47, p. 161, 162 (1916) ♀.
M. salomonis var. *atrata*, Santschi, Bull. Soc. Hist. Nat. Afrique Nord, Vol. 4, p. 147 (1912) ♀.
var. *subnitida*, Emery, Mem. Acc. Sc. Bologna (5), Vol. 5, p. 298 (1895) ♀ ♀. Algérie S.
M. salomonis var. *subnitida*, Emery, Deutsche Ent. Zeitschr. 1908, p. 676, ♀ ♀; Forel, Bull. Soc. Vaud. Sc. Nat. Vol. 44, p. 13 (1908) ♂.
subsp. *abeillei*, Ern. André, Ann. Soc. Ent. Fr. (6), Vol. 1, p. 67 (1881) ♀ (*M. abeillei*). Syrie.
M. abeillei, Ern. André, in Emery, Ann. Mus. Stor. Nat. Genova, Vol. 16, p. 531, nota (1881); Ern. André, Spec. Hym. Europ. Vol. 2, p. 335 (1882) ♀; Emery, Deutsche Ent. Zeitschr. p. 678, fig. 7 (1908) ♀.
M. salomonis subsp. *abeillei*, Forel, Ann. Soc. Ent. Belg. Vol. 54, p. 23 (1910).

(1) L'espèce de Linné n'a pas été dûment identifiée jusqu'ici. C'est uniquement sur la foi de Roger que les auteurs récents ont attribué le nom de *Formica salomonis* à cette espèce. Même la diagnose de Roger, selon mon opinion, n'est pas suffisante. En conséquence de cela, j'ai attribué à l'espèce en général les citations qui suivent, réservant à la sous-espèce *salomonis* s. str. la bibliographie qui s'y rapporte.

- subsp. *carbo*, Forel, Zool. Jahrb. Syst. Vol. 29, p. 251 (1910) ♀ (*salomonis* var.). Erythrée.
M. salomonis st. *carbo*, Forel, Bull. Soc. Vaud. Sc. Nat. Vol. 50, p. 246 (1914) ♀.
- subsp. *cretica*, Emery, Mem. Acc. Sc. Bologna (5), Vol. 5, p. 298 (1895) ♀ (*abeillei* var.). Crète.
M. creticum, Emery, Deutsche Ent. Zeitschr. p. 679, fig. 8 (1908) ♀.
M. salomonis st. *cretica*, Forel, Ann. Soc. Ent. Belg. Vol. 54, p. 23 (1910).
- subsp. *damarensis*, Forel, in Schultze, Zool. Anthropol. Reise Afr. Formicid. p. 17 (1910) ♀. Damara, Cape Colony.
M. salomonis, st. *damarensis*, Arnold, Ann. S. Afr. Mus. Vol. 14, p. 223 (1916) ♀.
- subsp. *delagoënsis*, Forel, Mitt. Schweiz. Ent. Ges. Vol. 9, p. 87 (1894) ♀. Delagoa Bay, Natal.
M. salomonis st. *delagoënsis*, Forel, Ann. Soc. Ent. Belg. Vol. 54, p. 441 (1910) ♀ ♂; Arnold, Ann. S. Afr. Mus. Vol. 14, p. 226 (1916) ♀.
- var. *grahamstownensis*, Forel, Bull. Soc. Vaud. Sc. Nat. Vol. 50, p. 245 (1914) ♀. Cape Colony.
M. salomonis, st. *delagoënsis*, var. *grahamstownensis*, Arnold, Ann. S. Afr. Mus. Vol. 14, p. 227 (1916) ♀.
- subsp. *herero*, Forel, in Schultze, Zool. Anthropol. Reise Afr. Formicid. p. 16 (1910) ♀ ♀, Ile Possession.
M. salomonis, st. *herero*, Arnold, Ann. S. Afr. Mus. Vol. 14, p. 222 (1916) ♀ ♀.
- var. *belli*, Forel, Bull. Soc. Vaud. Sc. Nat. Vol. 50, p. 245 (1914) ♀. Cape Colony.
M. salomonis, st. *herero*, var. *belli*, Arnold, Ann. S. Afr. Mus. Vol. 14, p. 223 (1916) ♀.
- var. *willowmorensis*, Forel, Bull. Soc. Vaud. Sc. Nat. Vol. 50, p. 245 (1914) ♀. Cape Colony.
M. salomonis, st. *herero*, var. *willowmorensis*, Arnold, Ann. S. Afr. Mus. Vol. 14, p. 222 (1916) ♀.
- subsp. *indica*, Forel, Rev. Suisse Zool. Vol. 10, p. 213 (1902) ♀ ♀ ♂. Hindoustan, Birmanie.
M. salomonis st. *indicum*, Forel, Journ. Bombay Nat. Hist. Soc. Vol. 14, p. 687, 688 (1902) ♀ ♀ ♂.
M. indicum, Bingham, Fauna Brit. India, Hym. Vol. 2, p. 201, 205 (1903) ♀ ♀ ♂.
- subsp. *junodi*, Forel, Ann. Soc. Ent. Belg. Vol. 54, p. 441 (1910) ♀. Transwaal, Rhodesia.
M. salomonis, st. *junodi*, Arnold, Ann. S. Afr. Mus. Vol. 14, p. 221 (1916) ♀.
- var. *opacior*, Forel, Ann. Soc. Ent. Belg. Vol. 56, p. 136 (1912) ♀. Rhodesia.
M. salomonis, var. *opacior*, Arnold, Ann. S. Afr. Mus. Vol. 14, p. 220 (1916) ♀ ♀.
- subsp. *planidorsa*, Emery, Boll. Labor. Zool. Scuola Agr. Portici, Vol. 9, p. 378 (1915) ♀. Tripolitaine.
- subsp. *subopaca*, Fred. Smith, Cat. Hym. Brit. Mus. Vol. 6, p. 127 (1858) ♀ ♀ [Myrmica (M.)]. Madère, Canaries, Espagne, Sardaigne, Sicile, Grèce, Maroc, Algérie, Rhodesia.
M. subopacum, Mayr, Verh. Zool.-bot. Ges. Wien, Vol. 12, p. 753 (1862); Ern. André, Spec. Hym. Europ. Vol. 2, p. 336, 339 (1882) ♀ ♀.
M. salomonis subopacum, Emery, Deutsche Ent. Zeitschr. p. 676, fig. 4 (1908) ♀ ♀; Bull. Soc. Ent. Ital. Vol. 47, p. 161, 162, fig. 39 c, 40.1 (1916) ♀ ♀; Arnold, Ann. S. Afr. Mus. Vol. 14, p. 224 (1916) ♀ ♀.
M. mediterraneum, Mayr, Europ. Formicid. p. 72 (1861) ♀ ♀.
M. subopacum, st. *mediterraneum*, Emery, Ann. Mus. Stor. Nat. Genova, Vol. 16, p. 331, 332 (1881) ♀.
M. abeillei, De Stefani, Natural. Sicil. Vol. 8, p. 143 (1889), Vol. 14, p. 230 (1895) nec Ern. André.
- var. *anceps*, Emery, Ann. Soc. Ent. Fr. Vol. 63, p. 24 (1895) ♀. Transwaal.
M. salomonis, st. *subopacum*, var. *anceps*, Arnold, Ann. S. Afr. Mus. Vol. 14, p. 225 (1916).
- var. *claveai*, n. nom. Sénégal.
M. salomonis st. *subopacum* var. *senegalensis*, Santschi, Ann. Soc. Ent. Belg. Vol. 57, p. 306 (1913) ♀, nec Roger.
- var. *phœnicia*, Emery, Deutsche Ent. Zeitschr. p. 677 (1908). Tripoli, Syrie.
- subsp. *termitaria*, Forel, in Schultze, Zool. Anthropol. Reise Afr. Formicid. p. 17 (1910) ♀ ♀. Kalahari.
M. salomonis, subsp. *termitarium*, Forel, Ann. Soc. Ent. Belg. Vol. 54, p. 441 (1910) ♀; Arnold, Ann. S. Afr. Mus. Vol. 14, p. 224 (1916) ♀.
- var. *diserta*, Forel, Deutsche Ent. Zeitschr. Beiheft, p. 216 (1913) ♀ (*salomonis* var.) Rhodesia.
M. salomonis, var. *diserta*, Arnold, Ann. S. Afr. Mus. Vol. 14, p. 221 (1916) ♀.
M. salomonis, st. *termitaria*, var. *diserta*, Forel, Rev. Suisse Zool. Vol. 24, p. 417 (1916).
85. *M. schurri*, Forel, Rev. Suisse Zool. Vol. 10, p. 212 (1902) ♀ ♀. Hindoustan S., Haute Birmanie.
M. schurri, Forel, Journ. Bombay Nat. Hist. Soc. Vol. 14, p. 686, 688 (1902); Bingham, Fauna Brit. India, Hym. Vol. 2, p. 201, 203 (1903) ♀ ♀.

86. *M. senegalense*, Roger, Berl. Ent. Zeitschr. Vol. 6, p. 294 nota (1862) ♀. Sénégal.
 87. *M. subdentatum*, Forel, Rev. Zool. Afr. Vol. 2, p. 332 (1913) ♀. Katanga.
 88. *M. tchelichofi*, Forel, Bull. Soc. Vaud. Sc. Nat. Vol. 50, p. 244 (1914) ♀. Cape Colony.
 M. tchelichofi, Arnold, Ann. S. Afr. Mus. Vol. 14, p. 211 (1916) ♀.
 89. *M. venustum*, Fred. Smith, Cat. Hym. Brit. Mus. Vol. 6, p. 126 (1858) ♀. Syrie.
 (*Myrmica* [M.]).
 M. venustum, Ern. André, Ann. Soc. Ent. Fr. (6), Vol. 1, p. 65 (1881) ♀ ♀
 (nec ♂, nec ergatog.); Spec. Hym. Europe, Vol. 2, p. 335, 338 (1882) ♀ ♀
 (nec ♂, nec ergatog.); Emery, Deutsche Ent. Zeitschr. p. 665, 666, 677,
 fig. 6b (1908) ♀ ♀; Forel, Ann. Soc. Ent. Belg. Vol. 54, p. 6 (1910) ♀.
 var. *niloticoides*, Forel, ibidem, Vol. 54, p. 6 (1910) ♀. Jérusalem.
 subsp. *nilotica*, Emery, Ann. Mus. Stor. Nat. Genova, Vol. 16, p. 531, 533 (1881) ♀. Egypte.
 (*M. niloticum*).
 M. niloticum, Emery, Deutsche Ent. Zeitschr. p. 665, 678 (1908) ♀.
 M. venustum, subsp. *nilotica*, Forel, Ann. Soc. Ent. Belg. Vol. 54, p. 6 (1910).
 var. *grandis*, Forel, ibidem, Vol. 54, p. 6 (1910) ♀. Arabie.
 var. *gracilicornis*, Stitz, Mitt. Zool. Mus. Berlin, Vol. 8, p. 346 (1917) ♀. Algérie S. O.

7. SUBGENUS PARHOLCOMYRMEX, EMERY

Monomorium, subgenus **Parholcomyrmex**. Emery, Bull. Soc. Ent. Fr. p. 190 (1915) (1).

Holcomyrmex (part.). Forel, Emery.

Caractères. — *Ouvrière*. — Taille plus ou moins variable; un peu dimorphe dans la plupart des espèces.

Antennes de 12 articles, à massue bien accusée de 3, de 4 chez *M. santschii*, Forel; les deux premiers à peu près d'égale longueur; le dernier n'est pas plus long que les deux précédents réunis.

Femelle. — Ailée; beaucoup plus grande que l'ouvrière.

Antennes comme chez l'ouvrière.

Mâle. — Beaucoup plus petit que la femelle.

Antennes à scape renflé, plus court que le 2^{me} article du funicule; 1^{er} article du funicule globuleux; les articles suivants vont en diminuant graduellement d'épaisseur, de sorte que le funicule s'amincit vers l'extrémité.

Ethologie. — *M. destructor*, Jerdon est une Fourmi domestique tropicale. En Inde, on lui attribue de répandre la contagion de la peste, en rongant les cadavres des rats pestiférés et en semant les germes pathogènes sur les substances alimentaires.

Type. — *Myrmica gracillima*, Fred. Smith.

Distribution géographique des espèces. — Afrique orientale et australe, Inde, Malaisie. *M. destructor* est une espèce cosmopolite importée dans toute la zone tropicale. L'espèce de l'ambre, *M. pilipes*, Mayr, paraît se rapporter à ce sous-genre.

MASSUE DES ANTENNES DE TROIS ARTICLES

90. *M. australe*, Emery, Bull. Soc. Ent. Ital. Vol. 18, p. 363 (1886) ♀ ♀. Cape Colony.
 (*subopacum* st.).

M. salomonis st. *australe*, Forel, Deutsche Ent. Zeitschr. Beiheft, p. 216 (1913)

♀; Arnold, Ann. S. Afr. Mus. Vol. 14, p. 225 (1916) ♀ ♀.

(1) Dans la publication citée, à la page 191 et dans la table du Bulletin, le nom du sous-genre est répété avec une faute d'impression: *Para*holcomyrmex.

- M. (Parholcomyrme) australe*, Santschi, Ann. Soc. Ent. Fr. Vol. 85, p. 282 (1917) ♀ ♀.
- M. australe*, var. *laeviceps*, Emery, Bull. Soc. Ent. Ital. Vol. 18, p. 364 (1886) ♀.
- subsp. *haviglandi*, Forel, Ann. Soc. Ent. Belg. Vol. 54, p. 443 (1910) ♀ ♀ (*M. haviglandi*). Natal.
- M. haviglandi*, Arnold, Ann. S. Afr. Mus. Vol. 14, p. 216 (1916) ♀ ♀.
- M. australe* st. *haviglandi*, Santschi, Ann. Soc. Ent. Fr. Vol. 85, p. 282 (1917).
91. *M. destructor* (Jerdon), Madras Journ. Litter. Soc. Vol. 17, p. 105 (1851) ♀ (*Atta*). Région Indienne: importé par le commerce dans les pays tropicaux.
- M. destructor*, Emery, in Dalla Torre, Catal. Hym. Vol. 7, p. 66 (1893); Forel, Journ. Bombay Nat. Hist. Soc. Vol. 14, p. 686 (1902) ♀; Bingham, Fauna Brit. India, Hym. Vol. 2, p. 201, 209 (1903) ♀ ♀ ♂; Emery, Deutsche Ent. Zeitschr. p. 665, 666, 671 (1908) ♀ ♀.
- Myrmica vastator*, Fred. Smith, Journ. Proc. Linn. Soc. Lond. Zool. Vol. 2, p. 71 (1857); Cat. Hym. Brit. Mus. Vol. 6, p. 123 (1858) ♀.
- M. vastator*, Mayr, Ver. Zool.-bot. Ges. Wien, Vol. 36, p. 359 (1886).
- Myrmica (M.) basalis*, Fred. Smith, Cat. Hym. Brit. Mus. Vol. 6, p. 125 (1858) ♀.
- M. basale*, Mayr, Reise Novara, Formicid. p. 92 (1865) ♀; Emery, Ann. Mus. Stor. Nat. Genova, Vol. 16, p. 532 (1881) ♀.
- Myrmica ominosa*, Gerstaecker, Monatsber. Akad. Wiss. Berlin, p. 263 (1858); Peters, Reise Mossamb. Zool. Vol. 5, p. 517 (1862) ♀.
- Myrmica atomaria*, Gerstaecker, Monatsber. Akad. Wiss. Berlin, p. 263 (1858); Peters, Reise Mossamb. Zool. Vol. 5, p. 517 (1862) ♀.
- var. *pallida*, Donisthorpe, Entom. Record, Vol. 30, p. 166 (1918) ♀ (1).
- subsp. *kalahariensis*, Forel, in Schultze, Zool. Anthropol. Reise Afr. Formicid. p. 58 (1910) ♀. Mésopotamie. Kalahari, Rhodesia.
- M. destructor* st. *kalahariense*, Arnold, Ann. S. Afr. Mus. Vol. 14, p. 235 (1916) ♀.
- var. *despecta*, Forel, Zool. Jahrb. Syst. Vol. 29, p. 252 (1910) ♀. Erythrée, Congo.
- M. destructor* subsp. *kalahariense* var. *despecta*, Forel, Rev. Zool. Afr. Vol. 2, p. 331 (1913) ♀.
- M. basale* (part.), Emery, Ann. Mus. Stor. Nat. Genova, Vol. 9, p. 369, fig. (1877) ♀.
92. *M. dispar*, Emery, Ann. Soc. Ent. Fr. Vol. 63, p. 24 (1895) ♀. Transvaal.
- M. dispar*, Arnold, Ann. S. Afr. Mus. Vol. 14, p. 235 (1916) ♀.
93. *M. gracillimum* (Fr. Smith), Journ. Proc. Linn. Soc. Lond. Zool. Vol. 6, p. 34 (1861) ♀ (*Myrmica*). Syrie, Barbarie, Arabie, Inde, Asie centrale; répandu ailleurs par le commerce.
- M. gracillimum*, Mayr, Verh. Zool.-bot. Ges. Wien, Vol. 12, p. 753 (1862) ♀; Emery, Ann. Mus. Stor. Nat. Genova, Vol. 9, p. 369 nota (1877) ♀ ♀ ♂; Vol. 16, p. 532, 534 (1881) ♀; Ern. André, Spec. Hym. Europe, Vol. 2, p. 333, 337; 340, pl. 22, f. 8, 9 (1882) ♀ ♀ ♂; Forel, Journ. Bombay Nat. Hist. Soc. Vol. 14, p. 685 (1902); Bingham, Fauna Brit. India, Hym. Vol. 2, p. 201, 210 (1903) ♀; Ruzsky, Formic. Imp. Rossici, Vol. 1, p. 633, 635 (1905); Emery, Deutsche Ent. Zeitschr. p. 664, 666, 669, fig. 2 (1908) ♀ ♀ ♂; Karawaiew, Hor. Soc. Ent. Rossici, Vol. 39, p. 57, fig. 27 (1909) ♂.
- var. *karawaiewi*, Forel, Rev. Suisse Zool. Vol. 21, p. 437 (1913) ♀. Palestine.
- var. *mayri*, Forel, ibidem, Vol. 10, p. 209 (1902) ♀. Birmanie.
- M. gracillimum*, var. *mayri*, Bingham, Fauna Brit. India, Hym. Vol. 2, p. 211 (1903) ♀.
- subsp. *robustior*, Forel, Mitt. Schweiz. Ent. Ges. Vol. 8, p. 352 (1892) ♀. Somalie, Aden, Madagascar.
94. *M. voeltzkowi*, Forel, in Völtkow, Reise Ost-Afr. Vol. 2, p. 78 (1907) ♀. Afrique orientale.

MASSUE DES ANTENNES DE QUATRE ARTICLES

95. *M. santschii*, Forel, Ann. Soc. Ent. Belg. Vol. 51, p. 203 (1905) ♀ Tunisie: Kairouan. (*Holcomyrme*).
- M. (Holcomyrme) santschii*, Emery, Deutsche Ent. Zeitschr. p. 664, 669 (1908) ♀; Santschi, Bull. Soc. Hist. Nat. Afr. N. Vol. 3, p. 84 (1911) ♂; Karawaiew, Rev. Russe Ent. Vol. 12, p. 3 (1912) ♀ ♀ ♂.

(1) Cette Fourmi n'appartient pas à l'espèce *destructor* ni au sous-genre *Parholcomyrme*, mais constitue une espèce du sous-genre *Monomorium* (*M. pallidum*) du groupe de *M. minutum* (Crawley, Entom. Record, Vol. 32, p. 179, pl. 5, fig. 2, 2a [1920]).

8. SUBGENUS *HOLCOMYRMEX*, MAYR

Holcomyrmex, Mayr, Verh. Zool.-bot. Ges. Wien, Vol. 28, p. 671 (1878).

Monomorium, subgenus **Holcomyrmex** (part.). Emery, Deutsche Ent. Zeitschr. p. 667 (1908).

Atta (part.). Roger, Berl. Ent. Zeitschr. Vol. 6, p. 259 (1862).

Aphaenogaster (part.). Ern. André, Ann. Soc. Ent. Fr. (6), Vol. 1, p. 74 (1881).

Caractères. — *Ouvrière*. — Plus ou moins dimorphe, le dimorphisme se manifestant par l'existence d'individus plus grands, à tête proportionnellement plus grosse.

Antennes de 12 articles, sans massue ou à massue plus ou moins distincte de 3 articles, beaucoup plus courte que le reste du funicule (Pl. 3, Fig. 23).

Femelle. — Ailée, beaucoup plus grande que l'ouvrière.

Antennes à peu près comme l'ouvrière.

Mâle. — Caractères du ♂ de *Parholcomyrmex*.

Ethologie. — Les *Holcomyrmex* récoltent des graines et sont des Fourmis granivores, comme les *Messor* (1).

Type. — *Holcomyrmex scabiceps*, Mayr.

Distribution géographique des espèces. — Inde, Asie occidentale, presque île des Balcons, Afrique orientale.

96. *M. abyssinicum*, Forel, Mitt. Schweiz. Ent. Ges. Vol. 9, p. 83 (1894) ♀. Abyssinie.
(*Holcomyrmex*).
M. (H.) abyssinicum, Forel, Zool. Jahrb. Syst. Vol. 29, p. 250 (1910) ♀.
97. *M. criniceps*, Mayr, Verh. Zool.-bot. Ges. Wien, Vol. 28, p. 672 (1878) ♀ Tout l'Hindoustan,
(*Holcomyrmex*). Himalaya, Birmanie.
Holcomyrmex criniceps, Forel, Journ. Bombay Nat. Hist. Soc. Vol. 14, p. 692
(1902); Bingham, Fauna Brit. India, Hym. Vol. 2, p. 282 (1903) ♀.
var. *nigra*, Forel, Rev. Suisse Zool. Vol. 10, p. 220 (1902) ♀. Kanara, Poona.
Holcomyrmex criniceps var. *niger*, Forel, Journ. Bombay Nat. Hist. Soc.
Vol. 14, p. 692, 693 (1902) ♀.
var. *rubra*, Forel, ibidem, Vol. 14, p. 692, 693 (1902) ♀. Ceylan.
98. *M. dentigerum* (Roger), Berlin. Ent. Zeitschr. Vol. 6, p. 259 (1862) ♀ Grèce, Asie mineure,
(*Atta dentigera*). Syrie.
Aphaenogaster dentiger, Ern. André, Ann. Soc. Ent. France (6), Vol. 1, p. 74 (1881).
Holcomyrmex dentiger, Ern. André, Spec. Hym. Europe, Vol. 2, p. 346, pl. 16,
f. 13, pl. 22, f. 11-13 (1882) ♀.
M. (H.) dentigerum, Emery, Deutsche Ent. Zeitschr. p. 664, 666, 667, fig. 1
(1908) ♀ ♀ ♂; Forel, Bull. Soc. Vaud. Sc. Nat. Vol. 47, p. 338 (1911) ♀.
M. barbatulum, Emery, Ann. Mus. Stor. Nat. Genova, Vol. 27, p. 441
(1889) ♀ ♂ nec Mayr.
var. *baal*, Wheeler, Bull. Mus. Comp. Zool. Harvard, Vol. 60, p. 171 (1916) ♀. Syrie, Palestine.
99. *M. evansi*, Donisthorpe, Ent. Record, Vol. 30, p. 166 (1918) ♀ ♀ ♂. Mésopotamie.
100. *M. glabrum*, Ern. André, Spec. Hym. Europe, Vol. 2, p. 345 (1883) ♀ Tout l'Hindoustan,
(*Holcomyrmex*). Ceylan, Birmanie.
Holcomyrmex glaber, Forel, Journ. Bombay Nat. Hist. Soc. Vol. 14, p. 692
(1902); Bingham, Fauna Brit. India, Hym. Vol. 2, p. 284 (1903) ♀.
var. *clara*, Forel, Rev. Suisse Zool. Vol. 10, p. 219 (1902) ♀. Poona, Sivaliks.
Holcomyrmex glaber, var. *clarus*, Forel, Journ. Bombay Nat. Hist. Soc. Vol. 14,
p. 692 (1912); Bingham, Fauna Brit. India, Hym. Vol. 2, p. 284 (1903) ♀.
var. *glabro-criniceps*, Forel, Rev. Suisse Zool. Vol. 10, p. 220 (1902) ♀. Kanara, Bombay.

(1) Rothney « Notes on Indian Ants », Trans. Ent. Soc. Lond. p. 367-369 (1889); Wroughton, « Our Ants », Journ. Bombay Nat. Hist. Soc. Vol. 7, p. 180-182, 186 (1892).

101. *M. muticum*, Emery, Ann. Mus. Stor. Nat. Genova, Vol. 25, p. 457 Haute Birmanie.
(1887) ♀ (*Holcomyrme*).
Holcomyrme muticus, Forel, Journ. Bombay Nat. Hist. Soc. Vol. 14, p. 692
(1902); Bingham, Fauna Brit. India, Hym. Vol. 2, p. 284 (1903) ♀.
102. *M. scabriceps*, Mayr, Verh. Zool.-bot. Ges. Wien, Vol. 28, p. 672 (1878) ♀ Hindoustan.
[*Holcomyrme*] (Pl. 3, Fig. 23).
Holcomyrme scabriceps, Forel, Journ. Bombay Nat. Hist. Soc. Vol. 14, p. 692
(1902) ♀; Bingham, Fauna Brit. India, Hym. Vol. 2, p. 282, fig. 84
(1903) ♀ ♀ ♂.
Holcomyrme indicus, Rothney, Trans. Ent. Soc. London, p. 367 (1889).
var. *crinicipito-sabriceps*, Forel, Rev. Suisse Zool. Vol. 10, p. 220 (1902) ♀. Mysore, Birmanie.
103. *M. whitei*, Wheeler, Trans. Royal Soc. S. Austral. Vol. 39, p. 807, pl. 64, Australie centrale.
f. 2, pl. 66, f. 1 (1915) ♀.

9. SUBGENUS ADLERZIA, FOREL

Monomorium, subgenus **Adlerzia**. Forel, Rev. Suisse Zool. Vol. 10, p. 447 (1902).

Caractères. — *Ouvrière.* — (D'après Forel). Epistome largement échancré au milieu de son bord antérieur, fortement imprimé en travers derrière lui, avec une forte élévation médiane, bicarénée et convexe derrière l'impression. Aire frontale étroite, triangulaire, enfoncée.

Arêtes frontales formant un petit lobe arrondi, horizontal, de chaque côté de l'aire frontale, à peu près comme chez *Ponera*.

Antennes de 11 articles, massue de 3 gros articles, le dernier aussi long que les deux précédents.

Pronotum déprimé, bordé devant; épinothum faiblement bituberculé.

Pétiole longuement pédonculé, nœud petit, arrondi; postpétiole arrondi.

Tête et corselet striés.

Femelle et mâle inconnus.

Distribution géographique de l'espèce. — Australie.

104. *M. froggatti*, Forel, Rev. Suisse Zool. Vol. 10, p. 445 (1902) ♀ (*M.* [*Adlerzia*]). Victoria.

10. SUBGENUS MARTIA (FOREL), EMERY EMEND

Monomorium (part.). Mayr, Verh. Zool.-bot. Ges. Wien, Vol. 37, p. 614 (1887).

Monomorium, subgenus **Martia** (part.). Forel, Ann. Mus. Nat. Hung. Vol. 5, p. 20 (1907).

Monomorium subgenus **Martia**. Emery, Ann. Soc. Ent. Belg. Vol. 57, p. 261 (1913).

Caractères. — *Ouvrière.* — Epistome fortement bicaréné, ces carènes se prolongent en deux dents très avancées au bord antérieur de cet organe.

Arêtes frontales de forme ordinaire.

Antennes de 11 articles, massue de 3; article terminal plus long que les deux précédents pris ensemble.

Yeux bien développés.

Epinothum plus ou moins denté.

Femelle et mâle inconnus.

Type. — *Monomorium vezenyii* Forel, proposé par Wheeler.

Distribution géographique des espèces. — Amérique méridionale.

105. *M. mandibulare*, Emery, Ann. Soc. Ent. Belg. Vol. 57, p. 261, fig. 12 Bolivie.
(1913) ♀ (s. g. *Martia*).
106. *M. rastratum*, Mayr, Verh. Zool.-bot. Ges. Wien, Vol. 37, p. 615 (1887) ♀. Brésil : Santa Catharina.
var. *luderwaldti*, Forel, Bull. Soc. Vaud. Sc. Nat. Vol. 49, p. 219 (1913) ♀. Sao Paulo.
107. *M. vezenyii*, Forel, Ann. Mus. Nat. Hung. Vol. 5, p. 20 (1907) ♀ Paraguay.
(s. g. *Martia*).

11. SUBGENUS LAMPROMYRMEX, MAYR

Lampromyrmex. Mayr, Ameisen d. baltischen Bernsteins, Königsberg, p. 92 (1868).

Monomorium (Lampromyrmex). Wheeler, The Ants of the Baltic Amber, Schr. Phys.-ökon. Ges. Königsb. Vol. 55, p. 45 (1914).

Monomorium (part.). Mayr, Journ. Mus. Godeffroy, Vol. 12, p. 101 (1876).

Monomorium, subgenus **Martia** (part.). Forel, Ann. Mus. Nat. Hung. Vol. 5, p. 21 (1907).

Monomorium, subgenus **Mitara**. Emery, Ann. Soc. Ent. Belg. Vol. 57, p. 261 (1913).

Caractères. — *Ouvrière.* — Carènes de l'épistome plus ou moins développées, mais ne formant pas de dents au bord antérieur.

Arêtes frontales de forme ordinaire.

Antennes de 11 articles; massue de 3, son 1^{er} article bien plus petit que le 2^{me}, l'article terminal gros, au moins aussi long que les deux précédents pris ensemble.

Yeux bien développés.

Epinotum inerme.

Femelle. — Ailée; beaucoup plus grande que l'ouvrière; antennes comme chez celle-ci.

Mâle. — (D'après Forel.) Antennes de 13 articles.

Type. — *Lampromyrmex gracillimus*, Mayr, = *M. mayrianum*, Wheel., fossile dans l'ambre.

Distribution géographique des espèces. — Afrique, Syrie, Inde, Australie.

108. *M. atomus*, Forel, Rev. Suisse Zool. Vol. 10, p. 210 (1902) ♀. Hindoustan, Assam.
 M. atomus, Forel, Journ. Bombay Nat. Hist. Soc. Vol. 14, p. 685, 687 (1902) ♀;
 Bingham, Fauna Brit. India, Hym. Vol. 2, p. 201, 208 (1903) ♀.
 var. *aharonii*, Forel, Rev. Suisse Zool. Vol. 21, p. 438 (1913) ♀. Palestine.
 var. *integrator*, Forel, ibidem, Vol. 10, p. 210 (1902) ♀. Poona, Himalaya.
 M. atomus, var. *integrator*, Forel, Journ. Bombay Nat. Hist. Soc. Vol. 14, p. 688
 (1902) ♀ ♀; Bingham, Fauna Brit. India, Hym. Vol. 2, p. 208 (1903) ♀.
 var. *mictilis*, Forel, Zool. Jahrb. Syst. Vol. 29, p. 252 (1910) ♀ ♀ [s. g. *Martia*]. Erythrée.
 M. (M.) atomus, var. *mictilis*, Arnold, Ann. S. Afr. Mus. Vol. 14, p. 239 (1916) ♀.
 M. orientale, var. *clavicorne*, Mayr, Res. Swed. Exp. White Nile, n. 9, p. 4
 (1903) ♀ nec Ern. André.
 var. *procax*, Forel, Rev. Suisse Zool. Vol. 19, p. 23 (1911) ♀ ♀ [s. g. *Martia*] Singapore.
109. *M. banksi*, Forel, Philippine Journ. Sc. Vol. 5, Sect. D, p. 123 (1910) ♀ ♀ Philippines.
 (s. g. *Martia*).
110. *M. bequaerti*, Forel, Rev. Zool. Afr. Vol. 2, p. 334 (1913) (s. g. *Martia*). Katanga.
111. *M. clavicorne*, Ern. André, Ann. Soc. Ent. Fr. (6), Vol. 1, p. 68, pl. 3, Syrie.
 f. 9 (1881) ♀.
 M. clavicorne, Ern. André, Spec. Hym. Europe, Vol. 2, p. 332, pl. 22, f. 5
 (1882) ♀, Forel, Zool. Jahrb. Syst. Vol. 29, p. 253 (1910) ♀.
 M. orientale, var. *clavicornis*, Emery, Deutsche Ent. Zeitschr. p. 685 (1908) ♀ ♀.
 var. *punica*, Santschi, Bull. Soc. Hist. Nat. Afr. N. Vol. 7, p. 58, fig. 4 (1915) ♀. Tunisie.
112. *M. donisthorpei*, Crawley, Ann. Mag. Nat. Hist. (8), Vol. 15, p. 134, fig. Australie N.
 (1915) ♀ (s. g. *Mitara*).

113. *M. exiguum*, Forel, Mitt. Schweiz. Ent. Ges. Vol. 9, p. 85 (1894) ♀. Abyssinie.
 var. *bulawayensis*, Forel, Deutsche Ent. Zeitschr. Beiheft, p. 217 (1913) ♀ Rhodesia.
 (s. g. *Mitara*).
M. (M.) exiguum, var. *bulawayense*, Arnold, Ann. S. Afr. Mus. Vol. 14, p. 238 (1916) ♀.
 subsp. *flavescens*, Forel, Rev. Suisse Zool. Vol. 24, p. 418 (1916) ♀ (s. g. *Mitara*). Congo.
114. *M. faurei*, Santschi, Ann. Soc. Ent. Fr. Vol. 84, p. 260, fig. 10 (1915) ♀. Gabon.
115. *M. fieldi*, Forel, Rev. Suisse Zool. Vol. 18, p. 30 (1910) ♀ ♂ (s. g. *Martia*). Australie centrale.
116. *M. ilia*, Forel, Fauna S. W. Austral. Vol. 1, p. 277 (1907) ♀ (s. g. *Martia*). Australie centrale.
 var. *lamingtonensis*, Forel, Arkiv. f. Zool. Vol. 9, N° 16, p. 73 (1915) ♀ (s. g. *Mitara*). Queensland.
117. *M. laeve*, Mayr, Journ. Mus. Godeffroy, Vol. 12, p. 101 (1876) ♀. Queensland.
M. leve, Dalla Torre, Catal. Hym. Vol. 7, p. 67 (1893).
M. laeve, Forel, Rev. Suisse Zool. Vol. 10, p. 443 (1902) ♀.
 var. *broomensis*, Forel, Arkiv. f. Zool. Vol. 9, N° 16, p. 74 (1915) ♀ (s. g. *Mitara*). Australie N. O.
 var. *nigrior*, Forel, ibidem, Vol. 9, N° 16, p. 74 (1915) ♀ (s. g. *Mitara*). Queensland.
118. *M. orientale*, Mayr, Verh. Zool.-bot. Ges. Wien, Vol. 28, p. 670 (1878) ♀. Bengale, Himalaya,
M. orientale, Forel, Journ. Bombay Nat. Hist. Soc. Vol. 14, p. 685, 687 Birmanie.
 (1902); Bingham, Fauna Brit. India, Hym. Vol. 2, p. 201, 207 (1903) ♀;
 Forel, Zool. Jahrb. Syst. Vol. 29, p. 253 (1910) ♀ (*Martia*); Santschi,
 Bull. Soc. Hist. Nat. Afr. N. Vol. 7, p. 59, fig. 5 (1915) ♀ (*Mitara*).
119. *M. sydneyense*, Forel, Rev. Suisse Zool. Vol. 10, p. 442 (1902) ♀. Sydney.
M. (Mitara) sydneyense, Emery, Boll. Labor. Zool. Scuola Agr. Portici, Vol. 8,
 p. 184, fig. 3b (1914) ♀.
 subsp. *nigella*, Emery, ibidem, p. 184, fig. 3a (1914) ♀ (s. g. *Mitara*). N. S. Wales.

12. SUBGENUS ANILLOMYRMA, EMERY

Monomorium, subgenus **Anillomyrma**. Emery, Ann. Soc. Ent. Belg. Vol. 57, p. 261 (1913).

Monomorium (part.). Emery, Deutsche Ent. Zeitschr. p. 117 (1901).

Monomorium, subgenus **Martia** (part.). Forel, Ann. Mus. Nat. Hung. Vol. 5, p. 20 (1907).

Caractères. — *Ouvrière*. — Tête remarquablement allongée.

Epistome inerme.

Antennes de 10 articles; 1^{er} article du funicule beaucoup plus grand que les suivants; massue de 3 articles, le dernier prédominant.

Yeux nuls.

Epinotum inerme.

Téguments délicats, se ratatinant quand l'insecte se dessèche.

Femelle et *mâle* inconnus.

Ce sous-genre a tous les caractères de l'ouvrière de *Bondroitia*, sinon qu'*Anillomyrma* est plus grêle et a la tête allongée. Il faut attendre que les formes sexuelles soient connues, pour juger des affinités de cette très petite Fourmi.

Distribution géographique de l'espèce. — L'unique espèce a été trouvée à Ceylan, dans le nid de *Termes redemanni* Wasmann.

120. *M. decamerum*, Emery, Deutsche Ent. Zeitschr. p. 117 (1901) ♀. Ceylan.
M. decamerum, Wasmann, Allg. Zeitschr. Ent. Vol. 7, pl. 1, f. 3 (1902);
 Gesellsch.-leben Ameisen, Vol. 1, pl. 5, f. 10 (1915) ♀.

4. GENUS EPIXENUS, EMERY

Epixenus. Emery, Deutsche Ent. Zeitschr. p. 556 (1908).

Monomorium (part.). Ern. André, Ann. Soc. Ent. Fr. Vol. 51, p. 65 (1881).

Caractères. — Ouvrière inconnue; elle n'existe vraisemblablement pas.

Femelle. — Aptère et plus ou moins ergatoïde.

Tête rectangulaire; ocelles petits.

Epistome convexe, non ou très légèrement échancré à son bord antérieur; les deux carènes qui existent généralement chez *Monomorium* sont absentes ou presque; il n'y a pas de limite entre l'aire frontale et l'épistome.

Mandibules dentées.

Antennes de 12 articles; massue de 3; cependant l'article qui précède la massue est beaucoup plus long que les précédents et peut être considéré comme faisant partie de la massue.

Epinotum muni de deux dents plates et obtuses.

Pétiole surmonté en arrière d'un nœud large, squamiforme; postpétiole environ de la même largeur que le nœud du pétiole.

Tégument lisse ou finement pointillé.

? *Mâle.* — Tête non échancrée derrière.

Epinotum avec un bourrelet de chaque côté.

Pétiole et postpétiole comme chez la femelle.

Ailes comme chez *Monomorium* (type *Formica*).

Ethologie. — Les ♀ ont été trouvées dans les fourmilières de *Monomorium*, sous-genre *Xeromyrmex*.

Type. — *Epixenus andrei*, Emery.

Distribution géographique des espèces. — Syrie, Crète.

1. *E. andrei*, Emery, Deutsche Ent. Zeitschr. p. 557, fig. 5a-c (1908) ♀ ♂. Syrie.
Monomorium venustum, Ann. Soc. Ent. Fr. Vol. 51, p. 65, pl. 3, f. 16-18 (1881)
 ♀ anom. ♂ (excl. ♀ norm. & ♀) : Spec. Hym. Europe, Vol. 2, p. 335,
 342, pl. 22, f. 6, 7 (1882) ♀ anom. ♂ (excl. ♀ norm. ♀).
2. *E. biroï*, Forel, Ann. Soc. Ent. Belg. Vol. 54, p. 21 (1910) ♀. Crète.
3. *E. (?) creticus*, Emery, Deutsche Ent. Zeitschr. p. 558, fig. 5d (1908) ♂. Crète.

5. GENUS TRICHOMYRMEX, MAYR

Trichomyrmex, Mayr, Novara Reise, Formicid. p. 19 (1865).

Caractères. — *Ouvrière* inconnue.

Femelle (d'après Mayr). — Mandibules trigones, dentées.

Aire frontale indistincte, très étroite; sillon frontal fin; vertex avec une fossette.

Antennes de 12 articles, sans massue distincte.

Epinotum mutique.

Pétiole et postpétiole comme chez *Monomorium*.

Eperons présents.

Aile type *Formica*; cellule radiale ouverte.

Mâle inconnu.

Type. — *Trichomyrmex rogeri*, Mayr.

Distribution géographique des espèces. — Ceylan est la patrie de l'espèce typique.

M. Forel attribue à ce genre une espèce de l'Inde avec les antennes de 11 articles (sur l'unique

exemplaire, d'un côté le 3^{me} article du funicule est incomplètement divisé en deux). Le sillon frontal est large et aboutit dans la fossette du vertex; épistome sans carène (Mayr ne dit rien de l'épistome).

1. *T. rogeri*, Mayr, Reise Novara, Formicid. p. 19 nota (1865) ♀. Ceylan.
2. *T. (?) wroughtoni*, Forel, Rev. Suisse Zool. Vol. 19, p. 453 (1911) ♀. Inde : Belgaum.

6. GENUS HAGIOXENUS, FOREL

Hagioxenus, Forel, Ann. Soc. Ent. Belg. Vol. 54, p. 8 (1910).

Caractères. — Ouvrière inconnue.

Femelle (d'après Forel). — Ailée.

Tête ovale-rectangulaire. Ocelles distincts.

Epistome grand, fort peu convexe, sans être précisément plat; aire frontale et sillon frontal peu distincts.

Arêtes frontales distantes, courtes.

Antennes de 12 articles; massue de 3.

Corselet court, élevé; le mésonotum ne proémine pas en avant; épnotum en pente abrupte, absolument inerme; les ailes manquent.

Pétiole arrondi, peu distinct de son pédoncule antérieur, qui est épais et court; postpétiole arrondi; l'un et l'autre portent en dessous un tubercule arrondi ou proéminence obtuse.

Tégument lisse.

Mâle inconnu.

Distribution géographique de l'espèce. — Le seul individu, sur lequel M. Forel a établi l'espèce et le genre, a été trouvé en Palestine, dans une fourmilière de *Tapinoma erraticum*, Latreille.

1. *H. schmitzi*, Forel, Ann. Soc. Ent. Belg. Vol. 54, p. 8 (1910) ♀. Jérusalem.

7. GENUS WHEELERIELLA, FOREL

Wheeleria. Forel, Ann. Soc. Ent. Belg. Vol. 49, p. 171 (1905) *Nomen praeoccupatum*.

Wheeleriella. Forel, Internacia Sc. Rev. Geneva, Vol. 4, p. 145 (1907).

Caractères. — L'ouvrière n'existe pas.

Femelle. — Tête largement échancrée derrière, avec les angles postérieurs saillants.

Epistome légèrement impressionné au milieu en avant; aire frontale triangulaire; ligne frontale atteignant l'ocelle impair.

Mandibules dentées.

Antennes de 12 articles, grêles, à massue de 4 articles longs et minces.

Mésonotum surplombant le pronotum; épnotum mutique.

Pétiole et postpétiole dépourvus d'appendices en dessous; le premier pédonculé en avant, surmonté d'un nœud large, squamiforme, échancré, sur le dos; postpétiole encore plus large et échancré de même.

Aile antérieure du type *Formica*, sans cellule discoïdale.

Mâle. — Tête moins échancrée que celle de la femelle.

Mandibules larges, dentées.

Antennes de 13 articles, grêles, sans massue; scape aussi long que les trois premiers articles du funicule.

Pétiole, postpétiole et ailes comme chez la femelle.

Ethologie. — La femelle des trois espèces vit parasite dans le nid de *Monomorium salomonis*, L., et de *M. salomonis indicum*, Forel. Je renvoie le lecteur aux belles observations de M. Santschi sur une des espèces de Tunisie (1). La femelle fécondée s'introduit dans la fourmilière de *M. salomonis*; les ouvrières de celui-ci tuent leur propre reine et adoptent l'intruse.

Type. — *Wheeleriella santschii*, Forel.

Distribution géographique des espèces. — Tunisie, Inde.

1. *W. adulatrix*, Santschi, Bull. Soc. Hist. Nat. Afrique Nord, Vol. 5, p. 229 (1913) ♀. Tunisie.
2. *W. santschii*, Forel, Ann. Soc. Ent. Belg. Vol. 49, p. 171 (1905) ♀. Tunisie.
W. santschii, Forel, Rev. Suisse Zool. Vol. 14, p. 52, fig. 1-6 (1906) ♀ ♂;
 Emery, Deutsche Ent. Zeitschr. p. 556, fig. 4 (1908) ♀ ♂.
3. *W. wroughtoni*, Forel, Ann. Soc. Ent. Belg. Vol. 54, p. 7 (1910) ♀. Inde: Poona.
W. wroughtoni, Forel, Termitenleben Ceylon, p. 221, nota (1911) ♂.

8. GENUS PHACOTA, ROGER

Phacota. — Roger, Berl. Ent. Zeitschr. Vol. 6, p. 260 (1862).

Caractères. — *Ouvrière.* — Epistome peu convexe, son bord antérieur arrondi; aire frontale peu distincte.

Arêtes frontales courtes.

Mandibules étroites, dentées.

Antennes minces, de 11 articles, avec massue de 2 articles, peu épaissie et pas très accusée.

Yeux bien développés.

Dos du corselet sans sutures, impressionné en selle devant l'épinotum; celui-ci arrondi, tout à fait inerme.

Pétiole brièvement pédonculé, en massue.

Pattes longues, les tibias moyens et postérieurs sans éperons.

Femelle et mâle inconnus.

Ethologie. — L'unique exemplaire du *P. noualhieri*, Emery a été trouvé dans une fourmilière de *Monomorium salomonis subnitidum*, Emery.

Type. — *Phacota sicheli*, Roger.

Distribution géographique des espèces. — Région méditerranéenne: Andalousie, Algérie.

1. *Ph. noualhieri*, Emery, Rend. Accad. Sc. Bologna (5), Vol. 5, p. 299, f. 1 (1895) ♀ (2). Algérie: Biskra.
Ph. noualhieri, Emery, Deutsche Ent. Zeitschr. p. 555, fig. 3, b-e (1908) ♀.

(1) Forel, Mœurs des Fourmis parasites des genres *Whecleria* et *Bothriomyrmex*, Rev. Suisse Zool. Vol. 14, p. 51 et suiv. (1906).

(2) M. Santschi a fait tout dernièrement (Bull. Soc. Ent. Fr., 1919, p. 91, fig.) un nouveau genre de cette espèce, à laquelle il attribue avec doute un ♂ pris à la lumière, qu'il nomme *Paraphacota surcoufi*.

2. *Ph. sicheli*, Roger, Berl. Ent. Zeitschr. Vol. 6, p. 262, pl. 1, f. 20 (1862) ♀. Andalousie.
Ph. sicheli, Ern. André, Spec. Hym. Europe, Vol. 2, p. 397, pl. 25, f. 9 (1882);
 Emery, Deutsche Ent. Zeitschr. p. 554, fig. 3a (1908) ♀.

9. GENUS XENOMYRMEX, FOREL

Xenomyrmex, Forel, Bull. Soc. Vaud. Sc. Nat. (2), Vol. 20, p. 369 (1884).

Caractères. — *Ouvrière.* — Monomorphe, taille peu variable.

Epistome avancé devant au milieu, en lobe bidenté; pas d'aire frontale ni de sillon frontal.

Arêtes frontales courtes, droites, divergentes.

Mandibules armées de trois dents devant, indistinctement denticulées derrière.

Antennes de 11 articles, massue de 3.

Yeux développés.

Corselet comme *Monomorium*; épinothum inerme.

Pétiole nodiforme, arrondi, non pédonculé.

Femelle inconnue.

? *Mâle.* — Epistome bombé, inerme.

Mandibules petites, non dentées.

Antennes de 12 articles; scape menu, de la longueur des deux premiers articles du funicule;
 1^{er} article du funicule petit, globuleux, les suivants plus gros, les quatre derniers plus longs que les autres.

Pétiole ressemblant à celui de l'ouvrière.

Distribution géographique de l'espèce. — Amérique centrale, Floride.

1. *X. stolli*, Forel, Bull. Soc. Vaud. Sc. Nat. (2), Vol. 20, p. 370 (1884) ♀. Guatémala.
 subsp. *floridana*, Emery, Zool. Jahrb. Syst. Vol. 8, p. 275 (1895) ♀ ♂. Floride.
 var. *lucayana*, Wheeler, Bull. Amer. Mus. Nat. Hist. Vol. 21, p. 87 (1905) ♀. Bahamas.

10. GENUS ALLOMERUS, MAYR

Allomerus, Mayr, Verh. Zool.-bot. Ges. Wien, Vol. 27, p. 873 (1877) ♀; Forel, Zool. Jahrb. Syst. Vol. 20, p. 678 (1904) ♀ ♂.

Caractères. — *Ouvrière.* — Monomorphe, taille peu variable.

Epistome bombé à bord antérieur avancé en arc, au-dessus des mandibules; aire frontale triangulaire.

Arêtes frontales étroites, courtes.

Mandibules à bord denté. Palpes maxillaires et labiaux de 2 articles (*A. septemarticulatus*, Mayr).

Antennes de 7 à 10 articles; massue de 3, le dernier prédominant.

Yeux développés.

Corselet impressionné à la suture méso-épinothale; épinothum inerme.

Pétiole pédonculé en avant, surmonté d'un nœud arrondi en arrière, sans dent en dessous; postpétiole arrondi.

Tibias postérieurs à éperons grêles.

Femelle. — Beaucoup plus grande que l'ouvrière.

Epistome très grand, triangulaire.

Antennes de 10 articles, chez *A. octoarticulatus*, Mayr.

Yeux et ocelles très développés.

Mésnotum ne surplombant pas le pronotum.

Ailes comme chez le mâle.

Du reste comme l'ouvrière.

Mâle (d'après Forel). — Plus grand que l'ouvrière. Tête arrondie.

Mandibules larges, courtes, indistinctement dentées.

Antennes de 13 articles; scape long comme le 2^{me} article du funicule; le 1^{er} article du funicule très court.

Stipes triangulaires, la pointe aiguë.

Aile antérieure du type *Formica*; pas de cellule discoïdale.

Ethologie. — Ces petites Fourmis vivent dans les cavités naturelles des feuilles de certaines plantes, dans les forêts humides.

Type. — *Allomerus decemarticulatus*, Mayr, proposé par Wheeler.

Distribution géographique des espèces. — Bassin du fleuve des Amazones.

1. *A. decemarticulatus*, Mayr, Verh. Zool.-bot. Ges. Wien, Vol. 27, p. 873 (1877) ♀. Brésil : Amazonas.

2. *A. octoarticulatus*, Mayr, ibidem, Vol. 27, p. 873 (1877) ♀. Brésil : Amazonas.

A. octoarticulatus, Forel, Zool. Jahrb. Syst. Vol. 20, p. 679 (1904) ♀ ♂.

var. *septemarticulata*, Mayr, Verh. Zool.-bot. Ges. Wien, Vol. 27, p. 874 (1877) ♀. Brésil : Amazonas.
(*A. septemarticulatus*).

A. octoarticulatus, var. *septemarticulatus*, Forel, Zool. Jahrb. Syst., Vol. 20, p. 680 (1904) ♀.

var. *tuberculata*, Forel, Mém. Soc. Ent. Belg. Vol. 20, p. 2 (1912) ♀ ♂. Brésil : Amazonas.

II. GENUS MEGALOMYRMEX, FOREL

Megalomyrmex. Forel, Bull. Soc. Vaud. Sc. Nat. (2), Vol. 20, p. 371 (1884) ♀; Biol. Centr.-Amer. Hym. Vol. 3 p. 58 (1899) ♂.

Atta (part.). Lepelletier (1836).

Formica (part.). Fabricius (1798), Latreille (1802).

Caractères. — *Ouvrière.* — Monomorphe, variant peu de taille.

Tête médiocre, non prolongée en cou, mais avec le trou occipital ordinairement entouré d'un bourrelet tranchant plus ou moins distinct. Yeux assez grands.

Epistome bombé, surtout en arrière, généralement un peu acuminé au milieu de son bord antérieur; aire frontale étroite et indistincte.

Arêtes frontales assez courtes.

Mandibules trigones, dentées. Palpes maxillaires et labiaux de 3 articles (*M. leoninus*, Forel).

Antennes de 12 articles; 1^{er} article du funicule généralement pas beaucoup plus long que les suivants; elles sont terminées par 3 articles notablement plus longs, mais ordinairement (surtout dans les grandes espèces) pas beaucoup plus épais que les précédents; l'ensemble de ces articles, qui représentent la massue, est plus court que le reste du funicule; *M. modestus*, Emery, a le 4^{me} article, en partant du bout, plus grand et faisant transition aux trois articles de la massue.

Corselet à promésnotum continu, bombé; suture méso-épinotale impressionnée; épinotum inerme, mais excavé longitudinalement pour recevoir le pétiole, cette excavation est bordée, sur les

côtés, d'un bourrelet qui se relève parfois, au niveau du passage de la face basale à la face descendante, en un tubercule mousse.

Pétiole plus ou moins longuement pédonculé devant, surmonté derrière d'un nœud haut, ordinairement squamiforme; postpétiole ressemblant au nœud du pétiole.

Gastre non tronqué par devant.

Eperons des tibias moyens et postérieurs très marqués.

Tégument luisant, poils dressés copieux.

Femelle (d'après Mann). — Ailée. Très semblable à l'ouvrière et peu plus grande que celle-ci.

Mâle. — De la taille de l'ouvrière.

Epistome, aire frontale, mandibules et tégument comme chez l'ouvrière.

Antennes de 13 articles; scape long comme le 2^{me} article du funicule; 1^{er} article du funicule très court, les suivants beaucoup plus longs que le premier, à peu près d'égale longueur jusqu'au bout de l'antenne, 2 à 4 plus épais que les suivants (d'après Forel, chez *M. foreli*, Emery, ce n'est que le 2^{me} qui est plus épais).

Corselet sans sillons convergents; épinothum inerme, déprimé, sans face basale distincte.

Pétiole allongé, en massue, c'est-à-dire pédoncule pas distinct du nœud, auquel il passe insensiblement.

Ailes du type *Formica*; pas de cellule discoïdale.

Type. — *Megalomyrmex leoninus*, Forel.

Distribution géographique des espèces. — Amérique centrale et méridionale, jusqu'à S. Paolo et à la Bolivie (1).

1. *M. balzani*, Emery, Bull. Soc. Ent. Ital. Vol. 26, p. 153 (1894) ♀. Bolivie.
2. *M. bituberculatus* (Fabricius), Suppl. Ent. Syst. p. 280 (1798) ♀ (*Formica*). Cayenne,
Formica bituberculata, Latreille, Fourmis, p. 239 (1802); Fabricius, Syst. Piez. région de l'Amazone.
p. 408 (1804) ♀.
Atta bituberculata, Lepeletier, Hist. Nat. Hym. Vol. 1, p. 175 (1836).
M. bituberculatus, Emery, Bull. Soc. Ent. Ital. Vol. 22, p. 47, nota (1890);
Forel, Rev. Suisse Zool. Vol. 12, p. 35 (1904); Wheeler, Bull. Labor.
Zool. Scuola Agr. Portici, Vol. 3, p. 238 (1909) ♀.
3. *M. duckei*, Forel, Mém. Soc. Ent. Belg. Vol. 20, p. 13 (1912) ♀. Brésil.
4. *M. emeryi*, Forel, Ann. Soc. Ent. Belg. Vol. 48, p. 174 (1904) ♀. Surinam.
5. *M. foreli*, Emery, Bull. Soc. Ent. Ital. Vol. 22, p. 47 nota, pl. 5, f. 3 (1890) ♀. Costa Rica.
M. foreli, Forel, Biol. Centr.-Amer. Hym. Vol. 3, p. 58 (1899) ♂.
6. *M. goeldii*, Forel, Mém. Soc. Ent. Belg. Vol. 20, p. 14 (1912) ♀. Brésil : Rio-Janeiro.
7. *M. iheringi*, Forel, Deutsche Ent. Zeitschr. p. 304 (1911) ♀. Brésil : S. Paulo.
8. *M. latreillei*, Emery, Bull. Soc. Ent. Ital. Vol. 22, p. 47 nota, pl. 5, f. 4 (1890) ♀. Pérou.
9. *M. leoninus*, Forel, Bull. Soc. Vaud. Sc. Nat. (2), Vol. 20, p. 372 (1884) ♀. Colombie.
M. leoninus, Emery, Bull. Soc. Ent. Ital. Vol. 22, p. 47 nota, pl. 5, f. 5 (1890) ♀.
subsp. *nasuta*, Forel, Mém. Soc. Ent. Belg. Vol. 20, p. 13 (1912) ♀. Brésil.
10. *M. modestus*, Emery, Bull. Soc. Ent. Ital. Vol. 28, p. 94 (1896) ♀. Costa Rica.
11. *M. pusillus*, Forel, Mém. Soc. Ent. Belg. Vol. 20, p. 15 (1912) ♀. Brésil : Rio-Janeiro.
12. *M. silvestrii*, Wheeler, Boll. Labor. Zool. Scuola Agric. Portici, Vol. 3, Mexique.
p. 236, 237 (1909) ♀.
13. *M. staudingeri*, Emery, Bull. Soc. Ent. Ital. Vol. 22, p. 47 nota (1890) ♀. Pérou.
14. *M. wallacei*, Mann, Bull. Mus. Comp. Zool. Harvard, Vol. 60, p. 445, Brésil : Porto Velho.
pl. 3, f. 28 (1916) ♀ ♀.

(1) Voir la table des espèces : Wheeler, Boll. Labor. Zool. Scuola Agric. Portici, Vol. 3, p. 237-238 (1909).

12. GENUS LIOMYRMEX, MAYR

Liomyrmex. Mayr, Novara Reise, Formic. p. 23 (1865).

Laparomyrmex. Emery, Ann. Mus. Stor. Nat. Genova, Vol. 25, p. 461 (1887).

Promyrma. Forel, Rev. Suisse Zool. Vol. 20, p. 764 (1912).

Myrmica (part.). Fred. Smith, Journ. Proc. Linn. Soc. Lond. Zool. Vol. 4, Suppl. p. 108 (1860).

Caractères. — *Ouvrière.* — Epistome déprimé, sans carènes ni dents; aire frontale indistincte. Arêtes frontales courtes.

Mandibules trigones, dentées.

Antennes de 10 à 11 articles, courtes et épaisses, massue de 3.

Yeux nuls.

Corselet à suture pro-mésnotale nulle; suture méso-épinotale impressionnée; épinotum bituberculé.

Pétiole pédonculé en avant, surmonté en arrière d'un nœud transversal; postpétiole en ovale transverse, avec une épine mousse en dessous.

Femelle. — Epistome et mandibules comme chez l'ouvrière.

Arêtes frontales écartées.

Antennes de 11 articles (dans les formes décrites), massue de 3.

Yeux et ocelles développés.

Corselet plus étroit que la tête, mais bien développé; épinotum mutique.

Nœuds du pétiole et du postpétiole très larges; ce dernier avec une épine ou une dent en dessous.

Gastre très long, cylindrique.

Aile antérieure du type *Formica*.

Mâle inconnu.

Ethologie. — Dans les termitières.

Type. — *Myrmica coeca*, Fred. Smith.

Distribution géographique des espèces. — Birmanie, Malacca, Nouvelle-Guinée.

1. *L. aurianus*, Emery, Ann. Mus. Stor. Nat. Genova, Vol. 27, p. 504 (1889) ♀. Birmanie, Malacca.

L. aurianus, Forel, Zool. Jahrb. Syst. Vol. 36, p. 26 (1913) ♀ ergat.

Promyrma butteli, Forel, Rev. Suisse Zool. Vol. 20, p. 764 (1912) ♀.

2. *L. carinalus*, Stitz, Sitz. Ber. Naturf. Freunde Berlin, p. 366, fig. 13, 14 Nouvelle-Guinée holl. (1911) ♀.

3. *L. coecus* (Fred. Smith), Journ. Proc. Linn. Soc. Lond. Zool. Vol. 4, Nouvelle-Guinée : Dory. Suppl. p. 108 (1860) ♀ (*Myrmica*).

L. coeca, Mayr, Reise Novara, Formicid. p. 23 (1865).

4. *L. gestroi*, Emery, Ann. Mus. Stor. Nat. Genova, Vol. 25, p. 461 (1887) ♀ Nouvelle-Guinée. (*Laparomyrmex*).

L. gestroi, Emery, in Dalla Torre, Cat. Hym. Vol. 7, p. 63 (1893).

2. SUBTRIBUS SOLENOPSISIDINI (FOREL), EMERY SENSU STR.

Solenopsisii (part.). Forel, Ann. Soc. Ent. Belg. Vol. 37, p. 164 (1893).

Solenopsisidii (part.). Emery, Zool. Jahrb. Syst. Vol. 8, p. 769 (1895).

Solenopsisidini (part.). Ashmead, The Canad. Ent. p. 383 (1905).

Caractères. — *Ouvrière.* — En général monomorphe, mais quelquefois dimorphe, par exemple quelques *Solenopsis*.

Epinotum bicaréné et bidenté ou inerme.

Mandibules trigones, dentées.

Antennes de 10 à 11 articles, à massue ordinairement de 2, rarement de 3 articles, très marquée, dernier article beaucoup plus long et plus gros que le précédent.

Femelle. — Toujours ailée; ordinairement beaucoup plus grande que l'ouvrière, rarement excédant peu la taille de celle-ci.

Antennes de 10 à 11, à massue beaucoup moins marquée que chez l'ouvrière.

Ailes comme chez le mâle.

Mâle. — Toujours ailé.

Antennes de 13 articles dans *Tranopelta*, de 12 dans *Solenopsis* et *Diplomorium* (*Bondroitia*); scape court.

Postpétiole en soucoupe renversée, peu ou point étranglé à son articulation avec le gastre.

Aile antérieure type *Solenopsis*; cellule radiale ouverte, cellule discoïdale grande (Pl. 4, Fig. 1); celle-ci manque rarement (quelques *Solenopsis*).

13. GENUS TRANOPELTA, MAYR

Tranopelta. Mayr, Sitz. ber. Akad. Wiss. Wien, Vol. 53, p. 514 (1866) ♀♂; Forel, Bull. Soc. Vaud. Sc. Nat. Vol. 47, p. 396 (1911) ♀.

Monomorium (part.). Emery, Bull. Soc. Ent. Ital. Vol. 26, p. 148 (1894).

Monomorium (Martia) (part.). Forel, Verh. Zool.-bot. Ges. Wien, Vol. 58, p. 361 (1908) ♀.

Monomorium (Mitara) (part.). Mann, Bull. Mus. Comp. Zool. Vol. 60, p. 444 (1916).

Caractères. — *Ouvrière.* — Légèrement dimorphe; du reste semblable à celle du sous-genre *Lampromyrmex* (genre *Monomorium*), ayant comme elle les antennes de 11 articles avec la massue de 3.

Se distingue par son corps plus massif, les antennes plus courtes et plus épaisses et les yeux plus petits.

Femelle. — Beaucoup plus grande que l'ouvrière.

Epistome comme chez l'ouvrière, ni bicaréné, ni bidenté.

Mandibules longues, trigones, pouvant se croiser, armées de longues dents.

Antennes de 11 articles, à massue de 3 articles, s'épaississant graduellement.

Yeux placés en arrière du milieu des côtés de la tête.

Postpétiole muni en dessous d'une petite dent conique.

Gastre grand, ovale.

Ailes comme chez le mâle.

Tégument de la tête et du corselet luisant.

Mâle. — Plus petit que la femelle, mais beaucoup plus grand que l'ouvrière.

Epistome bombé, non prolongé entre les articulations des antennes; aire frontale grande.

Mandibules étroites, tridentées.

Antennes de 13 articles; du reste comme *Solenopsis*.

Postpétiole en soucoupe inerme en dessous.

Stipes massif, arrondi au bout.

Aile antérieure du type *Solenopsis*; les nervures qui contournent postérieurement la cellule cubitale fermée, depuis l'insertion de la nervure récurrente, jusqu'à la rencontre avec le radius, font un coude, comme chez *Solenopsis*.

Ethologie. — Mœurs souterraines. *T. heyeri*, Forel ♀ a été trouvé dans le nid du Termite *Eutermes fulviceps*.

Type. — *Tranopelta gilva*, Mayr.

Distribution géographique des espèces. — Amérique centrale et méridionale jusqu'au Paraguay.

1. *Tr. amblyops* (Emery), Bull. Soc. Ent. Ital. Vol. 26, p. 148 (1894) ♀ Matto Grosso, Paraguay.
(*Monomorium*).
Tr. amblyops, Emery, Bull. Soc. Ent. Fr. p. 60, 61 (1919).
Tr. gilva var. *brunnea*, Forel, Deutsche Ent. Zeitschr. p. 259 (1909) ♀ ♂.
2. *Tr. gilva*, Mayr, Sitz. ber. Akad. Wiss. Wien, Vol. 53, p. 514 (1866) ♀ ♂ (1). Colombie, Amér. centr.
3. *Tr. heyeri*, Forel, Ann. Soc. Ent. Belg. Vol. 45, p. 389 (1901) ♀ (*Monomorium*). Brésil: Rio Grandedo Sul.
Monomorium heyeri, Wasmann, Allg. Zeitschr. Ent. Vol. 7, pl. 1, f. 4, 5
(1902) ♀; Gesellsch.-leben Ameisen, Vol. 1, pl. 5, f. 11, 12 (1915) ♀.
Monom. (Martia) heyeri, Forel, Verh. Zool.-bot. Ges. Wien, Vol. 58, p. 361 (1908).
Tr. heyeri (gilva?), Forel, Bull. Soc. Vaud. Sc. Nat. Vol. 47, p. 396 (1911).
var. *columbica*, Forel, Mém. Soc. Ent. Belg. Vol. 20, p. 3 (1912) ♀. Colombie, Brésil N.
Tr. gilva var. *albida*, Mann, Bull. Mus. Comp. Zool. Harvard, Vol. 60, p. 446
(1916) ♀.
4. *Tr. huberi*, Forel, Mitt. Naturh. Mus. Hamburg, Vol. 24, p. 5 (1907) ♀. Brésil: Pará.
5. *Tr. subterranea* (Mann), Bull. Mus. Comp. Zool. Harvard, Vol. 60, p. 444, Brésil:
pl. 4, f. 29, 30 (1916) ♀ (*Monomorium* subg. *Mitara*). Madeira-Mamoré.

14. GENUS CAREBARELLA, EMERY

Carebarella. Emery, Bull. Soc. Ent. Ital. Vol. 35, p. 137 (1905).

Caractères. — Ouvrière inconnue.

Femelle. — Epistome et mandibules comme chez *Tranopelta*.

Antennes de 10 articles, sans massue distincte; les quatre derniers articles graduellement plus grands et plus gros; l'article terminal long comme les trois précédents pris ensemble.

Yeux relativement petits.

Postpétiole avec une petite dent conique en dessous.

Aile antérieure à cellule cubitale ouverte très longue, se portant vers la base de l'aile jusqu'à être contiguë avec la cellule discoïdale.

? *Mâle.* — J'attribue avec doute à ce même genre le mâle suivant, dont voici les caractères:

Tête remarquablement petite.

Mandibules étroites, dentées.

Antennes incomplètes dans l'exemplaire examiné: scape plus long que le 2^{me} article du funicule; 1^{er} article du funicule court, globuleux.

Pétiole et postpétiole comme chez *Tranopelta*.

(1) Il est probable, pour des raisons géographiques, que *Tr. heyeri* var. *columbica* soit l'ouvrière de *Tr. gilva* et *Tr. subterranea* l'ouvrière de *Tr. huberi* (Emery, Bull. Soc. Ent. Fr. 1919, p. 60, 61).

La cellule cubitale ouverte n'est pas aussi longue que chez la femelle et n'atteint pas la cellule discoïdale; les nervures qui contournent postérieurement la cellule cubitale fermée, depuis l'insertion de la nervure récurrente jusqu'à la rencontre avec le radius, sont à peu près sur une ligne droite.

Distribution géographique de l'espèce. — Amérique méridionale.

1. *C. bicolor*, Emery, Bull. Soc. Ent. Ital. Vol. 37, p. 138 (1906) ♀. Misiones.
var. *punctato-rugosa*, Emery, ibidem, Vol. 37, p. 139 nota (1906) ♀. Rio-Janeiro.

15. GENUS DIPLOMORIUM, MAYR

Diplomorium. Mayr, Ann. Naturh. Hofmus. Wien, Vol. 16, p. 16 (1901).

Caractères. — *Ouvrière.* — Epistome sans carènes ni dents.

Antennes de 11 articles; massue de 2 ou de 3 selon que l'antépénultième article est plus ou moins développé.

Du reste semblable à *Solenopsis*.

Femelle. — Beaucoup plus grande que l'ouvrière.

Epistome comme chez l'ouvrière.

Antennes de 11 articles à massue de 3.

Postpétiole plus court que chez *Tranopelta*, inerme en dessous.

Ailes comme chez *Tranopelta* et *Solenopsis*.

La femelle de ce genre ne se distingue guère de *Tranopelta* que par le postpétiole inerme en dessous.

Mâle. — Voir le sous-genre *Bondroitia*.

Type. — *Diplomorium longipenne*, Mayr.

Distribution géographique des espèces. — Afrique tropicale et australe; se partage en deux sous-genres.

1. SUBGENUS DIPLOMORIUM, MAYR

Diplomorium. Mayr, l. c. Ann. Naturh. Hofmus. Wien, Vol. 16, p. 16 (1901).

Caractères. — *Ouvrière.* — Antennes à massue de 2 articles, l'antépénultième étant beaucoup plus court et plus mince que le pénultième.

Des yeux distincts.

Femelle. — Voir les caractères du genre.

Mâle inconnu.

Distribution géographique de l'espèce. — Une seule espèce de l'Afrique australe.

1. *D. longipenne*, Mayr, Ann. Naturh. Hofmus. Wien, Vol. 16, p. 18 (1901) ♀ ♀. Cape Colony.
D. longipenne, Arnold, Ann. S. Afr. Mus. Vol. 14, p. 240 (1916) ♀ ♀.

2. SUBGENUS BONDROITIA, FOREL

Diplomorium, subgenus **Bondroitia**. Forel, Bull. Soc. Vaud. Sc. Nat. Vol. 47, p. 398 (1911).

Diplomorium (part.). Forel, Ann. Soc. Ent. Belg. Vol. 53, p. 72 (1909).

Monomorium (**Martia**) [part.]. Forel, Deutsche Ent. Zeitschr. p. 299 nota (1911).

Caractères. — *Ouvrière.* — Antennes à massue décidément de 3 articles, l'antépénultième n'étant pas beaucoup plus court ni plus mince que le pénultième; quelques ♀ ont les antennes de 10 articles.

Yeux nuls.

Femelle. — Pas distincte du sous-genre *Diplomorium*.

Mâle. — Plus petit que la femelle, mais beaucoup plus grand que l'ouvrière.

Antennes de 12 articles; scape pas plus long que le 2^{me} article du funicule; 1^{er} article du funicule court, globuleux, 2^{me} article plus long que les suivants.

Ne se distingue pas des mâles du genre *Solenopsis*, hormis par l'armure génitale; le stipes est en forme de lame longue et étroite et dépasse la volsella et les sagittae. L'article terminal des tarsi dilaté, décrit par M. Forel, se retrouve aussi chez *Solenopsis* (par exemple *S. geminata*, F.).

Type. — *Diplomorium lujae*, Forel.

Distribution géographique des espèces. — En dehors de l'espèce-type du Congo, M. Forel décrit un exemplaire unique d'une espèce différente, qu'il a reçu avec l'étiquette « Genève ».

2. *D. coecum*, Forel, Deutsche Ent. Zeitschr. p. 299 nota (1911) ♀ (*Monomorium* Patria? (Genève?) [*Martia*]).

Bondroitia coeca, Forel, Bull. Soc. Vaud. Sc. Nat. Vol. 47, p. 398 (1911); Fauna Ins. Helvet. Hym. Form. p. 38 (1915) ♀.

3. *D. lujae*, Forel, Ann. Soc. Ent. Belg. Vol. 53, p. 72 (1909) ♀ ♀ ♂. Congo.

Bondroitia lujae, Forel, Bull. Soc. Vaud. Sc. Nat. Vol. 47, p. 398 (1911).

16. GENUS SOLENOPSIS, WESTWOOD

Solenopsis, Westwood, Ann. Mag. Nat. Hist. Vol. 6, p. 87 (1841).

Diplorhoptrum, Mayr, Verh. Zool.-bot. Ver. Wien, Vol. 5, p. 449 (1855).

Atta (part.). Fabricius, Jerdon, Fred. Smith, etc.

Formica (part.). Latreille (1798, 1802).

Myrmica (part.). Latreille (1809).

Crematogaster (part.). Fred. Smith (1860).

Pogonomyrmex (part.). Mayr (1868).

Caractères. — *Ouvrière.* — Généralement monomorphe, dans quelques espèces plus ou moins dimorphe.

Epistome plus ou moins distinctement bicaréné; le plus souvent les carènes se prolongent au bord antérieur en une paire de dents, comme chez *Monomorium* (Pl. 3, Fig. 25).

Mandibules à bord masticateur très oblique, armées de quatre dents, quelquefois de cinq par anomalie chez les grandes espèces. Ce caractère permet de distinguer les *Solenopsis* des ouvrières du sous-genre *Aëromyrma* (genre *Oligomyrmex*).

Palpes maxillaires et labiaux de 2 articles (*S. fugax*, Latreille).

Antennes de 10 articles, massue de deux gros articles, le dernier beaucoup plus long et au moins aussi gros que le précédent. (Fig. 25).

Yeux plus ou moins développés, rarement nuls.

Femelle. — Généralement beaucoup plus grande que l'ouvrière, quelques espèces font exception. Epistome pareil à celui de l'ouvrière.

Antennes de 11 articles, exceptionnellement de 10 (*S. succinea*, Emery); massue de 2 articles, moins grosse que chez l'♀. (Pl. 3, Fig. 25 b.)

Mâle. — Ordinairement un peu plus petit que la femelle.

Mandibules étroites, terminées par peu de dents.

Antennes de 12 articles; scape ordinairement de la longueur du 2^{me} article du funicule, rarement plus long; 1^{er} article du funicule globuleux (Fig. 25 c) [sauf exception], ordinairement le 2^{me} article est plus long que le suivant.

Dans l'armure génitale, le stipes est en forme de cuiller ou de lame large, du moins dans les espèces que j'ai examinées; dans les exemplaires où l'armure est tout-à-fait évaginée, le stipes est inséré en angle sur la squamula.

Ethologie. — L'espèce cosmopolite, *S. geminata*, F. (1), *S. saevissima*, F. Sm. et d'autres espèces américaines voisines, qui sont relativement grandes et polymorphes, vivent à découvert; les espèces nommées sont extraordinairement communes dans les tropiques et redoutées à cause de leurs piqures (les colons les appellent en Amérique, entre autres noms, « hormiga de fogo », « fire ant »). *S. geminata* est omnivore, elle amasse même des graines et fait des nids maçonnés en terre. Les petites espèces (2) mènent une vie souterraine et exercent la lestobiose aux dépens des sociétés des autres Fourmis et des termites. *S. molesta*, Say, est une Fourmi domestique aux Etats-Unis de l'Amérique du Nord.

Tout dernièrement M. Forel a décrit une espèce de l'Amérique méridionale (*S. bruchi*), établie sur des femelles, qu'il suppose parasites d'une espèce congénère, et pour laquelle il propose un sous-genre *Synsolenopsis*, fondé sur le seul caractère d'un parasitisme douteux. (Bull. Soc. Vaud. Sc. Nat. Vol. 52, p. 155 [1918].)

Type : *Solenopsis mandibularis*, Westwood. = *Atta geminata*, F.

Distribution géographique des espèces. — *S. geminata*, F. est une Fourmi cosmopolite dans les tropiques, mais je ne crois pas qu'elle doive sa diffusion exclusivement au commerce. De même que l'*Odontomachus haematoda*, elle a plusieurs sous-espèces dans les différentes régions; dans l'Ancien continent et la Malaisie, on ne rencontre que *S. geminata rufa*, Jerdon, tandis que l'Amérique est la région où se trouvent les autres formes.

Les autres espèces, très nombreuses, habitent surtout l'Amérique méridionale, en moindre nombre l'Amérique centrale, les parties chaudes de l'Amérique du Nord et l'Afrique, y compris le bassin de la Méditerranée. Une espèce vit dans l'Europe moyenne; un petit nombre habite l'Asie et la région Indo-Malaise, jusqu'à la Nouvelle-Guinée; une espèce en Australie et une en Tasmanie.

GROUPE DE *S. GEMINATA*, F.

Espèces relativement grandes; dimorphisme des ouvrières très marqué. Habitant surtout l'Amérique; l'espèce-type du groupe est cosmopolite dans les régions tropicales.

1. *S. aurea*, Wheeler, Bull. Amer. Mus. Nat. Hist. Vol. 21, p. 336 (1906) ♀ ♀ Colorado.

(*S. geminata* var.).

S. geminata var. *aurea*, Wheeler, ibidem, Vol. 24, p. 425 (1908) ♀ ♂.

S. aurea, Forel, Deutsche Ent. Zeitschr. p. 269 (1909).

subsp. *amblychila*, Wheeler, Bull. Amer. Mus. Nat. Hist. Vol. 34, p. 394 (1915) ♀. Arizona.

(1) Jhering, « Die Ameisen von Rio-Grande do Sul », *Berl. Ent. Zeitschr.* Vol. 39, p. 332 et 392 (1894); Forel, *Biol. Centr.-Amer. Hym.* Vol. 3, p. 80 (1899); Rothney, « Notes on Indian Ants », *Trans. Ent. Soc. Lond.* 1889, p. 365-367; Bruch, *Rev. Mus. La Plata*, Vol. 23, p. 315 (1916); *Ann. Soc. Cientif. Argentina*, Vol. 84, p. 162.

(2) Forel, « Observations sur les mœurs du *Solenopsis fugax* » *Mitt. Schweiz. Ent. Ges.* Vol. 3, p. 105-128 (1869).

2. *S. eduardi*, Forel, Mém. Soc. Ent. Belg. Vol. 20, p. 12 (1912) ♀. Colombie.
3. *S. gayi* (Spinola), in Gay, Hist. fis. Chile, Zool. Vol. 6, p. 242 (1851) ♀ ♀ ♂ (Myrmica). Chili.
Pogonomyrmex gayi, Mayr, Annuar. Soc. Natural. Modena, Vol. 3, p. 170 (1868).
S. geminata, Mayr, Verh. Zool.-bot. Ges. Wien, Vol. 36, p. 365, 460 (1886).
S. geminata var. *gayi*, Emery, Act. Soc. Sc. Chili, Vol. 5, p. 11 (1895) ♀ ♀.
S. gayi, Forel, Deutsche Ent. Zeitschr. p. 269 (1909).
4. *S. geminata* (Fabricius), Syst. Piez. p. 423 (1804) ♀ (*Atta*) (1). Régions chaudes de l'Amérique : importée en Afrique.
Formica geminata, Roger, Berl. Ent. Zeitsch. Vol. 6, p. 289 (1862) ♀ ♀ ♂.
S. geminata, Mayr, Tijdsch. v. Ent. Vol. 10, p. 109 (1867) ♀ ♀ ♂; Forel, Mitt. München. Ent. Ver. Vol. 5, p. 10 (1881) ♀ ♂; Wheeler, Bull. Amer. Mus. Nat. Hist. Vol. 24, p. 424 (1908) ♀; Forel, Deutsche Ent. Zeitschr. p. 268 (1909).
S. mandibularis, Westwood, Ann. Mag. Nat. Hist. Vol. 6, p. 87, pl. 2, f. 5 (1841) ♀.
S. saevissima, Mayr, Verh. Zool.-bot. Ges. Wien, Vol. 12, p. 751 (1862) ♀ (?).
Myrmica virulens, Fred. Smith, Cat. Hym. Brit. Mus. Vol. 6, p. 132 (1858).
Atta clypeata, Fred. Smith, ibidem, Vol. 6, p. 169 (1858) ♀ ♂.
Diplorhoptum drewseni, Mayr, Europ. Formicid. p. 71 (1861) ♀.
S. drewseni, Ern. André, Rev. Mag. Zool. (3), Vol. 2, p. 200 (1874) ♀.
Myrmica glaber, Fred. Smith, Trans. Ent. Soc. Lond. (3), Vol. 1, p. 34 (1862) ♀.
Myrmica polita, Fred. Smith, ibidem, Vol. 1, p. 34 (1862) ♀.
Myrmica (*Monomarium*) *saxicola*, Buckley, Proc. Ent. Soc. Philadelphia, Vol. 6, p. 341 (1866) ♀.
Atta lincecumii, Buckley, ibidem, Vol. 6, p. 344 (1866) ♀ ♀.
Atta brazoënsis, Buckley, ibidem, Vol. 6, p. 345 (1866) ♀.
Atta coloradensis (part.) Buckley, ibidem, Vol. 6, p. 346 (1866) ♀.
var. *diabola*, Wheeler, Bull. Amer. Mus. Nat. Hist. Vol. 24, p. 424 (1908) ♀. Californie, etc.
S. geminata var. *diabola*, Forel, Deutsche Ent. Zeitschr. p. 268 (1909).
var. *innota*, Santschi, Ann. Soc. Ent. Fr. Vol. 84, p. 257, fig. 6 (1915) ♀. Afrique occidentale.
var. *nigra*, Forel, Bull. Soc. Vaud. Sc. Nat. Vol. 44, p. 45 (1908). Costa-Rica.
S. geminata var. *nigra*, Forel, Deutsche Ent. Zeitschr. p. 268 (1909).
subsp. *maniosa*, Wheeler, Bull. Amer. Mus. Nat. Hist. Vol. 34, p. 396 (1915). Californie, Arizona, Mexique.
subsp. *medusa*, Mann, Bull. Mus. Comp. Zool. Harvard, Vol. 60, p. 447, pl. 4, f. 31, (1916) ♀. Brésil, côte Est.
subsp. *rufa* (Jerdon), Madras Journ. Litter. Sc. Vol. 17, p. 106 (1851) ♀ (*Atta*). Région indienne, Malaisie, Océanie. Mann n'a pas trouvé cette Fourmi dans les Iles Salomon.
S. geminata, Emery, Bull. Soc. Ent. Ital. Vol. 23, p. 166 (1892).
S. geminata st. *rufa*, Forel, Journ. Bombay Nat. Hist. Soc. Vol. 14, p. 686 (1902) ♀.
S. geminata var. *rufa*, Forel, Deutsche Ent. Zeitschr. p. 268 (1909).
S. geminata et var. *rufa*, Bingham, Fauna Brit. India, Hym. Vol. 2, p. 158, fig. 64 (1903) ♀ ♀ ♂.
S. cephalotes, Fred. Smith, Journ. Proc. Linn. Soc. Lond. Zool. Vol. 3, p. 149 (1858) ♀.
Crematogaster laboriosus, Fred. Smith, ibidem, Vol. 4, suppl. p. 109 (1860) ♀.
var. *micans*, Stitz, Sitz. Ges. Naturf. Freunde Berlin, p. 506, fig. 8 (1912) ♀. Ceram.
subsp. *xyloni*, Mac Cook, in Comstock, Rep. Cotton Worm, p. 188, fig. 47 (1879) ♀ ♀. Texas, Arizona, Mexico.
S. geminata xyloni, Wheeler, Bull. Amer. Mus. Nat. Hist. Vol. 34, p. 395 (1915).
? *Myrmica* (*Atta*) *sabeana*, Buckley, Proc. Ent. Soc. Philadelphia, Vol. 6, p. 343 (1866) ♀.
5. *S. germaini*, Emery, Act. Soc. Sc. Chili, Vol. 5, p. 12, fig. (1895) ♀. Chili.
subsp. *schedingi*, Forel, Mitt. Naturh. Mus. Hamburg. Vol. 22, p. 21 (1905) ♀ ♀ ♂. Chili.
6. *S. huachucana*, Wheeler, Bull. Amer. Mus. Nat. Hist. Vol. 34, p. 393 (1915) ♀. Arizona.
7. *S. iheringi*, Forel, Verh. Zool.-bot. Ges. Wien, Vol. 58, p. 362 (1908) ♀ ♂. Brésil: S. Paulo.
8. *S. moelleri*, Forel, Ann. Soc. Ent. Belg. Vol. 48, p. 173 (1904) ♀ ♀ ♂. Brésil: Santa-Catharina.
var. *gracilior*, Forel, ibidem, Vol. 48, p. 174 (1904) ♀. Ceara.
9. *S. saevissima* (Fred. Smith), Trans. Ent. Soc. Lond. (2), Vol. 3, p. 166, pl. 13, f. 18 (1855) ♀ (*Myrmica*) (Pl. 4, Fig. 1). Amérique méridion. et centrale, Mexique.
S. geminata subsp. *saevissima*, Wheeler, Bull. Amer. Mus. Nat. Hist. Vol. 34, p. 395 (1915); Psyche, Vol. 23, p. 142 (1916).

(1) La synonymie de cette espèce se rapporte à *S. geminata* (sensu lato) et peut-être en partie à *S. saevissima*, dont les caractères distinctifs n'ont été reconnus que dans ces dernières années.

- S. saevissima*, Santschi, Physis, Buenos-Aires, Vol. 2, p. 378, 380 (1916) ♀ ;
table des variétés.
- S. geminata* var. *pylades*, Forel, Ann. Soc. Ent. Belg. Vol. 48, p. 172 (1904) ♀ .
- S. pylades*, Forel, Deutsche Ent. Zeitschr. p. 268 (1909) ♀ (sensu lato);
Bruch, Rev. Mus. La Plata, Vol. 23, p. 313, fig. 8-11, pl. 9, f. 9 (1916) ♀ ♀ ♂.
- subsp. *saevissima* (Fred. Smith) loc. cit. (*Myrmica* . Brésil.
- S. saevissima* st. *saevissima*, Santschi, Physis Buenos-Aires, Vol. 2, p. 380
(1916) ♀ .
- var. *incrassata*, Forel, Verh. Zool.-bot. Ges. Wien, Vol. 58, p. 362 (1908) ♀ Argentine.
(*geminata* var.).
- S. pylades* var. *incrassata*, Forel, Deutsche Ent. Zeitschr. p. 269 (1909).
- S. geminata* subsp. *saevissima* var. *incrassata*, Wheeler, Bull. Amer. Mus. Nat.
Vol. 34, p. 397 (1915).
- S. saevissima* var. *incrassata*, Santschi, Physis Buenos-Aires, Vol. 2, p. 380
(1916) ♀ .
- var. *interrupta*, Santschi, ibidem, Vol. 2, p. 379, 380 (1916) ♀ . Argentine.
- var. *itinerans*, Forel, Rev. Zool. Afr. Vol. 1, p. 276 (1911) ♀ . Afrique O.
- var. *mac-donaghi*, Santschi, Physis, Buenos-Aires, Vol. 2, p. 379, 380 (1916) ♀ ♀ . Argentine.
- var. *morosa*, Santschi, ibidem, Vol. 2, p. 380, 381 (1916) ♀ . Brésil (Sta-Catharina), Argent.
- var. *pylades* (part.), Forel, Deutsche Ent. Zeitschr. p. 268 (1909) ♀ (*S. pylades*) (1). Brésil.
- S. saevissima* var. *pylades*, Santschi, Physis, Buenos-Aires, Vol. 2, p. 380 (1916) ♀ .
- var. *quinquecuspis*, Forel, Bull. Soc. Vaud. Sc. Nat. Vol. 49, p. 224 (1913) ♀ Argentine.
(*pylades* var.).
- S. geminata* subsp. *saevissima* var. *quinquecuspis*, Wheeler, Bull. Amer. Mus.
Nat. Hist. Vol. 34, p. 397 (1915).
- S. saevissima* var. *quinquecuspis*, Santschi, Physis, Buenos-Aires, Vol. 2, p. 381
(1916) ♀ .
- var. *richteri*, Forel, Deutsche Ent. Zeitschr. p. 267 (1909) ♀ ♀ (*pylades* var.). Argentine.
- S. geminata* subsp. *saevissima* var. *richteri*, Wheeler, Bull. Amer. Mus. Nat.
Hist. Vol. 34, p. 397 (1915).
- S. saevissima* var. *richteri*, Santschi, Physis, Buenos-Aires, Vol. 2, p. 381 (1916) ♀ .
- var. *tricuspis*, Forel, Mém. Soc. Ent. Belg. Vol. 20, p. 4 (1912) ♀ (*pylades* var.). Argentine.
- S. geminata*, subsp. *saevissima* var. *tricuspis*, Wheeler, Bull. Amer. Nat. Hist.
Vol. 34, p. 397 (1915).
- S. saevissima*, var. *tricuspis*, Santschi, Physis, Buenos-Aires, Vol. 2, p. 381
(1916) ♀ .
- var. *wagneri*, Santschi, ibidem, Vol. 2, p. 380 (1916) ♀ . Argentine.
- subsp. *electra*, Forel, Bull. Soc. Vaud. Sc. Nat. Vol. 50, p. 274 (1914) ♀ (*pylades* st.). Argentine.
- S. geminata* subsp. *electra*, Wheeler, Bull. Amer. Mus. Nat. Hist. Vol. 34,
p. 397 (1915).
- S. saevissima* st. *electra*, Santschi, Physis, Buenos-Aires, Vol. 2, p. 381 (1916) ♀
10. *S. tridens*, Forel, Deutsche Ent. Zeitschr. p. 298 (1911) ♀ . Brésil: Bahia.
- var. *lehmann-nitschei*, Santschi, Physis, Buenos-Aires, Vol. 2, p. 378 (1916) ♀ . Argentine.
11. *S. wasmanni*, Emery, Bull. Soc. Ent. Ital. Vol. 26, p. 151 (1894) ♀ . Paraguay, Bolivie,
Argentina.
- S. wasmanni* (part.). Emery, ibidem, Vol. 37, p. 122 (1905) ♀ ♀ ♂; Forel,
Deutsche Ent. Zeitschr. p. 297 (1911) ♀ ♀ ♂.
- subsp. *transformis*, Forel, ibidem, p. 298 (1911) ♀ . Paraguay.
- S. wasmanni* (part.). Emery, loc. cit. ♀ .

PETITES ESPÈCES D'AMÉRIQUE

12. *S. albidula*, Emery, Bull. Soc. Ent. Ital. Vol. 37, p. 129, fig. 12 (1905) ♀ ♀ ♂. Argentine: Buenos-Aires.
var. *postbrunnea*, Forel, Bull. Soc. Vaud. Sc. Nat. Vol. 49, p. 220 (1913) ♀ . Brésil: S. Paulo.
13. *S. altinodis*, Forel, Mém. Soc. Ent. Belg. Vol. 20, p. 10 (1912) ♀ . Colombie.
14. *S. angulata*, Emery, in Jhering, Berlin. Ent. Zeitschr. Vol. 39, p. 393 nota Brésil: Rio-Grande do
(1894) ♀ . Sul.
S. angulata, Emery, Bull. Soc. Ent. Ital. Vol. 28, p. 88 (1896) ♀ .

(1) Je doute fort que la var. *pylades*, Santschi, établie sur des ♀ originaires du Brésil, corresponde réellement au type décrit par Forel en 1904, qui est une ♀ et provient du Mexique. C'est pourquoi je n'ai pas cité à la variété la description originale de 1904.

- subsp. *carettei*, Forel, Bull. Soc. Vaud. Sc. Nat. Vol. 49, p. 223 (1913) ♀. Argentine : Mendoza.
S. angulata subsp. *carettei*, Bruch, Rev. Mus. La Plata, Vol. 23, p. 319, fig. 12 b, e, pl. 9, f. 11 (1916) ♀.
- subsp. *dolichops*, Emery, Bull. Soc. Ent. Ital. Vol. 37, p. 123 (1905) ♀ (*angulata* var.). Argentine.
subsp. *huasanensis*, Forel, Mém. Soc. Ent. Belg. Vol. 20, p. 8 (1912) ♀. Argentine N.
S. angulata subsp. *huasanensis*, Bruch, Rev. Mus. La Plata, Vol. 23, pl. 318, fig. 12 a, d, pl. 9, f. 10 (1916) ♀.
- subsp. *mendozensis*, Forel, Bull. Soc. Vaud. Sc. Nat. Vol. 49, p. 223 (1913) ♀ Argentine : Mendoza.
(*carettei* var.).
S. angulata st. *mendozensis*, Forel, ibidem, Vol. 50, p. 277 (1914) ♀ ; Bruch, Rev. Mus. La Plata, Vol. 23, p. 320, fig. 12 c, f, pl. 9, f. 12 (1916) ♀.
- subsp. *nigelloides*, Forel, Bull. Soc. Vaud. Sc. Nat. Vol. 49, p. 223 (1913) ♀ ♀♂. Buenos-Aires.
15. *S. azteca*, Forel, Trans. Ent. Soc. Lond. p. 390 (1893) ♀. Ile St-Vincent.
var. *pallida*, Wheeler, Bull. Amer. Mus. Nat. Hist. Vol. 24, p. 131 (1908) ♀. Porto-Rico.
16. *S. basalis*, Forel, in Wasmann, Verh. Zool.-bot. Ges. Wien, Vol. 45, Brésil, Argentine.
Sep. p. 44 (1895) ♀.
S. basalis, Forel, Bull. Soc. Vaud. Sc. Nat. Vol. 49, p. 219 (1913) ♀♂ ;
Emery, Bull. Soc. Ent. Ital. Vol. 37, p. 123, fig. 3 (1905) ♀.
var. *major*, Forel, Bull. Soc. Vaud. Sc. Nat. Vol. 49, p. 220 (1913) ♀. Argentine.
var. *urichi*, Forel, Mém. Soc. Ent. Belg. Vol. 20, p. 6 (1912) ♀ ♀. Ile Trinidad.
var. *vittata*, Forel, ibidem, Vol. 20, p. 6 (1912) ♀. Ceara.
- subsp. *oculatio*, Forel, Bull. Soc. Vaud. Sc. Nat. Vol. 49, p. 220 (1913) ♀. Argentine.
17. *S. brevicornis*, Emery, Bull. Soc. Ent. Ital. Vol. 19, p. 356 (1887) ♀ ♀. Brésil : Rio-Grande do Sul.
S. brevicornis, Emery, ibidem, Vol. 22, p. 53 nota (1890) ♀ ; Wasmann, Gesellsch.-leben Ameisen, Vol. 1, pl. 5, f. 4-6 (1915) ♀ ♀♂.
18. *S. brevipes*, Emery, Bull. Soc. Ent. Ital. Vol. 37, p. 135, fig. 16 (1905) ♀. Argentine : Entre Rios.
19. *S. bruchiella*, n. nom. Argentine : Cordoba.
S. (Synsolenoopsis?) bruchi, Forel, Bull. Soc. Vaud. Sc. Nat. Vol. 52, p. 156 (1918) ♀, nec *bruchi*, Forel (1912).
20. *S. castor*, Forel, Trans. Ent. Soc. Lond. p. 391 (1893) ♀ ♀. Ile St-Vincent.
21. *S. clytemnestra*, Emery, Bull. Soc. Ent. Ital. Vol. 28, p. 87 (1896) ♀. Brésil, Argentine.
S. clytemnestra, Emery, ibidem, Vol. 37, p. 124, fig. 5 (1905) ♀♂.
var. *leda*, Forel, Bull. Soc. Vaud. Sc. Nat. Vol. 49, p. 221 (1913) ♀ ♀. Rio-Janeiro, S. Paulo.
subsp. *bruchi*, Forel, Mém. Soc. Ent. Belg. Vol. 20, p. 6 (1912) ♀♂. Buenos-Aires.
subsp. *orestes*, Forel, Ann. Soc. Ent. Belg. Vol. 47, p. 256. (1902) ♀♂. Brésil : Ceara.
S. clytemnestra st. *orestes*, Forel, Mém. Soc. Ent. Belg. Vol. 20, p. 6 (1912) ♀.
var. *tucumana*, Forel, Bull. Soc. Vaud. Sc. Nat. Vol. 50, p. 278 (1914). Argentine : Tucuman.
subsp. *strangulata*, Forel, ibidem, Vol. 49, p. 221 (1913) ♀. Minas Geraes.
22. *S. corticalis*, Forel, Mitt. München. Ent. Ver. Vol. 5, p. 13 (1881) ♀ ♀. Ile S. Thomas.
subsp. *amazonensis*, Forel, Zool. Jahrb. Syst. Vol. 20, p. 681 (1904) ♀ ♀. Pérou.
subsp. *margotae*, Forel, Verh. Zool.-bot. Ges. Wien, Vol. 58, p. 364 (1908) ♀ ♀. Brésil : S. Paulo.
23. *S. decipiens*, Emery, Bull. Soc. Ent. Ital. Vol. 37, p. 126, fig. 8 (1905) ♀ ♀♂. Argentine.
var. *scelest*, Forel, Verh. Zool.-bot. Ges. Wien, Vol. 58, p. 364 (1908) ♀. Brésil : S. Paulo.
subsp. *abjecta*, Emery, Bull. Soc. Ent. Ital. Vol. 37, p. 128, fig. 10 (1905) ♀. Argentine : Buenos-Aires.
S. abjecta, Forel, Mém. Soc. Ent. Belg. Vol. 20, p. 8 (1912) ♀.
var. *abjectior*, Forel, ibidem, Vol. 20, p. 9 (1912) ♀. Argentine : Buenos-Aires.
S. decipiens abjecta var. *abjectior*, Forel, Deutsche Ent. Zeitschr. p. 266 (1909) ♀.
var. *ignobilis*, Forel, Bull. Soc. Vaud. Sc. Nat. Vol. 49, p. 220 (1913) ♀. Brésil : Sta-Catharina.
24. *S. franki*, Forel, Verh. Zool.-bot. Ges. Wien, Vol. 58, p. 364 (1908) ♀. Brésil : S. Paulo.
subsp. *idae*, Forel, ibidem, Vol. 58, p. 365 (1908) ♀. Brésil : S. Paulo.
25. *S. globularia* (Fred. Smith), Cat. Hym. Brit. Mus. Vol. 6, p. 131 (1858) ♀ ♀♂ (*Myrmica* [*Monomarium*]). Brésil, Cayenne, Antilles.
S. globularia, Forel, Bull. Soc. Vaud. Sc. Nat. (2), Vol. 20, p. 376 (1884); Wheeler, Bull. Amer. Mus. Nat. Hist. Vol. 21, p. 89 (1905).
S. steinheili, Forel, Mitt. München. Ent. Ver. Vol. 5, p. 11 (1881) ♀.
var. *boringucnensis*, Wheeler, Bull. Amer. Mus. Nat. Hist. Vol. 24, p. 131, pl. 11, f. 7 (1908). Culebra, Porto-Rico.
var. *cubaensis*, Wheeler, Bull. Mus. Comp. Zool. Harvard, Vol. 54, p. 485 (1913) ♀. Cuba.
subsp. *lucayensis*, Wheeler, Bull. Amer. Mus. Nat. Hist. Vol. 24, p. 131, pl. 11, f. 8 (1908). Bahamas : Ile Andros.
var. *curta*, Forel, Mém. Soc. Ent. Belg. Vol. 20, p. 4 (1912) ♀. Colombie.

26. *S. goeldii*, Forel, Mém. Soc. Ent. Belg. Vol. 20, p. 9 (1912) ♀ ♂. Brésil : Rio-Janeiro.
27. *S. hammari*, Mayr, Verh. Zool.-bot. Ges. Wien, Vol. 53, p. 400 (1903) ♀ ♀. S. Paulo.
S. hammari, Emery, Bull. Soc. Ent. Ital. Vol. 37, p. 129, fig. 11 (1905) ♀.
 var. *carhuensis*, Forel, Mém. Soc. Ent. Belg. Vol. 20, p. 8 (1912) ♀. Buenos-Aires.
28. *S. hayemi*, Forel, Bull. Soc. Vaud. Sc. Nat. Vol. 44, p. 45 (1908) ♀. Costa Rica.
29. *S. helena*, Emery, Act. Soc. Sc. Chili, Vol. 5, p. 14, fig. (1895) ♀ ♀. Chili
30. *S. inermiceps*, Wheeler & Mann, Bull. Amer. Mus. Nat. Hist. Vol. 33, p. 20, fig. 7 (1914) ♀. Haïti.
31. *S. krockowi*, Wheeler, ibidem, Vol. 24, p. 428, pl. 26, f. 28, 29 (1908) ♀ ♀. New Mexico.
32. *S. laeviceps*, Mayr, Sitz. ber. Akad. Wiss. Wien, Vol. 61, p. 406 (1870) ♀. Colombie.
S. laeviceps, Mayr, Verh. Zool.-bot. Ges. Wien, Vol. 20, p. 996 (1870) ♀.
S. leviceps, Dalla Torre, Catal. Hym. Vol. 7, p. 77 (1893).
 var. *antoniensis*, Forel, Mém. Soc. Ent. Belg. Vol. 20, p. 5 (1912) ♀. Colombie.
33. *S. latastei*, Emery, Act. Soc. Sc. Chili, Vol. 5, p. 13, fig. (1895) ♀ ♀. Chili.
 var. *hoffmanni*, Forel, Mém. Soc. Ent. Belg. Vol. 20, p. 7 (1912) ♀ ♀. Valparaiso, Buenos-Aires.
 var. *masora*, Forel, ibidem, Vol. 20, p. 5 (1912), Pemnes.
34. *S. macrops*, Santschi, Ann. Soc. Cient. Argent. Vol. 84, p. 280 (1917) ♀. Argentine.
35. *S. madara*, Roger, Berlin. Ent. Zeitschr. Vol. 7, p. 200 (1863) ♀. Amérique N.
36. *S. metanotalis*, Emery, Bull. Soc. Ent. Ital. Vol. 28, p. 86 (1896) ♀. Argentine.
 var. *emiliae*, Santschi, Rev. Suisse Zool. Vol. 20, p. 526 (1912) ♀. Uruguay.
 var. *pelotana*, Forel, Mém. Soc. Ent. Belg. Vol. 20, p. 5 (1912) ♀ ♀. Brésil : Pelotas.
37. *S. minutissima*, Emery, Bull. Soc. Ent. Ital. Vol. 37, p. 133, fig. 15 (1905) ♀ ♂. Argentine : Nuñez;
 (1905) ♀ ♂. Mexique.
S. minutissima, Wheeler, Journ. New York Ent. Soc. Vol. 22, p. 43 (1914) ♀ ♀.
38. *S. molesta* (Say), Boston Journ. Nat. Hist. Vol. 1, p. 293 (1836) ♀ (Myrmica). Etats-Unis sauf quelques
 (Myrmica). Etats du sud et de l'ouest.
S. molesta, Emery, Zool. Jahrb. Syst. Vol. 8, p. 277 (1895) ♀ ♀ ♂; Wheeler, Bull. Amer. Mus. Nat. Hist. Vol. 21, p. 377 (1905) éthologie.
Myrmica minuta, Say, Boston Journ. Nat. Hist. Vol. 1, p. 294 (1836) ♀.
Myrmica exigua, Buckley, Proc. Ent. Soc. Philadelphia, Vol. 6, p. 342 (1866) ♀ ♀.
S. fugax (part.), Mayr, Verh. Zool.-bot. Ges. Wien, Vol. 20, p. 996 (1870) ♀.
S. debilis, Mayr, ibidem, Vol. 36, p. 461 (1886) ♀ ♀ ♂.
 var. *castanea*, Wheeler, Bull. Amer. Mus. Nat. Hist. Vol. 24, p. 430 (1908) ♀. Colorado.
 var. *validiuscula*, Emery, Zool. Jahrb. Syst. Vol. 8, p. 278 (1895) ♀. Californie, New-Mexico.
S. molesta var. *validiuscula*, Wheeler, Bull. Amer. Mus. Nat. Hist. Vol. 24, p. 430 (1908).
39. *S. nigella*, Emery, Bull. Soc. Ent. Ital. Vol. 19, p. 355 (1887) ♀. Brésil : Rio-Grande do
S. nigella, Forel, Mém. Soc. Ent. Belg. Vol. 20, p. 5 (1912) ♀. Sul; Argentine.
40. *S. parva*, Mayr, Annuar. Soc. Natural. Modena, Vol. 3, p. 175 (1868) ♀. Argentine.
S. parva, Mayr, Verh. Zool.-bot. Ges. Wien, Vol. 20, p. 996 (1870); Emery, Bull. Soc. Ent. Ital. Vol. 37, p. 135 (1905) ♀.
41. *S. patagonica*, Emery, ibidem, Vol. 37, p. 132, fig. 14 (1905) ♀. Patagonie.
 subsp. *medeis*, Forel, Mém. Soc. Ent. Belg. Vol. 20, p. 10 (1912) ♀ ♂. Brésil : Rio-Janeiro.
42. *S. pergandei*, Forel, Ann. Soc. Ent. Belg. Vol. 45, p. 343 (1901) ♀ ♀ ♂. N. Carolina.
43. *S. picea*, Emery, Bull. Soc. Ent. Ital. Vol. 28, p. 89 (1896) ♀ ♀. Costa-Rica, Mexique.
 subsp. *subadpressa*, Forel, Ann. Soc. Ent. Belg. Vol. 47, p. 257 (1902) ♀. Brésil : Ceara.
44. *S. picquardi*, Forel, Biol. Centr.-Amer. Hym. Vol. 3, p. 80 (1899) ♀. Costa-Rica.
45. *S. picta*, Emery, Zool. Jahrb. Syst. Vol. 8, p. 278 (1895) ♀. Floride.
S. tenuis, Mayr, Verh. Zool.-bot. Ges. Wien, Vol. 36, p. 262 (1886) ♀ nec 1877.
 var. *moerens*, Wheeler, Bull. Amer. Mus. Nat. Hist. Vol. 34, p. 393 (1915) ♀. Texas.
 subsp. *gerstenblumi*, Forel, Mitt. Schweiz. Ent. Ges. Vol. 10, p. 298 (1901) ♀. Brésil.
46. *S. pilosula*, Wheeler, Bull. Amer. Mus. Nat. Hist. Vol. 24, p. 426, pl. 26, f. 26, 27 (1908) ♀ ♂. Texas.
47. *S. pollux*, Forel, Trans. Ent. Soc. Lond. p. 393 (1893) ♀ ♀ ♂. Ile St-Vincent.
S. pollux, Emery, Act. Soc. Sc. Chili, Vol. 5, p. 14, fig. (1895) ♀.
48. *S. pygmaea*, Forel, Ann. Soc. Ent. Belg. Vol. 45, p. 345 (1901). Ile St-Vincent.
S. exigua, Forel, Trans. Ent. Soc. Lond. p. 395 (1893) ♀ nec Buckley.
49. *S. rugiceps*, Mayr, Sitz. ber. Akad. Wiss. Wien, Vol. 61, p. 406 (1870) ♀. Colombie.
S. rugiceps, Mayr, Verh. Zool.-bot. Ges. Wien, Vol. 20, p. 996 (1870) ♀.

50. *S. salina*, Wheeler, Bull. Ann. Mus. Nat. Hist. Vol. 24, p. 427, pl. 26, f. 25, 26 (1908) ♀. Texas.
51. *S. schmalzi*, Forel, Mitt. Schweiz. Ent. Ges. Vol. 10, p. 299 (1901) ♀. Brésil : Sta-Catharina.
S. schmalzi, Wasmann, Allg. Zeitschr. Ent. Vol. 7, pl. 1, f. 2 (1902) ♀ ; Emery, Bull. Soc. Ent. Ital. Vol. 37, p. 126 nota, fig. 9a (1905) ♀ ; Wasmann, Gesellsch.-leben Ameisen, Vol. 1, pl. 5, f. 2 (1915) ♀.
 subsp. *flaveolens*, Forel, Mitt. Schweiz. Ent. Ges. Vol. 10, p. 300 (1901) ♀. Brésil : Sta-Catharina.
S. schmalzi var. *flaveolens*, Emery, Bull. Soc. Ent. Ital. Vol. 37, p. 126 nota, fig. 9b (1905) ♀ ; Wasmann, Gesellsch.-leben Ameisen, Vol. 1, pl. 5, f. 3 (1915) ♀.
52. *S. shiptoni*, Forel, Bull. Soc. Vaud. Sc. Nat. Vol. 50, p. 276 (1914) ♀. Argentine: Tucuman.
 var. *steigeri*, Santschi, Physis, Buenos-Aires, Vol. 2, p. 378 (1916) ♀. Argentine : Chaco.
53. *S. silvestrii*, Emery, Bull. Soc. Ent. Ital. Vol. 37, p. 120 (1905) ♀ ♀. Uruguay.
54. *S. spei*, Forel, Mém. Soc. Ent. Belg. Vol. 20, p. 11 (1912) ♀. Colombie.
55. *S. stricta*, Emery, Bull. Soc. Ent. Ital. Vol. 28, p. 90 (1896) ♀. Bolivie.
56. *S. subtilis*, Emery, ibidem, Vol. 28, p. 90 (1896) ♀. Paraguay : Colombie.
57. *S. succinea*, Emery, ibidem, Vol. 22, p. 52 (1890) ♀ ♀ ♂.
 subsp. *nicai*, Forel, Bull. Soc. Vaud. Sc. Nat. Vol. 49, p. 222 (1913) ♀. Costa Rica.
 Brésil : S. Paulo.
58. *S. sulfurea*, Roger, Berl. Ent. Zeitschr. Vol. 6, p. 296 (1862) ♀ (*Diplorhoptrum*). Colombie.
S. sulfurea, Emery, Bull. Soc. Ent. Ital. Vol. 37, p. 136, fig. 17 (1905) ♀.
S. sulphurea, Mayr, Verh. Zool.-bot. Ges. Wien, Vol. 20, p. 996 (1870) ♀.
59. *S. tenuis*, Mayr, ibidem, Vol. 27, p. 874 (1877) ♀ ♀. Brésil : Amazonas.
S. tenuis, Emery, Bull. Soc. Ent. Ital. Vol. 37, p. 124, fig. 4 (1905) ♀ ; Forel, Bull. Soc. Vaud. Sc. Nat. Vol. 49, p. 222 (1913) ♂.
 var. *minuiscens*, Forel, Mém. Soc. Ent. Belg. Vol. 20, p. 8 (1912) ♀. Brésil : Santos.
 subsp. *delfinoi*, Forel, Bull. Soc. Vaud. Sc. Nat. Vol. 49, p. 222 (1913) ♀. Argentine : Rosario de S. Fé, [Cordoba].
S. tenuis, st. *delfinoi*, Forel, ibidem, Vol. 50, p. 278 (1914) ♀ ;
 subsp. *weiseri*, Forel, ibidem, Vol. 50, p. 278 (1914) ♀ ♀ ♂. Cordoba.
S. tenuis, subsp. *weiseri*, Bruch, Rev. Mus. La Plata, Vol. 23, p. 320, fig. 12g, h, pl. 9, f. 13 (1916) ♀.
60. *S. tetracantha*, Emery, Bull. Soc. Ent. Ital. Vol. 37, p. 131, fig. 13 (1905) ♀ ♀. Buenos-Aires.
S. tetracantha, Santschi, Ann. Soc. Cient. Argent. Vol. 84, p. 281 (1917) ♂.
 var. *videns*, Forel, Mém. Soc. Ent. Belg. Vol. 20, p. 4 (1912) ♀. La Plata.
61. *S. texana*, Emery, Zool. Jahrb. Syst. Vol. 8, p. 278 (1895) ♀ (*pollux* var.). Texas.
S. texana, Forel, Ann. Soc. Ent. Belg. Vol. 45, p. 345 (1901).
 subsp. *carolinensis*, Forel, ibidem, Vol. 45, p. 345 (1901) ♀ ♀ ♂. N. Carolina.
 subsp. *catalinae*, Wheeler, Bull. Amer. Mus. Nat. Hist. Vol. 20, p. 269 (1904) ♀ ♀. Ile Catalina (Californie).
 subsp. *truncorum*, Forel, Ann. Soc. Ent. Belg. Vol. 45, p. 346 (1901) ♀ ♀. N. Carolina.
62. *S. westwoodi*, Forel, Mitt. Schweiz. Ent. Ges. Vol. 9, p. 100 (1894) ♀. Brésil.
S. westwoodi, Emery, Bull. Soc. Ent. Ital. Vol. 37, p. 125, fig. 6 (1905) ♀.
 var. *atticola*, Forel, Mém. Soc. Ent. Belg. Vol. 20, p. 7 (1912) ♀. Buenos-Aires.
 var. *platensis*, Emery, Bull. Soc. Ent. Ital. Vol. 37, p. 125, fig. 7 (1905) ♀ ♀. Buenos-Aires.

ESPÈCES PALÉARCTIQUES ET AFRICAINES

63. *S. africana*, Santschi, Voy. Alluaud & Jeannel, Afr. or. Hym. p. 81 (1914) ♀ Afrique or. anglaise.
S. africana, Emery, Rend. Accad. Sc. Bologna, p. 59, fig. 1 (1914-15) ♀.
64. *S. canariensis*, Forel, Ann. Soc. Ent. Belg. Vol. 37, p. 466 (1893) ♀ Ténérife.
 (*orbuloides* st.).
S. canariensis, Emery, Deutsche Ent. Zeitschr. p. 29, 35, fig. 12 (1909) ♀.
65. *S. capensis*, Mayr, Verh. Zool.-bot. Ges. Wien, Vol. 16, p. 905 (1866) ♀. Cape Colony.
66. *S. deserticola*, Ruzsky, Formicar. Imp. Rossici, Vol. 1, p. 515 (1905) ♀ ♂. Turkestan.
S. deserticola, Emery, Deutsche Ent. Zeitschr. p. 29, 32 (1909) ♀ ♂.
67. *S. fugax* (Latreille), Ess. Fourmis France, p. 46 (1798) [*Formica*] (Pl. 3, Fig. 25, 25b, 25c). Europe centrale et méridionale.
Formica fugax, Latreille, Fourmis, p. 265 (1802) ♀.
Myrmica fugax, Latreille, Gen. Crust. Ins. Vol. 4, p. 131 (1809); Lepeletier, Hist. Nat. Hym. Vol. 1, p. 184 (1836) ♀ ♀ ♂. Angleterre, Suède, Maroc, Asie occidentale et centrale, Japon.

- Diplorhoptrum fugax*, Mayr, Verh. Zool.-bot. Ver. Wien, Vol. 5, p. 450 (1855); Europ. Formicid. p. 73 (1861) ♀ ♀ ♂.
- Myrmica (Diplorhoptrum) fugax*, Nylander, Ann. Sc. Nat. Zool. (4), Vol. 5, p. 99, pl. 13, f. 55-57 (1856) ♀ ♀ ♂; Fred. Smith, Cat. Hym. Brit. Mus. Vol. 6, p. 122, pl. 8, f. 25-28 (1858).
- S. fugax*, Forel, Mitt. Schweiz. Ent. Ges. Vol. 3, p. 105-128 (1869) éthologie; Mayr, Verh. Zool.-bot. Ges. Wien, Vol. 20, p. 996 (1870) ♀; Forel, Fourmis Suisse, p. 69, 385 (1874); Ern. André, Spec. Hym. Europe, Vol. 2, p. 388, 389, pl. 3, f. 1, pl. 16, f. 8, pl. 24, f. 9-13 (1882); Emery, Deutsche Ent. Zeitschr. p. 29, 30, fig. 8 (1909) ♀ ♀ ♂ Donisthorpe, Brit. Ants, p. 102, pl. 7 (1915); Forel, Fauna Ins. Helvet. Hym. Form. p. 37, 38 (1915); Emery, Bull. Soc. Ent. Ital. Vol. 47, p. 165-167, fig. 41 (1916) ♀ ♀ ♂.
- Myrmica flavidula*, Nylander, Act. Soc. Sc. Fennicae, Vol. 3, p. 43 (1849) ♀.
- S. fugax orientalis*, Ruzsky, Formic. Imp. Rossici, Vol. 1, p. 509, fig. 111, 112 (1905).
- var. *kasalinensis*, Ruzsky, ibidem, p. 513 (1905) ♀. Lac d'Aral.
- S. fugax* var. *kasalinensis*, Emery, Deutsche Ent. Zeitschr. p. 31 (1909) ♀.
- S. orbula*, Ruzsky, Fourmis environs lac d'Aral (en russe), Taschkent, p. 16 (1902) nec Emery.
68. *S. gnomula*, Emery, Boll. Labor. Zool. Scuola Agr. Portici, Vol. 10, p. 13, fig. 6 (1915) ♀. Erythrée.
69. *S. latro*, Forel, Bull. Soc. Vaud. Sc. Nat. Vol. 30, p. 21 (1894) ♀. Algérie, Tunisie.
- S. latro*, Emery, Deutsche Ent. Zeitschr. p. 29, 33, 34, fig. 11 a, b (1909) ♀; Santschi, Bull. Soc. Hist. Nat. Afrique Nord, Vol. 3, p. 83 (1911) ♀.
- S. orbula*, Forel, Ann. Soc. Ent. Belg. Vol. 34, C. R. p. 76 (1890) ♀ nec Emery.
- subsp. *aurata*, Karawaiew, Rev. Russe Ent. Vol. 12, p. 11, fig. 4 (1912) ♀. Algérie: Laverdure.
- subsp. *latroides*, Ruzsky, Formic. Imp. Rossici, Vol. 1, p. 514 (1905) ♀ (*orbula* var.). Caucase.
- S. latro* var. ? *latroides*, Emery, Deutsche Ent. Zeitschr. p. 34 (1909) ♀.
- S. orbula*, Ruzsky, Protoc. Soc. Natural. Univ. Kasan, n. 206 (en russe) p. 32 (1902) nec Emery.
- subsp. *lusitanica*, Emery, Ann. Mus. Stor. Nat. Genova, Vol. 46, p. 259 pl. 4, f. 13 (1915) ♀ ♀. Portugal.
- subsp. *msilana*, Forel, Bull. Soc. Vaud. Sc. Nat. Vol. 30, p. 22 (1894) ♀. Algérie O.
- S. latro msilana*, Emery, Deutsche Ent. Zeitschr. p. 34, fig. 11 d (1909) ♀.
- subsp. *oraniensis*, Forel, Bull. Soc. Vaud. Sc. Nat. Vol. 30, p. 22 (1894) ♀ ♀. Algérie O.
- S. latro oraniensis*, Emery, Deutsche Ent. Zeitschr. p. 34, fig. 11 c (1909) ♀ ♀.
- subsp. *sicula*, Emery, Ann. Mus. Stor. Nat. Genova, Vol. 46, p. 259, pl. 4, fig. 11, 12 (1915) ♀. Sicile.
- S. latro* subsp. *sicula*, Emery, Bull. Soc. Ent. Ital. Vol. 47, p. 165, 166, fig. 43, 1 (1916) ♀.
- S. orbula*, De Stefani, Natural. Sicil. Vol. 8, p. 144 (1889); Vol. 14, p. 230 (1895) nec Emery.
70. *S. longiceps*, Forel, Ann. Soc. Ent. Belg. Vol. 51, p. 202 (1907) ♀. Tunisie: Kairouan.
- S. longiceps*, Emery, Deutsche Ent. Zeitschr. p. 29, 36 (1909) ♀.
71. *S. lotophaga*, Santschi, Bull. Soc. Hist. Nat. Afrique Nord, Vol. 3, p. 81, fig. 15 (1911) ♀ ♂. Tunisie: Kairouan.
72. *S. lou*, Forel, Ann. Soc. Ent. Belg. Vol. 46, p. 152 (1902) ♀ ♂. Algérie S., Tunisie.
- S. lou*, Emery, Deutsche Ent. Zeitschr. p. 29, 30, 35, fig. 13, ♀ ♂; Santschi, Bull. Soc. Hist. Nat. Afrique Nord, Vol. 3, p. 81, fig. 14 (1911) ♀; Karawaiew, Rev. Russe Ent. Vol. 12, p. 12, fig. 5 (1912) ♀ ♂.
73. *S. maligna*, Santschi, Ann. Soc. Ent. Fr. Vol. 78, p. 359, fig. 5 (1909) ♀. Congo.
- S. maligna*, Emery, Rend. Accad. Sc. Bologna, p. 64, fig. 6 (1914-15) ♀.
74. *S. occipitalis*, Santschi, Bull. Soc. Hist. Nat. Afrique Nord, Vol. 3, p. 83 (1911) ♀. Tunisie: Le Kef.
- S. occipitalis*, Emery, Ann. Mus. Stor. Nat. Genova, Vol. 46, p. 260 (1915) ♀.
75. *S. orbula*, Emery, ibidem, Vol. 7, p. 472 (1875) ♀. Corse, Sardaigne.
- S. orbula*, Ern. André, Spec. Hym. Europe, Vol. 2, p. 388 (1882) ♀; Emery, Deutsche Ent. Zeitschr. p. 29, 32, fig. 9 (1909); Bull. Soc. Ent. Ital. Vol. 47, p. 165, 166, fig. 42 (1917) ♀.
- var. *terniensis*, Forel, Ann. Soc. Ent. Belg. Vol. 49, p. 175 (1905) ♀. Algérie E., Tunisie.
- S. orbula* var. *terniensis*, Emery, Deutsche Ent. Zeitschr. p. 32, fig. 10 (1909) ♀ ? ♂ ?; Bull. Soc. Ital. Vol. 47, p. 165, 166 (1917) ♀.

76. *S. orbuloides*, Ern. André, Rev. Ent. Caen, Vol. 9, p. 321 (1890) ♀. Afrique O.
S. orbuloides, Santschi, Boll. Labor. Zool. Scuola Agr. Portici, Vol. 8, p. 354 (1914) ♀.
77. *S. punctaticeps*, Mayr, Reise Novara, Formicid. p. 109 (1865) ♀. Afrique S.
S. punctaticeps, Mayr, Verh. Zool.-bot. Ges. Wien, Vol. 20, p. 996 (1870) ♀; Ann. Naturh. Hofmus. Wien, Vol. 16, p. 15 (1901) ♀; Forel, Ann. Soc. Ent. Belg. Vol. 54, p. 431 (1910) ♀ ♂; Santschi, Göteborg Mus. Zool. Vol. 3, p. 19, 20, fig. 1 (1914) ♀; Emery, Rend. Accad. Sc. Bologna, 1914-15, p. 61, fig. 2, ♀; Arnold, Ann. S. Afr. Mus. Vol. 14, p. 243, pl. 6, f. 78 (1916) ♀ ♀ ♂.
 var. *cleptomana*, Santschi, Voy. Alluaud & Jeannel, Afr. or. Hym. p. 80 (1914) ♀ (S. *cleptomana*).
S. punctaticeps var. *cleptomana*, Emery, Rend. Acc. Sc. Bologna, p. 65, fig. 7 (1914-15) ♀.
 subsp. *caffra*, Forel, Mitt. Schweiz. Ent. Ges. Vol. 9, p. 99 (1894) ♀ ♀ (*punctaticeps* var.).
S. punctaticeps var. *caffra*, Mayr, Ann. Natur. Hofmus. Wien, Vol. 16, p. 15 (1901) ♀; Arnold, Ann. S. Afr. Mus. Vol. 14, p. 246 (1916) ♀.
S. punctaticeps subsp. *caffra*, Forel, in Schultze, Zool. Anthropol. Reise Afr. Formicid. p. 16 (1910); Ann. Soc. Ent. Belg. Vol. 54, p. 431 (1910) ♀; Emery, Rend. Accad. Sc. Bologna, p. 62, fig. 3 (1914-15) ♀.
S. punctaticeps var. *diversipilosa*, Mayr, Ann. Naturh. Hofmus. Vol. 16, p. 15 (1901) ♀; Arnold, Ann. S. Afr. Mus. Vol. 14, p. 247 (1916) ♀.
S. punctaticeps st. *cyclops*, Santschi, Göteborg, Mus. Zool. Vol. 3, p. 19, fig. 1 (1914) ♀; Arnold, Ann. S. Afr. Mus. Vol. 14, p. 246 (1916) ♀.
 subsp. *erythraea*, Emery, Boll. Labor. Zool. Scuola Agric. Portici, Vol. 10, p. 12 fig. 5 (1915) ♀.
S. punctaticeps subsp. *erythraea*, Emery, Rend. Accad. Sc. Bologna, 1914-15, p. 64, fig. 5, ♀.
 subsp. *indocilis*, Santschi, Boll. Labor. Zool. Scuola Agric. Portici, Vol. 8, p. 355 (1914) ♀ (*punctaticeps* var.).
S. punctaticeps subsp. *indocilis*, Emery, Rend. Accad. Sc. Bologna, p. 63, fig. 4 (1914-15) ♀.
78. *S. santschii*, Forel, Ann. Soc. Ent. Belg. Vol. 49, p. 174 (1905) ♀ ♀. Tunisie.
79. *S. scipio*, Santschi, Bull. Soc. Hist. Nat. Afr. N. Vol. 3, p. 80, fig. 11 (1911) ♀. Tunisie.
80. *S. wolffi*, Emery, Ann. Mus. Stor. Nat. Genova, Vol. 46, p. 259, pl. 4, f. 10 (1915) ♀. Dalmatie.
S. wolffi, Emery, Bull. Soc. Ent. Ital. Vol. 47, p. 165, 166, fig. 43, 2 (1917) ♀.

ESPÈCES DE L'INDE, DE LA MALAISIE ET DE L'AUSTRALIE

81. *S. amia*, Forel, Arch. Naturg. Vol. 79, A, 6, p. 191 (1913) ♀. Formose.
82. *S. belisarius*, Forel, Fauna S. W. Austr. Vol. 1, p. 278 (1907) ♀ ♀. Australie S. O.
83. *S. dahlui*, Forel, Mitt. Zool. Mus. Berlin, Vol. 2, p. 14 (1901) ♀ ♀ ♂. Archipel Bismarck.
84. *S. froggatti*, Forel, Bull. Soc. Vaud. Sc. Nat. Vol. 49, p. 187 (1913) ♀. Tasmanie.
85. *S. marxi*, Forel, ibidem, Vol. 50, p. 354 (1915). Java.
S. pygmaea, Forel, Mitt. Naturh. Mus. Hamburg, Vol. 22, p. 21 (1905) ♀ nec Forel (1901).
86. *S. maxillosa*, Emery, Term. Füzet, Vol. 23, p. 329, pl. 8, f. 31, 32 (1900) ♀ ♀. Nouvelle-Guinée N. E.
87. *S. nitens*, Bingham, Fauna Brit. India, Hym. Vol. 2, p. 160 (1903) ♀. Ceylan.
S. nitens, Forel, Rev. Suisse Zool. Vol. 19, p. 455 (1911) ♀.
88. *S. overbecki*, Viehmeyer, Arch. f. Naturg. Vol. 81, A, 8, p. 135 (1916) ♀ ♀. Singapore.
89. *S. papuana*, Emery, Term. Füzet. Vol. 23, p. 330 (1900) ♀ ♀. Nouvelle-Guinée N. E.
90. *S. seychellensis*, Forel, Ann. Soc. Ent. Belg. Vol. 53, p. 55 (1909) ♀. Séchelles, Réunion.
S. seychellensis, Forel, Trans. Linn. Soc. Lond. Zool. Vol. 15, p. 164 (1912) ♀. Madagascar ?
91. *S. tipuna*, Forel, Ent. Mitt. Berlin, Vol. 1, p. 56 (1912) ♀. Formose.

3. SUBTRIBUS ANERGATINI, EMERY

Formicoxenii (part.). Forel, Ann. Soc. Ent. Belg. Vol. 37, p. 164 (1893).

Myrmicii (part.). Emery, Zool. Jahrb. Syst. Vol. 8, p. 768 (1895).

Caractères. — Pas d'ouvrière.

Femelle. — Antennes à funicule peu épaissi vers l'extrémité, c'est-à-dire avec les trois ou quatre derniers articles notablement plus longs, mais pas remarquablement plus gros que les précédents.

Tibias moyens et postérieurs sans éperons.

Postpétiole très large et pas notablement rétréci à son articulation avec le gastre.

Segments dorsaux du gastre avec un enfoncement longitudinal au milieu. Chez les femelles en pleine fécondité d'*Anergates*, le gastre atteint une dimension énorme.

Aile antérieure du type *Formica*; cellule radiale ouverte, discoïdale nulle.

Mâle. — Le mâle d'*Epoecus* est ailé, celui d'*Anergates* aptère; ce dernier n'a pas l'apparence d'une ouvrière, comme le mâle de *Formicoxenus* ou de *Cardiocondyla*, mais d'une nymphe ou d'une femelle mutilée. La nervulation des ailes d'*Epoecus* mâle est comme celle de la femelle.

Antennes du même nombre d'articles que chez la femelle; scape à peu près d'égale longueur que chez la femelle.

17. GENUS EPOECUS, EMERY

Epoecus. Emery, Ann. Soc. Ent. Fr. Vol. 61, p. 276 (1892); Zool. Jahrb. Syst. Vol. 8, p. 272 (1895).

Caractères. — *Femelle.* — Tête allongée.

Epistome impressionné en avant et bidenté à son bord antérieur.

Arêtes frontales courtes; aire frontale étroite et enfoncée; une impression peu profonde sur le milieu du front.

Mandibules étroites, pourvues de trois petites dents. Palpes maxillaires d'un seul article, les labiaux de deux.

Antennes de 12 ou 11 articles; scape mince; 1^{er} article du funicule beaucoup plus long que les suivants; quand les antennes ont 11 articles, le 2^{me} article du funicule est deux fois aussi long que le suivant; massue longue de 3 articles, mais peu plus grosse que les articles précédents; l'article qui précède la massue est un peu plus long que le précédent.

Corselet allongé et bas, épinothum inerme.

Pétiole pédonculé, surmonté en arrière d'un nœud squamiforme; postpétiole transversal, avec une petite dent en dessous.

Gastre petit, la surface dorsale est enfoncée au milieu, du moins dans les exemplaires desséchés; on ne sait pas si la femelle féconde (reine) a le gastre distendu comme *Anergates*.

Mâle. — A peu près semblable à la femelle, pour l'aspect et la structure de presque toutes les parties du corps (Pl. 3, Fig. 26).

Mandibules étroites, pointues.

Antennes de 12 ou 11 articles; scape un peu plus court que chez la femelle; massue encore plus mince.

Armure génitale relativement petite.

Ethologie. — Cette Fourmi a été capturée en nombre dans un nid de *Monomorium minutum* minimum, Buckl.

Distribution géographique de l'espèce. — Amérique du Nord : Washington (D. C.).

Ce genre a par les caractères du mâle (même nombre d'articles aux antennes que la femelle, scape long) de l'analogie avec le sous-genre *Corynomyrme* du genre *Monomorium*.

1. *E. pergandei*, Emery, Zool. Jahrb. Syst. Vol. 8, p. 273, pl. 8, f. 11, 12, District Columbia.

(1895) ♀ ♂ (Pl. 3, Fig. 26, 26b).

E. pergandei, Emery, Biol. Centralbl. Vol. 33, p. 258 (1913) ♀.

18. GENUS ANERGATES, FOREL

Anergates. Forel, Fourmis Suisse, p. 32, 35 (1874).

Myrmica (part.). Schenck, Jahrb. Ver. Nat. Nassau (1852).

Tomognathus (part.)? Mayr, Europ. Formicid. p. 56, nota (1861).

Caractères. — *Femelle.* — Tête courte échancrée derrière.

Epistome arrondi derrière, largement et très profondément échancré à son bord antérieur.

Arêtes frontales courtes.

Mandibules peu larges, à bord terminal court et tranchant, une dent apicale. Palpes maxillaires de deux articles, labiaux d'un seul article.

Antennes de 11 articles; 1^{er} article du funicule long; les articles terminaux vont en augmentant graduellement, le dernier est aussi long que les deux précédents; la massue est peu distincte, de 3 à 4 articles.

Corselet court; épinothum muni de deux tubercules.

Pétiole sessile, épais, obtus, plus large que long; postpétiole très large, en forme de calote, nullement rétréci à l'endroit de son articulation avec le gastre.

La face dorsale du gastre est constamment enfoncée dans son milieu chez les jeunes exemplaires; chez les femelles en pleine fécondité (reines), le gastre est énormément distendu (Pl. 3, Fig. 27b), en sorte que l'on voit les segments chitineux comme des îles brunes, entourées par la membrane intersegmentaire.

Aile antérieure du type *Formica*, sans cellule discoïdale; cependant quelquefois une nervure cubitale plus ou moins apparente sépare la cellule cubitale fermée de celle ouverte.

Mâle. — Aptère (Pl. 3, Fig. 27).

Tête à peu près comme chez la femelle.

Mandibules arrondies au bout, sans dents.

Antennes de 11 articles, comme chez la femelle, mais plus épaisses.

Corselet massif; pronotum court; il est couvert en grande partie par le scutum du mésothorax, mais cette pièce est beaucoup plus petite et plus déprimée, par rapport aux pièces scutellaires (proscutellum, scutellum et postscutellum), que chez la femelle.

Pattes courtes et épaisses.

Pétiole et postpétiole très courts et massifs.

Gastre très grand et épais, fortement recourbé en dessous.

Armure génitale grande : squamula très grande, demi-circulaire, partie libre du stipes petite, triangulaire, volsella rudimentaire; sagittae dépassant énormément les autres pièces.

Anergates atratulus, Schenck, est une des Fourmis les plus intensément adaptées au parasitisme. Comme il arrive souvent chez les parasites, cette Fourmi a perdu la plupart des caractères qui pourraient révéler la place de ce genre dans la classification. Ce n'est que par la comparaison avec *Epoecus*, genre

beaucoup moins avancé dans l'adaptation au parasitisme, que je crois avoir fixé la position d'*Anergates* (1). Par *Epoecus*, *Anergates* se rattache à d'autres Fourmis parasites, qui n'ont pas d'ouvrière, et qui sont plus rapprochées de *Monomorium*, duquel il descend vraisemblablement.

Ethologie. — *Anergates atratulus* est parasite de *Tetramorium caespitum*, L. On trouve des fourmilières de *Tetramorium*, qui n'ont pas de reine de leur propre espèce, sa place étant occupée par femelle d'*Anergates*. Récemment M. Crawley a réussi à faire adopter une femelle fécondée d'*Anergates* par une société de *Tetramorium* en nid artificiel; les ouvrières, en conséquence de l'adoption de l'intruse comme reine, ont tué les femelles de leur propre espèce (2).

Distribution géographique de l'espèce.

1. *A. atratulus* (Schenck), Jahrb. Ver. Nat. Nassau, Vol. 8, p. 91 (1852) ♀ (excl. ♀) [*Myrmica*] (Pl. 3, Fig. 27, 27b). Europe moyenne, Suède, Angleterre, Sibérie O.
Tetramorium atratulum, Mayr, Verh. Zool.-bot. Ver. Wien, Vol. 5, p. 429 (1855) ♀ (excl. ♀).
Tomognathus atratulus, Mayr, Europ. Formicid. p. 56 nota (1861) ♀; Schenck, Jahrb. Ver. Nat. Nassau, Vol. 16, p. 164 (1861) ♀ ♂.
A. atratulus, Forel, Fourmis Suisse, p. 68, 93. pl. 2, f. 28, 29 (1874) ♀ ♂; Ern. André, Spec. Hym. Europe, Vol. 2, p. 278, pl. 16, f. 18, 19, pl. 18, f. 1-6 (1882) ♀ ♂; Adlerz, Bih. Svenska Vet. Akad. Handl. Vol. 11, N. 18, p. 274, pl. 3, f. 1-9 (1886) ♀ ♂; Arkiv f. Zool. Vol. 5, N. 2 (1908) gynandr.; Wheeler, Ants, p. 498, fig. 279 (1910) ♀ ♂; Donisthorpe, Brit. Ants, p. 89, pl. 6 (1915); Forel, Fauna Ins. Helvet. Hym. Form. p. 17 (1915) ♀ ♂; Emery, Bull. Soc. Ent. Ital. Vol. 47, p. 168, fig. 44 (1916) ♀ ♂.

II. TRIBUS PHEIDOLOGETINI, EMERY

Pheidologetini, Emery, Rev. Suisse Zool. Vol. 21, p. 586 nota (1913).

Attidae (part.). Fred. Smith, Cat. Hym. Brit. Mus. Vol. 6, p. 161 (1858).

Pheidolidae (part.). Emery, Bull. Soc. Ent. Ital. Vol. 9, p. 72 (1877).

Solenopsisii (part.). Forel, Ann. Soc. Ent. Belg. Vol. 37, p. 164 (1893).

Solenopsidii (part.). Emery, Zool. Jahrb. Syst. Vol. 8, p. 769 (1895).

Myrmecariini (part.) + **Myrmicini** (part.) + **Solenopsidini** (part.). Ashmead, The Canad. Ent. p. 383 (1905).

Caractères. — *Ouvrière*. — Epistome engagé entre les arêtes frontales, celles-ci ne recouvrant presque jamais de scrobe.

Antennes de 8-11 articles, à massue de 2, hormis chez *Lophomyrmex* et *Trigonogaster*, où elle est de 3 articles.

Corselet avec la suture méso-épinotale marquée et ordinairement impressionnée; l'épinotum ordinairement armé.

Eperons des tibias postérieurs et moyens simples ou nuls.

Postpétiole articulé à l'extrémité antérieure du gastre.

(1) Emery, « Ueber die Abstammung der europäischen arbeiterinnenlosen Ameise *Anergates* », *Biol. Centralbl.* Vol. 33, p. 258 (1913). Dans son travail sur le genre *Anergatides* (*Ent. Mitt. Berlin*, Vol. 4, p. 285, 1915), Wasmann fait dériver *Anergates* de *Tetramorium*, c'est-à-dire de son hôte actuel.

(2) Voir pour l'éthologie d'*Anergates*: Forel, *Fourmis de la Suisse*, p. 341 et suivantes (1874); Wasmann, *Die zusammengesetzten Nester und gemischten Kolonien der Ameisen*; Münster, I. W. p. 131 et suivantes (1891); 2^{me} édition, sous le titre: *Das Gesellschaftsleben der Ameisen*, Vol. 1 (1915); Donisthorpe, *British Ants*, Plymouth, p. 90 et suivantes (1915).

Femelle. — Toujours ailée.

Antennes ordinairement comme chez l'ouvrière; dans quelques genres, le nombre d'articles et la massue offrent des différences notables.

Ailes comme chez le mâle.

Mâle. — Toujours ailé.

Antennes de 13 articles; scape généralement très court.

Sillons de Mayr nuls.

Armure génitale en grande partie rétractile.

Aile antérieure du type *Solenopsis*; ptérostigma bien développé, cellule radiale constamment fermée, discoïdale toujours grande.

TABLE DES SOUS-TRIBUS ET DES GENRES

Ouvrières et Soldats.

- | | |
|---|--------------------------------------|
| A. Antennes de 11 articles, massue de 3. | 1. Subtribus LOPHOMYRMICINI. |
| <i>Suture promésonotale distincte; épines de l'épinotum droites; postpétiote arrondi; gastre de forme ordinaire</i> | |
| | 1. Genus LOPHOMYRMEX, Emery. |
| <i>Suture promésonotale effacée; épines de l'épinotum recourbées en avant; postpétiote en cloche; gastre recouvert presque en entier par le segment basal, triangulaire quand on le regarde de profil (Pl. 4, Fig. 4)</i> | |
| | 2. Genus TRIGONOGASTER, Forel. |
| AA. Antennes de 8 à 11 articles, massue de 2 | 2. Subtribus PHEIDOLOGETINI, s. str. |
| 1. Antennes de 11 articles. | 2. |
| — Antennes de 10 articles. | 5. Genus OLIGOMYRMEX, Mayr. |
| | (Subgenus AËROMYRMA, Forel). |
| — Antennes de 9 articles (exceptionnellement de 8) | 4. |
| 2. Article terminal de la massue pas deux fois aussi long que le précédent; dimorphisme porté au plus haut degré; ouvrières et soldats reliés par une série continue de formes intermédiaires | 3. Genus PHEIDOLOGETON, Mayr. |
| — Article terminal de la massue au moins deux fois aussi long que le précédent | 3. |
| 3. Ouvrières dimorphes; espèces de l'Inde, de la Malésie et de l'Afrique. | 4. Genus ANELEUS, Emery. |
| — Ouvrières monomorphes; espèces d'Amérique. | 6. Genus EREBOMYRMA, Wheeler. |
| 4. Antépénultième article des antennes plus long que le précédent; ouvrières monomorphes | 8. Genus PAEDALGUS, Forel. |
| — Antépénultième article des articles pas plus long que le précédent | 5. |
| 5. Ouvrières dimorphes, ordinairement pourvues d'yeux, ne fut-ce qu'à une seule facette (Pl. 4, Fig. 6). | 5. Genus OLIGOMYRMEX, Mayr. |
| — Ouvrières monomorphes, absolument dépourvues d'yeux (Pl. 4, Fig. 8, 8b) | 7. Genus CAREBARA, Westwood. |

TABLE DES SOUS-TRIBUS ET DES GENRES

Femelles.

- | | |
|---|------------------------------|
| A. Antennes de 11 articles, massue franchement de 3 articles. | 1. Subtribus LOPHOMYRMICINI. |
| | 1. Genus LOPHOMYRMEX, Emery. |

AA. Antennes de 9 à 11 articles; dans le cas où l'antenne est de 11 articles,

- | | |
|---|--------------------------------------|
| la massue est de 2 | 2. Subtribus PHEIDOLOGETINI, s. str. |
| 1. Antennes de 11 articles. | 2. |
| — Antennes de 10 articles. | 4. |
| — Antennes de 9 articles | 5. Genus OLIGOMYRMEX, Mayr. |
| 2. Antépénultième article des antennes plus long que le précédent | 6. Genus EREBOMYRMA, Wheeler. |
| — Antépénultième article des antennes pas plus long que le précédent | 3. |
| 3. Article terminal de la massue pas deux fois aussi long que le précédent; espèces grandes | 3. Genus PHEIDOLOGETON, Mayr. |
| — Article terminal de la massue au moins deux fois aussi long que le précédent | 4. Genus ANELEUS, Emery. |
| | 5. Genus OLIGOMYRMEX, Mayr. |
| | (Subgenus AËROMYRMEX, Forel.) |
| 4. Massue indistincte (Pl. 4, Fig. 8 d) | 7. Genus CAREBARA, Westwood. |
| — Massue de 3 articles | 8. Genus PAEDALGUS, Forel. |

La femelle du genre *Trigonogaster* n'est pas connue.

TABLE DES SOUS-TRIBUS ET DES GENRES

Mâles.

- | | |
|---|--------------------------------------|
| A. <i>Epinotum armé</i> | 1. Subtribus LOPHOMYRMICINI. |
| | 1. Genus LOPHOMYRMEX, Emery. |
| AA. <i>Epinotum inerme</i> | 2. Subtribus PHEIDOLOGETINI, s. str. |
| 1. Scape plus long que les deux premiers articles du funicule | 3. Genus PHEIDOLOGETON, Mayr. |
| — Scape au plus aussi long que les deux premiers articles du funicule | 2. |
| 2. Cellule radiale pas plus longue que la cellule cubitale fermée (Pl. 4, Fig. 3) | 6. Genus EREBOMYRMA, Wheeler. |
| — Cellule radiale plus longue que la cellule cubitale fermée (Pl. 4, Fig. 2) | 3. |
| 3. Grand (7 à 15 millimètres) | 7. Genus CAREBARA, Westwood. |
| — Petit (au-dessous de 5 millimètres) | 5. Genus OLIGOMYRMEX, Mayr. |

Les mâles des genres *Trigonogaster*, *Aneleus* et *Paedalgus* ne sont pas connus.

I. SUBTRIBUS LOPHOMYRMICINI, EMERY

Ne comprend qu'un genre-type: j'y place encore, comme appendice, un autre genre d'affinité douteuse: *Trigonogaster*, Forel.

I. GENUS LOPHOMYRMEX, EMERY

Lophomyrmex. Emery, Ann. Mus. Stor. Nat. Genova, Vol. 22, p. 112 (1892); Rev. Suisse Zool. Vol. 1, p. 191 (1893).

Oecodoma (part.). Jerdon, Madras Journ. Litter. Soc. Vol. 17, p. 11 (1851).

Pheidole (part.). Fred. Smith, Cat. Hym. Brit. Mus. Vol. 6, p. 174 (1858).

Caractères. — *Ouvrière.* — Monomorphe; faciès d'une ouvrière de *Pheidole*.

Epistome bombé, descendant presque perpendiculairement et dont le bord antérieur forme, au milieu, une saillie obtuse, engagé largement entre les arêtes frontales. Aire frontale triangulaire, nettement limitée.

Arêtes frontales très courtes.

Mandibules capables de se croiser; bord masticateur muni de deux dents apicales aiguës, suivies de denticules inégaux.

Antennes de 11 articles: article basal du funicule long; massue de 3 articles, plus longue que le reste du funicule; son 1^{er} article un peu plus court que le suivant; l'article terminal est loin d'être aussi long que la somme des deux précédents.

Corselet à sutures marquées; le pronotum porte une paire de crêtes ou arêtes latérales, plus saillantes en avant, où elles forment une éminence obtuse ou une dent spiniforme; épinothum armé de chaque côté d'une épine aiguë.

Pétiole pédonculé avant le nœud; postpétiole arrondi.

Gastre de forme ordinaire; segment basal subtronqué devant, ne recouvrant que les 2/3 au plus du gastre.

Femelle. — Beaucoup plus grande que l'ouvrière; ailée.

Epistome moins abrupt et antennes plus épaisses que chez l'ouvrière.

Aile antérieure du type *Solenopsis*; cellule radiale fermée; cellule discoïdale.

Mâle. — Tête en ovale transversal; yeux et ocelles non proéminents.

Epistome conformé à peu près comme chez l'ouvrière.

Mandibules courtes, arrondies à l'extrémité, mais avec une dent apicale pointue.

Antennes de 13 articles; scape plus court que le 2^{me} article du funicule; 1^{er} article du funicule très court.

Epinothum armé.

Pétiole avec pédoncule court; postpétiole en cloche, beaucoup plus large que long.

Armure génitale pas grande; stipes arrondi; cerci bien développés.

Type. — *Oecodoma quadrispinosa*, Jerdon.

Distribution géographique des espèces. — Inde continentale et insulaire.

1. *L. bedoti*, Emery, Rev. Suisse Zool. Vol. 1, p. 192, pl. 8, f. 17 (1893) ♀ ♀. Sumatra, Malacca,
L. bedoti, Forel, Journ. Bombay Nat. Hist. Soc. Vol. 14, p. 695 (1902); H^{te} Birmanie Sikhim.
 Bingham, Fauna Brit. India, Hym. Vol. 2, p. 195, 196 (1903) ♀.
2. *L. birmanus*, Emery, Rev. Suisse Zool. Vol. 1, p. 192 (1893) ♀. Birmanie.
L. birmanus, Emery, Ann. Mus. Stor. Nat. Genova, Vol. 34, p. 466 (1894);
 Forel, Journ. Bombay Nat. Hist. Soc. Vol. 14, p. 695 (1902) ♀.
L. burmanus, Bingham, Fauna Brit. India, Hym. Vol. 2, p. 195, 196 (1903) ♀.
3. *L. quadrispinosus* (Jerdon), Madras Journ. Litter. Sc. Vol. 17, p. 111 (1851) ♀ Hindoustan.
 (*Oecodoma*).
Pheidole quadrispinosa, Fred. Smith, Cat. Hym. Brit. Mus. Vol. 6, p. 174
 (1858); Mayr, Verh. Zool.-bot. Ges. Wien, Vol. 28, p. 676, 677 (1878) ♀.
L. quadrispinosus, Emery, Ann. Mus. Stor. Nat. Genova, Vol. 32, p. 114
 (1892) ♀; Forel, Journ. Bombay Nat. Hist. Soc. Vol. 14, p. 695 (1902);
 Bingham, Fauna Brit. India, Hym. Vol. 2, p. 195, fig. 72 (1903) ♀.
 var. *taiwanus*, Forel, Termitenleben Ceylon, p. 223 (1911) ♀ ♂.
 subsp. *taiwanus*, Forel, Ent. Mitt. Berlin, Vol. 1, p. 55 (1912) ♀.

Ceylan.
 Formose.

APPENDICE A LA SOUS-TRIBU DES *LOPHOMYRMICINI*2. GENUS *TRIGONOGASTER*, FOREL

Trigonogaster. Forel, Ann. Soc. Ent. Belg. Vol. 34, C. R. p. 109 (1890).

Caractères. — *Ouvrière.* — Epistome court, avancé, élevé et voûté dans son milieu, qui tombe à pic sur les mandibules; de l'extrémité postérieure, engagée entre les arêtes frontales, partent deux faibles arêtes qui s'avancent en divergeant jusqu'au bord antérieur. Aire frontale enfoncée.

Arêtes frontales courtes, à peu près parallèles.

Mandibules pouvant se croiser, à bord masticateur très oblique, armé de quatre fortes dents. Palpes maxillaires de 5 articles, labiaux de 3.

Antennes minces, de 11 articles à massue forte de 3, plus longue que le reste du funicule; 1^{er} article du funicule long au moins comme les trois suivants; l'article basal de la massue peu plus court que le suivant, mais moins gros; l'article terminal plus long que la somme des deux précédents.

Yeux bien développés, à peu près au milieu des côtés de la tête. Pas d'ocelles.

Promésonotum sans suture dorsale, convexe; suture mésoépinotale profondément impressionnée; épinotum long, armé d'une paire d'épines fortes, dressées d'abord verticalement, recourbées en avant.

Pétiole longuement pédonculé, surmonté d'un nœud petit et subsquamiforme; en dessous, une petite dent en avant. Postpétiole déprimé, large, attaché au gastre par toute sa largeur.

Vu par dessus, le gastre est fusiforme; recouvert presque en entier par le segment basal, les segments suivants forment seulement la pointe; vu de côté, il a la forme d'un triangle curviligne, déprimé sur le dos, tandis qu'à la face ventrale il augmente d'épaisseur, jusque vers la moitié du segment basal, puis s'amincit jusqu'à l'extrémité. L'aiguillon est fort (Pl. 4, Fig. 4, 4b).

Les poils du corps sont microscopiquement barbelés, comme chez *Leptothorax*.

Femelle et *mâle* inconnus.

Distribution géographique de l'espèce. — Hindoustan occidental.

Tant que les sexes ailés de ce genre resteront inconnus, sa position systématique demeurera douteuse.

1. *Tr. recurvispinosa*, Forel, Ann. Soc. Ent. Belg. Vol. 34, C. R. p. 110 Hindoustan: Poona. (1890) ♀ (Pl. 4, Fig. 4, 4b).

Tr. recurvispinosa, Forel, Journ. Bombay Nat. Hist. Soc. Vol. 14, p. 699 (1902); Bingham, Fauna Brit. India, Hym. Vol. 2, p. 285, fig. 85 (1903) ♀.

2. SUBTRIBUS *PHEIDOLOGETINI*, EMERY

Caractères. — *Ouvrière.* — La condition des neutres varie depuis le monomorphisme jusqu'au dimorphisme le plus extrême (*Pheidologeton*, *Oligomyrmex*). Probablement le dimorphisme est la condition primitive et la réduction des formes « major », ou soldats; par conséquent, le monomorphisme est une suite de la lestobiose.

Antennes de 8 à 11 articles, à massue de 2; quelquefois l'antépénultième article est un peu plus long que le précédent, mais beaucoup plus petit que le suivant; l'article terminal est ordinairement de beaucoup plus long que le précédent.

Femelle. — La dimension de la femelle varie énormément suivant les genres; elle est toujours beaucoup plus grande que celle de l'ouvrière. Chez *Carebara* et *Paedalgus*, la différence devient prodigieuse.

Dans les genres où cette différence de taille est particulièrement grande, on remarque souvent une différence considérable dans la structure des antennes.

Mâle. — Epinotum inerme.

3. GENUS PHEIDOLOGETON, MAYR

Pheidologeton. Mayr, Verh. Zool.-bot. Ges. Wien, Vol. 12, p. 750 (1862).

Phidologiton. Bingham, Fauna Brit. India, Hym. Vol. 2, p. 160 (1903).

Oecodoma (part.). Jerdon, Madras Journ. Litt. Soc. Vol. 17, p. 109 (1851).

Pheidole (part.). Fred. Smith, Cat. Hym. Brit. Mus. Vol. 6, p. 174 (1858).

Atta (part.). Fred. Smith, ibidem, Vol. 6, p. 164 (1858).

Solenopsis (part.). Fred. Smith, Journ. Proc. Linn. Soc. Lond. Zool. Vol. 6, p. 48 (1861).

Aphaenogaster (part.). W. F. Kirby, Ann. Mag. Nat. Hist. (5), Vol. 13, p. 406 (1884).

Caractères. — *Ouvrière* (et *soldat*). — Le dimorphisme est porté au degré le plus extrême connu, chez les *Myrmicinae*; le soldat atteint parfois six fois la longueur de l'ouvrière, ce qui fait, vu sa taille massive et sa tête énorme, sans doute plus que le centuple de l'ouvrière en poids (*Ph. diversus*, Jerdon). Il y a tous les passages du soldat à l'ouvrière (Pl. 4, Fig. 5, 5 b).

Le soldat a la tête très grande, les mandibules massives, qui ne peuvent se croiser qu'à l'extrémité, laquelle est pourvue de deux dents; en arrière de ces dents, le bord masticateur des grands soldats est dépourvu de dents. Dans les vieux individus, les dents apicales peuvent avoir disparu par l'usage. Dans les individus de plus en plus petits, ces caractères disparaissent peu à peu et font place à ceux de l'ouvrière proprement dite, qui est non seulement beaucoup plus petite, mais a une tête de grandeur ordinaire et les mandibules dentées tout le long du bord masticateur.

Antennes de 11 articles; la massue de 2 articles est beaucoup plus courte que le reste du funicule; son article terminal est moins que deux fois aussi long que le précédent.

Chez les grands soldats, le corselet tend à se rapprocher, par sa segmentation, de celui de la femelle: il a un scutellum proéminent et un postscutellum. Chez les ouvrières, il n'y a pas de scutellum ni de postscutellum distinct. Epinotum toujours armé.

Femelle. — Plus grande que le plus grand soldat.

Tête un peu plus petite que celle du plus grand soldat.

Mandibules semblables à celles du soldat.

Antennes comme celles de l'ouvrière et du soldat.

Ailes, voir le mâle.

Mâle. — Plus petit que la *femelle*.

Mandibules larges, dentées.

Scape au moins de la longueur des deux premiers articles du funicule.

Dans l'aile antérieure, la cellule radiale est plus longue que la cellule cubitale fermée.

Ethologie. — Les ouvrières de ce genre sont très actives et charrient continuellement des cadavres d'Insectes et des graines vers la fourmilière. La fonction des soldats géants est problématique; ils ne paraissent pas sortir du nid et ne sont pas du tout agressifs; M. Escherich dit que les géants de *Ph. diversus*, Jerdon, sont toujours littéralement couverts de petites ouvrières. J'ai émis l'hypothèse que les gros soldats, au moyen de leurs mandibules puissantes, triturent les graines dures, pour les petites et

pour les larves, ils sont, pour ainsi dire, des meules vivantes; à preuve de ma supposition, les dents apicales des mandibules des soldats sont presque constamment usées, comme chez les *Messor*. *Ph. affinis*, Jerdon construit des chemins couverts de voûtes de terre, hors de la fourmilière (1).

Type. — *Pheidole ocellifera*, F. Smith, = *Oecodoma diversa*, Jerdon.

Distribution géographique des espèces. — Asie tropicale, Malaisie jusqu'à la Nouvelle-Guinée, Nord de l'Australie; Afrique tropicale.

1. *Ph. affinis* (Jerdon), Madras Journ. Litter. Sc. Vol. 17, p. 110 (1851) ♂ ♀ Inde, Malaisie. (*Oecodoma*).

Pheidole affinis, Fred. Smith, Cat. Hym. Brit. Mus. Vol. 6, p. 174 (1858).

Ph. affinis, Roger, Verz. Formicid. p. 30 (1863); Emery, Rev. Suisse Zool. Vol. 1, p. 206 (1893) ♂ ♀ ♂; Forel, Journ. Bombay Nat. Hist. Soc. Vol. 14, p. 691 (1902) ♂ ♀; Bingham, Fauna Brit. India, Hym. Vol. 2, p. 162, 164 (1903) ♂ ♀ ♂.

Atta bellicosa, Fred. Smith, Cat. Hym. Brit. Mus. Vol. 6, p. 164 (1858) ♂ ♀.

Ph. bellicosus, Mayr, Verh. Zool.-bot. Ges. Wien, Vol. 36, p. 360 (1876).

Solenopsis laboriosa, Fred. Smith, Journ. Proc. Linn. Soc. Lond. Zool. Vol. 6, p. 48 (1861) ♂ ♀.

Ph. laboriosus, Mayr, Verh. Zool.-bot. Ges. Wien, Vol. 12, p. 750 (1862); Tijdschr. v. Ent. Vol. 10, p. 100 (1867) ♂ ♀.

Solenopsis calida, Fred. Smith, Journ. Proc. Linn. Soc. Lond. Zool. Vol. 7, p. 22 (1863) ♀.

var. *javana*, Emery, Rev. Suisse Zool. Vol. 1, p. 212, 213 (1893) ♂ ♀ ♂. Java.

var. *minor*, Emery, Term. Füzet. Vol. 23, p. 326 (1900) ♂ ♀ ♀. Nouvelle-Guinée.

var. *spinosior*, Forel, Bull. Soc. Vaud. Sc. Nat. Vol. 47, p. 373 (1911) ♀. Sumatra.

var. *sumatrensis*, Forel, Zool. Jahrb. Syst. Vol. 36, p. 55 (1913) ♀ ♀. Sumatra.

2. *Ph. australis*, Forel, Arkiv f. Zool. Vol. 9, No 16, p. 68 (1915) ♀ (nec ♀) Queensland. (*affinis* var.).

Ph. australis, Forel, Bull. Soc. Vaud. Sc. Nat. Vol. 51, p. 721 (1918) ♂ ♀.

var. *njöbergi*, Forel, ibidem, Vol. 51, p. 723 (1918) ♀. Queensland.

Ph. affinis, var. *australis*, Forel, Arkiv f. Zool. Vol. 9, No 16, p. 69 (1915) ♀ (nec ♀).

3. *Ph. diversus* (Jerdon), Madras Journ. Litter. Sc. Vol. 17, p. 109 (1851) ♂ Inde, Malaisie. (*Oecodoma*) (Pl. 4, Fig. 5, 5b).

Pheidole diversa, Fred. Smith, Cat. Hym. Brit. Mus. Vol. 6, p. 174 (1858).

Ph. diversus, Roger, Verz. Formicid. p. 30 (1863); Emery, Rev. Suisse Zool. Vol. 1, p. 206, pl. 8, f. 18 (1893) ♂ ♀ ♀ ♂; Forel, Journ. Bombay Nat. Hist. Soc. Vol. 14, p. 691 (1902) ♂ ♀; Bingham, Fauna Brit. India, Hym. Vol. 2, p. 162, fig. 65 (1903) ♂ ♀ ♀ ♂.

Pheidole ocellifera, Fred. Smith, Cat. Hym. Brit. Mus. Vol. 6, p. 174 (1858) ♂ ♀.

Ph. ocelliferus, Mayr, Verh. Zool.-bot. Ges. Wien, Vol. 12, p. 750, pl. 19, f. 13 (1862).

Ph. ocellifer, Mayr, Tijdschr. v. Ent. Vol. 10, p. 101 (1867) ♂ ♀.

Pheidole fabulator, Fred. Smith, Journ. Proc. Linn. Soc. Lond. Zool. Vol. 4, Suppl. p. 112 (1860) ♂ ♀.

Ph. fabulator, Mayr, Verh. Zool.-bot. Ges. Wien, Vol. 36, p. 362 (1886).

Pheidole megacephala, Fred. Smith, Journ. Proc. Linn. Soc. Lond. Zool. Vol. 4, Suppl. p. 112 (1860) ♂ nec Fabricius.

Ph. megacephalus, Roger, Verz. Formicid. p. 30 (1863).

Ph. megacephalotes, Dalla Torre, Wien, Ent. Zeitung, Vol. 11, p. 90 (1892).

var. *ficta*, Forel, Bull. Soc. Vaud. Sc. Nat. Vol. 47, p. 386 (1911) ♂ ♀. Cochinchine franç., Formose.

Ph. diversus, var. *ficta*, Ent. Mitt. Berlin, Vol. 1, p. 59 (1912) ♀.

var. *taprobanae* (Fred. Smith), Cat. Hym. Brit. Mus. Vol. 6, p. 175 (1858) ♂ (*Pheidole*). Ceylan.

Ph. taprobanae, Mayr, Verh. Zool.-bot. Ges. Wien, Vol. 36, p. 360 (1886).

Ph. diversus, var. *taprobanae*, Emery, Deutsche Ent. Zeitschr. p. 149 (1901).

♂ ♀ ♀; Forel, Journ. Bombay Nat. Hist. Soc. Vol. 14, p. 691 (1902) ♀.

subsp. *standfussi*, Forel, Bull. Soc. Vaud. Sc. Nat. Vol. 47, p. 386 (1911) ♂. Afrique O. ?

(1) Rothney, « Notes on Indian Ants ». *Trans. Ent. Soc. Lond.* p. 369 (1889); Wroughton, « Our Ants ». *Journ. Bombay Nat. Hist. Soc.* Vol. 7, p. 189 (1892); Emery, « Ameisen gesammelt in Ceylon von Dr W. Horn ». *Deutsche Ent. Zeitschr.* p. 120 nota (1901).

4. *Ph. dentiviris*, Forel, Arch. f. Naturg. Vol. 79, A, 6, p. 192 (1913) ♂ Formose.
(= *yanoi* ?)
5. *Ph. hostilis* (Fred. Smith), Cat. Hym. Brit. Mus. Vol. 6, p. 165 (1858) ♂ ♀ Port Natal.
(*Atta*) (1).
Ph. hostilis, Mayr, Verh. Zool.-bot. Ges. Wien, Vol. 16, p. 899 (1866) ♂.
Aphaenogaster hostilis, W. F. Kirby, Ann. Mag. Nat. Hist. (5), Vol. 13, p. 406 (1884) ♀.
6. *Ph. nanus*, Roger, Berlin. Ent. Zeitschr. Vol. 7, p. 191 (1863) ♂ ♀ ♀. Ceylan.
Ph. nanus, Mayr, Term. Füzet. Vol. 20, p. 429 (1897) ♂ ♀ ; Forel, Journ. Bombay Nat. Hist. Soc. Vol. 14, p. 691 (1902) ♂ ♀ ; Bingham, Fauna Brit. India Hym. Vol. 2, p. 162, 165 (1903) ♂ ♀ ♀ ; Forel, Bull. Soc. Vaud. Sc. Nat. Vol. 44, p. 3 (1908) ♂ ♀.
7. *Ph. obscurus*, Viehmeyer, Arch. f. Naturg. Vol. 79, A, 12, p. 37 (1914) ♂ ♀. Java.
8. *Ph. silenus* (Fred. Smith), Cat. Hym. Brit. Mus. Vol. 6, p. 176 (1858) ♂ ♀ Java, Malacca, Ceylan.
(*Pheidole*).
Ph. silenus, Mayr, Verh. Zool.-bot. Ges. Wien, Vol. 12, p. 176 (1862); Forel, Bull. Soc. Vaud. Sc. Nat. Vol. 47, p. 387 (1911) ♀.
9. *Ph. solitarius*, Stitz, Mitt. Zool. Mus. Berlin, Vol. 5, p. 141 (1910) ♀. Afrique : Togo.
10. *Ph. yanoi*, Forel, Ent. Mitt. Berlin, Vol. 1, p. 57 (1912) ♀ ♀. Formose.
Ph. yanoi, Forel, Arch. f. Naturg. Vol. 79, A, 6, p. 192 (1913) ♀ ♂ ? (vide *Ph. dentiviris*).

ESPÈCES DOUTEUSES

11. *Ph. laevis* (Fred. Smith), Journ. Proc. Linn. Soc. Lond. Zool. Vol. 8, p. 75 (1864) ♂ ♀ (*Solenopsis*). Ile Morty.
Solenopsis levis, Dalla Torre, Cat. Hym. Vol. 7, p. 77 (1893).
12. *Ph. pungens* (Fred. Smith), Journ. Proc. Linn. Soc. Lond. Zool. Vol. 6, p. 48 (1861) ♂ ♀ (*Solenopsis*). Célèbes.
13. *Ph. transversalis* (Fred. Smith), ibidem, Vol. 4, Suppl. p. 74 (1860) ♂ ♀ Célèbes.
(*Solenopsis*).
Ph. ? transversalis, Mayr, Verh. Zool.-bot. Ges. Wien, Vol. 13, p. 442 (1863).

4. GENUS ANELEUS, EMERY

Pheidologeton, subgenus **Aneleus**, Emery, Term. Füzet. Vol. 23, p. 327 (1900).

Pheidologeton (part.). Emery, Ann. Mus. Stor. Nat. Genova, Vol. 25, p. 191 (1887).

Solenopsis (part.). Mayr, Verh. Zool.-bot. Ges. Wien, Vol. 12, p. 751 (1862).

Caractères. — *Ouvrière* et *soldat*. — Le dimorphisme n'est pas porté aussi loin que chez *Pheidologeton*, mais les soldats forment une caste distincte des ouvrières; il n'y a pas de transition entre les deux sortes d'individus; taille des soldats pas supérieure à 4 millimètres.

Les soldats ont les mandibules dentées, aussi bien que les ouvrières.

Antennes de 11 articles, massue longue et mince, son article terminal est plus que deux fois aussi long que le précédent.

Yeux très petits, surtout chez l'ouvrière.

Corselet des soldats sans scutellum différencié; épinothum armé ou inerme.

(1) Il me paraît très douteux que le *Ph. hostilis* de Smith soit le même que celui de Mayr. La dimension assignée par les deux auteurs est trop différente.

Femelle. — Plus grande que le soldat; taille pas supérieure à 5 millimètres.

Tête aussi grande que celle du soldat.

Dans l'aile antérieure, la cellule radiale est plus longue que la cellule cubitale fermée (Pl. 4, Fig. 2).

Mâle inconnu. Vraisemblablement il ne diffère pas beaucoup du mâle d'*Oligomyrmex*.

Ethologie. — Vie souterraine, généralement lestobiotique.

Type. — *Pheidologeton pygmaeus*, Emery.

Distribution géographique des espèces. — Afrique, Inde, Malaisie.

Se partage en deux sous-genres:

I. SUBGENUS ANELEUS, EMERY SENSU STR.

Caractères. — *Ouvrière, soldat et femelle*. — Arêtes frontales pas autrement prolongées en arrière; celles du soldat et de la femelle non dilatées en forme de lames.

Type. — *Pheidologeton pygmaeus*, Emery.

Distribution géographique. — La même que celle du genre.

1. *A. aborensis*, Wheeler, Records Ind. Mus. Vol. 8, p. 234 (1913) ♂♀ Kobe.
(*Pheidologeton* [A.]).
2. *A. ceylonensis*, Forel, in Escherich, Termitenleben Ceylon, p. 220 (1911) ♀ Ceylan.
nec ♂ nec ♀ (*pygmaeus* subsp.).
Pheidologeton (A.) *ceylonensis*, Forel, Tijdschr. v. Ent. Vol. 58, p. 28 (1915) ♀.
3. *A. diabolus*, Santschi, Bull. Soc. Ent. Fr. p. 460 (1913) *Oligomyrmex*. Camerun.
A. diabolus, Santschi, Boll. Labor. Zool. Scuola Agr. Portici, Vol. 8, p. 355 (1914).
4. *A. minimus*, Emery, Term. Füzet. Vol. 23, p. 327 (1900) ♂♀. Nouv.-Guinée N. E.
5. *A. perpusillus*, Emery, Ann. Soc. Ent. Fr. Vol. 63, p. 26, pl. 2, f. 8-11, Afrique austr.
(1895) ♂♀ (*Pheidologeton*).
Pheidologeton (A.) *perpusillus*, Emery, Term. Füzet. Vol. 23, p. 327 (1900).
A. perpusillus, Arnold, Ann. S. Afr. Mus. Vol. 14, p. 254 (1916) ♂♀.
subsp. *arnoldi*, Forel, Bull. Soc. Vaud. Sc. Nat. Vol. 50, p. 242 (1914) ♀ (*Pheidologeton*). Rhodesia.
A. perpusillus st. *arnoldi*, Arnold, Ann. S. Afr. Mus. Vol. 14, p. 255, pl. 6, f. 81 (1916) ♂♀.
subsp. *concedens*, Santschi, Voy. Alluaud & Jeannel, Afr. or. Hym. p. 77 (1914) ♂♀. Afrique or.
subsp. *spinosa*, Forel, Ann. Mus. Nat. Hung. Vol. 5, p. 17 (1907) ♂ (*Pheidologeton* [A.]) Afrique or.
6. *A. politus*, Santschi, Voy. Alluaud & Jeannel, Afr. or. Hym. p. 79, fig. 8 (1914). Afrique or. angl.
7. *A. pygmaeus*, Emery, Ann. Mus. Stor. Nat. Genova, Vol. 25, p. 465 (1887) Ternate.
♂♀ (*Pheidologeton*).
Pheidologeton (A.) *pygmaeus*, Emery, Term. Füzet. Vol. 23, p. 327 (1900).
var. *albipes*, Emery, Ann. Soc. Ent. Fr. Vol. 62, p. 266 (1893) ♀. Philippines.
var. *bugnioni*, Forel, Tijdschr. v. Ent. Vol. 58, p. 28 (1915) ♂♀. Ceylan.
Pheidologeton (A.) *pygmaeus* subsp. *ceylonensis*, Forel, in Escherich, Termitenleben Ceylon, p. 220 (1911) ♂♀ nec ♀.
var. *simalurensis*, Forel, Tijdschr. v. Ent. Vol. 58, p. 27 (1915) ♂♀ ♀. Simalur.
8. *A. sarasinorum*, Emery, Zool. Jahrb. Syst. Vol. 14, p. 578, fig. (1901) Célèbes.
♂♀♀ (Pl. 4, Fig. 2).
9. *A. similis* (Mayr), Verh. Zool.-bot. Ges. Wien, Vol. 12, p. 751 (1862) ♀ Kar Nicobar.
(*Solenopsis*).
Solenopsis similis, Mayr, Reise Novara, Formicid. p. 109 (1865); Verh. Zool.-bot. Ges. Wien, Vol. 20, p. 996 (1870) ♀.
Pheidologeton (A.) *similis*, Emery, Term. Füzet. Vol. 23, p. 328 (1900).
var. *crassiuscula*, Emery, ibidem, Vol. 23, p. 328 (1900) ♀. Nouv.-Guinée N. E.

10. *A. silvestrii*, Santschi, Boll. Labor. Zool. Scuola Agr. Portici, Vol. 8, Côte d'Or.
p. 357, fig. 20 (1914) ♂ ♀.

2. SUBGENUS LECANOMYRMA, FOREL

Pheidologeton, subgenus **Lecanomyrma**. Forel, Zool. Jahrb. Syst. Vol. 36, p. 56 (1913).

Pheidologeton (part.). Forel, Rev. Suisse Zool. Vol. 10, p. 219 (1902).

Caractères. — *Ouvrière, soldat et femelle.* — Arêtes frontales prolongées en arrière chez l'ouvrière; celles du soldat et de la femelle écartées et dilatées en forme de lames saillantes, qui recouvrent l'insertion des antennes (Pl. 4, Fig. 7).

Type. — *Pheidologeton (Lecanomyrma) butteli*, Forel.

Distribution géographique des espèces. — Inde.

11. *A. butteli*, Forel, Zool. Jahrb. Syst. Vol. 36, p. 56, fig. 5 (Pl. 4, Fig. 7). Ceylan.
12. *A. lamellifrons*, Forel, Rev. Suisse Zool. Vol. 10, p. 219 (1902) ♀ (*Pheidologeton*). Hindoustan : Belgaum.
Pheidologeton lamellifrons, Bingham, Fauna Brit. India, Hym. Vol. 2, p. 166 (1903) ♀.
Pheidologeton (Lecanomyrma) lamellifrons, Forel, Zool. Jahrb. Syst. Vol. 36, p. 58 (1913).

5. GENUS OLIGOMYRMEX (MAYR), EMERY SENSU LATIORE

Oligomyrmex. Mayr, Tijdschr. v. Ent. Vol. 10, p. 110 (1867); Emery, Rend. Accad. Sc. Bologna, p. 59 (1914-15).

Caractères. — *Ouvrière et soldat.* — Dimorphisme comme chez *Aneleus*, mais les deux formes extrêmes sont reliées par des transitions insensibles.

Epistome à bord antérieur arrondi, sans dents.

Mandibules armées de 5 dents aiguës.

Antennes de 10, 9 ou rarement 8 articles; massue de 2, l'article terminal très long.

Femelle et mâle. — Voir les sous-genres.

Type. — *Oligomyrmex concinnus*, Mayr.

Distribution géographique des espèces. — Afrique, Madagascar, Inde et Malaisie, jusqu'à la Nouvelle-Guinée et l'Australie; une espèce habite la presqu'île des Balkans et l'Asie mineure.

Ce genre se partage en trois sous-genres :

Ces sous-genres sont caractérisés par le nombre d'articles des antennes, chez les ouvrières, soldats et femelles. Dans le sous-genre *Æromyrma*, les antennes sont de 10 articles chez l'ouvrière et le soldat, de 11 articles chez la femelle, tandis que, dans le sous-genre *Oligomyrmex*, elles ont 9 articles chez tous. Mais chez *O. debilis*, Santschi, le soldat a les antennes de 10 articles et l'ouvrière de 9; la femelle de cette espèce est inconnue, le mâle a le scape très court des *Æromyrma*. Dans le sous-genre *Octella*, dont l'ouvrière seule est connue, les antennes ont 8 articles.

Le genre *Oligomyrmex*, ainsi qu'*Aneleus*, mène une vie souterraine et probablement lestobiotique.

1. SUBGENUS ÆROMYRMA, FOREL

Æromyrma. Forel, Ann. Soc. Ent. Belg. Vol. 35, C. R. (1891) ♀ ♂; ibidem, Vol. 36, p. 523 (1892) ♀ ♂.

Solenopsis (part.). Mayr (1901), Forel (1902).

Caractères. — *Ouvrière* et *soldat*. — Antennes de 10 articles, massue grosse, son article terminal plus que deux fois aussi long que le précédent.

Femelle. — Beaucoup plus grande que le soldat.

Antennes de 11 articles.

Ne diffère du reste d'*Aneleus* par aucun caractère important.

Mâle. — Un peu plus petit que la femelle.

Mandibules étroites, dentées.

Antennes longues; scape beaucoup plus court que le 2^{me} article du funicule.

Aile antérieure comme la femelle.

Plusieurs espèces de ce sous-genre, dont on ne connaissait pas le soldat, ont été décrites comme *Solenopsis*. En effet, ces deux groupes ont les antennes constituées sur le même type et du même nombre d'articles. Mais les *Aëromyrma* ont l'épistome mutique et les mandibules à bord masticateur moins oblique, armées de 5 dents. Par contre, chez les *Solenopsis*, le bord de l'épistome est très généralement muni de 2 ou 4 dents et les mandibules ont seulement 4 dents (très rarement 5 chez les grandes espèces) et le bord très oblique.

Ethologie. — Vie lestobiotique dans les termitières.

Type. — *Aëromyrma nossindambo*, Forel.

Distribution géographique des espèces. — Madagascar, Afrique australe, Inde.

1. *O. africanus*, Forel, in Schultze, Zool. Anthropol. Reise Afr. Formicid. Kalahari. p. 15 (1910) ♂ (*Aëromyrma*).
Aëromyrma africana, Arnold, Ann. S. Afr. Mus. Vol. 14, p. 256 (1917) ♂.
2. *O. lucidus*, Santschi, Ann. Soc. Ent. Fr. Vol. 85, p. 284 (1917) ♀. Rhodesia.
O. (Aë.) africana ? Santschi, ibidem, Vol. 85, p. 285 (1917).
3. *O. nossindambo*, Forel, in Grandidier, Hist. Madagascar, Vol. 20, 2, p. 199, pl. 6, f. 1 (1891) ♀ ♂ (*Aëromyrma*).
Aëromyrma nossindambo, Forel, Ann. Soc. Ent. Belg. Vol. 36, p. 523 (1892) ♂ ♀.
4. *O. semilaevis* (Mayr), Ann. Naturh. Hofmus. Wien, Vol. 16, p. 15 (1901) ♀ (*Solenopsis*).
O. (Aë.) semilaevis, Emery, Rend. Accad. Sc. Bologna, p. 58 (1914-15).
Solenopsis semilaevis, Arnold, Ann. S. Afr. Mus. Vol. 14, p. 247 (1916) ♀.
O. (Aë.) traegaardhi, Emery, Rend. Accad. Sc. Bologna, p. 59 (1914-15); Santschi, Ann. S. Ent. Fr. Vol. 85, p. 285 (1917) nec Santschi (1914) (1).
5. *O. sundaicus*, Forel, Zool. Jahrb. Syst. Vol. 36, p. 63 (1913) ♀ (*Aëromyrma*). Sumatra.
6. *O. traegaardhi*, Santschi, Medd. Göteborg Mus. Zool. Vol. 3, p. 21, fig. 2 (1914) ♀ (*Aëromyrma*).
Aëromyrma traegaardhi, Arnold, Ann. S. Afr. Mus. Vol. 14, p. 257 (1916) ♀.
7. *O. vorax*, Santschi, Boll. Labor. Zool. Scuola Agr. Portici, Vol. 8, p. 358 (1914) ♀ (*Aëromyrma*). Côte d'Or.
8. *O. wroughtoni* (Forel), Rev. Suisse Zool. Vol. 10, p. 214 (1902) ♀ (*Solenopsis*). Bengale.
Solenopsis wroughtoni, Forel, Journ. Bombay Nat. Hist. Soc. Vol. 14, p. 689 (1902); Bingham, Fauna Brit. India, Hym. Vol. 2, p. 158, 159 (1903) ♀.
O. (Aë.) wroughtoni, Emery, Rend. Accad. Sc. Bologna, p. 59 (1914-15).

(1) M. Santschi publie une revision des espèces africaines d'*Aëromyrma* avec figures. (*Bull. Soc. Vaud. Sc. Nat.* Vol. 52, p. 338-343, paru en mars 1900). Espèces nouvelles : *arnoldiellus* (Natal), *hewitti* (Colonie du Cap), *incertus* (Rhodesia), *nanus* (Est africain portugais). J'ai des raisons de penser que *O. hewitti* = *semilaevis* Mayr; en effet, je possède dans ma collection une ouvrière qui m'a été envoyée autrefois par Mayr, confondue avec des *Solenopsis* provenant de Port-Elisabeth, patrie du type.

2. SUBGENUS OLIGOMYRMEX, MAYR

Oligomyrmex. Mayr, Tijdschr. v. Ent. Vol. 10, p. 110 (1867) ♀; Emery, Term. Füzet. Vol. 23, p. 328 (1900) ♀ ♂; Forel, Ann. Soc. Ent. Belg. Vol. 39, p. 249 (1895) ♂.

Caractères. — *Ouvrière* (et *soldat*). — Antennes de 9 articles; article terminal de la massue plus que deux fois aussi long que le précédent.

Rarement absolument aveugle; ordinairement des yeux très petits; on ne peut guère distinguer de *Carebara* les ouvrières aveugles de ce genre, quand elles ne sont pas accompagnées de soldats.

Du reste comme *Aneleus*.

Femelle. — Beaucoup plus grande que le soldat.

Antennes de 9 articles, massue comme chez le soldat.

Mâle. — Un peu plus petit que la femelle.

Mandibules étroites, dentées.

Antennes plus courtes qu'*Æromyrma*; scape atteignant généralement à peu près la longueur du 2^{me} article du funicule, *O. debilis* a le scape à peu près aussi court que *Æromyrma*.

Aile antérieure comme dans les genres précédents.

Ce sous-genre renferme les plus petites Fourmis connues: l'ouvrière d'*O. atomus*, Emery mesure à peine 3/4 de millimètre.

Type. — *Oligomyrmex concinnus*, Mayr.

Distribution géographique des espèces. — Inde, Malaisie jusqu'à la Nouvelle-Guinée, la Nouvelle-Calédonie et l'Australie; on en connaît une espèce de l'Asie mineure et de Grèce et deux de Madagascar.

9. *O. alluaudi*, Santschi, Bull. Soc. Ent. Fr. p. 459, 460 (1913) ♂ ♀. Afrique orient. anglaise.
O. alluaudi, Santschi, Voy. Alluaud & Jeannel, Afr. or. Hym. p. 81, fig. 9 (1914) ♂ ♀.
10. *O. alpha*, Forel, Mitt. Naturh. Mus. Hamburg, Vol. 22, p. 21 (1905) ♀. Java.
11. *O. angolensis*, Santschi, Boll. Labor. Zool. Scuola Agr. Portici, Vol. 8, p. 358, fig. 21 (1914) ♂ ♀. Angola.
 subsp. *congolensis*, Forel, Rev. Suisse Zool. Vol. 24, p. 417 (1916) ♂ ♀. Congo.
12. *O. asinus*, Forel, ibidem, Vol. 10, p. 214 (1902) ♂ ♀ ♀ (Pl. 4, Fig. 6, 6 b). Bengale.
O. asinus, Bingham, Fauna Brit. India, Hym. Vol. 2, p. 154, 156, fig. 63 (1903) ♂ ♀ ♀.
13. *O. atomus*, Emery, Term. Füzet. Vol. 23, p. 328, pl. 8, f. 30 (1900) ♂ ♀. Nouvelle-Guinée N. E.
14. *O. bengalensis*, Forel, Rev. Suisse Zool. Vol. 10, p. 217 (1902) ♀ ♂. Bengale.
O. bengalensis, Bingham, Fauna Brit. India, Hym. Vol. 2, p. 154 (1903) ♀ ♂.
15. *O. beta*, Forel, Mitt. Naturh. Mus. Hamburg, Vol. 22, p. 22 (1905) ♂. Java.
16. *O. bouvardi*, Santschi, Bull. Soc. Ent. Fr. p. 457, fig. 1 (1912) ♂ ♀. Cochinchine.
17. *O. bruni*, Forel, Zool. Jahrb. Syst. Vol. 36, p. 61, fig. T (1913) ♂ ♀. Ceylan.
18. *O. concinnus*, Mayr, Tijdschr. v. Ent. Vol. 10, p. 111 (1867) ♀. Malaisie.
19. *O. corniger*, Forel, Rev. Suisse Zool. Vol. 10, p. 449 (1902) ♂ ♀ ♀ ♂.
 var. *parvicornis*, Forel, Arkiv f. Zool. Vol. 9, No 16, p. 70 (1915) ♂ ♀ ♂.
 subsp. *sodalis*, Emery, in Nova Caledonia, Zool. Vol. 1, p. 412 (1914) ♂ ♀ ♀ ♂.
20. *O. debilis*, Santschi, Bull. Soc. Ent. Fr. p. 459 (1913) ♀. Guinée française.
O. debilis, Santschi, Boll. Labor. Zool. Scuola Agr. Portici, Vol. 8, p. 360 fig. 22 (1914) ♂ ♀.
21. *O. erythraeus*, Emery, ibidem, Vol. 10, p. 14, fig. 7 (1915) ♂ ♀. Erythrée.
22. *O. grandidieri*, Forel, in Grandidier, Hist. Nat. Madagascar, Vol. 20, 2, p. 201 (1891) ♀. Madagascar.
O. grandidieri, Forel, Ann. Soc. Ent. Belg. Vol. 39, p. 249 (1895) ♂.

23. *O. jacobsoni*, Forel, Notes Leyden Mus. Vol. 33, p. 199 (1911) ♂ ♀. Java.
 24. *O. jeanneli*, Santschi, Bull. Soc. Ent. Fr. p. 459, 460 (1913) ♂ ♀. Afrique or. angl.,
O. jeanneli, Santschi, Voy. Alluaud et Jeannel, Afr. Or. Hym. p. 83, fig. 10 Erythrée.
 (1914) ♂ ♀.
 25. *O. leei*, Forel, Rev. Suisse Zool. Vol. 10, p. 216 (1902) ♀. Mysore.
O. leei, Bingham, Fauna Brit. India, Hym. Vol. 2, p. 154, 155 (1903) ♀.
 26. *O. mjobergi*, Forel, Arkiv f. Zool. Vol. 9, N° 16, p. 69, pl. 1, f. 4 (1915) ♂ ♀. Queensland.
 27. *O. oertzeni*, Forel, Ann. Soc. Ent. Belg. Vol. 30, C. R. p. 165 (1886) ♀. Grèce.
O. oertzeni, Deutsche Ent. Zeitschr. p. 36 (1909) ♀.
 var. *aeolia*, Forel, Bull. Soc. Vaud. Sc. Nat. Vol. 47, p. 338 (1911) ♀ ♂. Smyrne.
 28. *O. overbecki*, Viehmeyer, Arch. f. Naturg. Vol. 81, A. 8, p. 136, fig. 5 Singapore.
 (1916) ♂ ♀ ♂.
 29. *O. raja*, Forel, Rev. Suisse Zool. Vol. 10, p. 216 (1902) ♀. Hindoustan N. O.,
O. raja, Bingham, Fauna Brit. India, Hym. Vol. 2, p. 154 (1903) ♀. Birmanie.
 30. *O. rothneyi*, Forel, Rev. Suisse Zool. Vol. 10, p. 218 (1902) ♀ ♂. Hindoust. : Barrakpore.
O. rothneyi, Bingham, Fauna Brit. India, Hym. Vol. 2, p. 154, 156 (1903) ♀ ♂.
 31. *O. rugatus*, Forel, Zool. Jahrb. Syst. Vol. 36, p. 60 (1913) ♂ ♂. Java.
 32. *O. sauteri*, Forel, Ent. Mitt. Berlin, Vol. 1, p. 56 (1912) ♂. Formose.
 33. *O. sublatro*, Forel, Zool. Jahrb. Syst. Vol. 36, p. 59 (1913) ♂ ♀. Java.
 34. *O. subreptor*, Emery, Term. Füzet. Vol. 23, p. 329 (1900) ♀. Nouvelle-Guinée N. E.
 35. *O. taprobanae*, Forel, Termitenleben Ceylon, p. 219 (1911) ♂ ♀. Ceylon.
 36. *O. voeltzkowi*, Forel, in Voeltzkow, Reise Ost-Afr. Vol. 2, p. 77 (1907) ♀. Madagascar.

3. SUBGENUS OCTELLA, FOREL

Oligomyrmex, subgenus **Octella**. Forel, Arkiv f. Zool. Vol. 9, N° 16, p. 69 (1915).

Caractères. — *Ouvrière*. — Antennes de 8 articles.

Du reste comme dans le sous-genre typique.

Soldat, *femelle* et *mâle* inconnus.

Distribution géographique de l'espèce. — Australie.

37. *O. pachycerus*, Forel, Arkiv f. Zool. Vol. 9, N° 16, p. 69 (1905). Queensland.

6. GENUS EREBOMYRMA, WHEELER (1)

Erebomyrma. Wheeler, Biol. Bull. Vol. 4, p. 138 (1903).

Caractères. — *Ouvrière*. — Monomorphe; jaune.

Epistome échancré à son bord antérieur, bicaréné, avec une paire de dents.

Mandibules quadridentées. Palpes maxillaires d'un seul article, labiaux de 2.

Antennes de 11 articles, article terminal de la massue plus que deux fois aussi long que le précédent; antépénultième plus long que le précédent.

Yeux très petits, consistant en une seule facette.

Femelle. — Beaucoup plus grande que l'ouvrière; couleurs vives: devant du corps brun, gastre rouge.

(1) M. Wheeler, *The Ants of the Baltic Amber*, p. 46 (1914), a assigné au genre *Erebomyrma* l'espèce *Pheidologeton antiquus*, Mayr, de l'ambre baltique, attribuant à ce genre une diffusion tertiaire en Europe. D'après la nervulation des ailes (longueur relative de la cellule radiale et de la cubitale fermée), je pense que ni l'espèce en question, ni celle que j'ai décrite autrefois sous le nom d'*Aëromyrma sophite* de l'ambre de Sicile, ne peuvent appartenir au genre néotropical *Erebomyrma*, mais plutôt au genre *Aneides*, répandu en Inde et en Afrique.

Tête massive; yeux et ocelles développés, mais petits.

Epistome sans carènes ni dents.

Mandibules larges, dentées.

Antennes de 11 articles; massue de 3; le premier petit; l'article terminal pas deux fois aussi long que le précédent.

Epinotum armé; pétiole et postpétiole plus massifs que chez l'ouvrière.

Ailes, voir le mâle.

Mâle. — Plus petit que la femelle.

Antennes relativement courtes; scape un peu plus long que le 2^{me} article du funicule.

Dans l'aile antérieure, la cellule radiale est courte, pas plus longue que la cellule cubitale fermée (Pl. 4, Fig. 3).

Du reste à peu près comme *Oligomyrmex*.

Ethologie. — Vie souterraine, très probablement lestobiotique.

Type. — *Erebomyrma longi*, Wheeler.

Distribution géographique des espèces. — Région sonoriennne et Amérique méridionale.

1. *E. longi*, Wheeler, Biol. Bull. Vol. 4, p. 140, fig. 1-5 (1903) ♀ ♀ ♂ (Pl. 4, Fig. 3).

2. *E. peruviana*, Emery, Bull. Soc. Ent. Ital. Vol. 37, p. 139 nota (1905) ♀. Pérou.

7. GENUS CAREBARA, WESTWOOD

Carebara. Westwood, Ann. Mag. Nat. Hist. Vol. 6, p. 86 (1841) ♀; Fred. Smith, Cat. Hym. Brit. Mus. Vol. 6, p. 178 (1858) ♂; Emery, Ann. Mus. Stor. Nat. Genova, Vol. 27, p. 505 (1889) ♀.

Tranopelta (part.). Forel, Mitt. Naturh. Mus. Hamburg, Vol. 18, p. 61 (1901).

Oligomyrmex (part.). Emery, Bull. Soc. Ent. Ital. Vol. 37, p. 138, nota (1905).

Caractères. — *Ouvrière*. — Monomorphe (Pl. 4, Fig. 8, 8b).

Tête pas beaucoup plus longue que large.

Epistome élevé au milieu, sans dents.

Mandibules armées de 3 à 5 dents.

Antennes de 9 articles, massue de 2, article terminal plus que deux fois aussi long que le précédent

Absolument pas d'yeux.

Epinotum mutique.

Sauf l'absence du dimorphisme, on ne peut guère distinguer les ouvrières de ce genre de celles d'*Oligomyrmex*.

Femelle. — Prodigieusement plus grande que l'ouvrière; chez *C. vidua*, Fred. Smith, tandis que l'♀ mesure 1,5 millimètres, la ♀ est longue de 20 millimètres et a un corps très trapu (Fig. 8c, 8d).

Epistome convexe, arrondi en arrière; dans une espèce américaine, il est bicaréné, mais dépourvu de dents; aire frontale pas distincte.

Palpes de 3 articles (*C. lignata*, Westwood).

Antennes de 10 articles, sans massue distincte.

Pétiole et postpétiole courts et massifs; gastre volumineux.

Mâle. — Plus petit que la femelle, mais beaucoup plus grand que l'ouvrière (7 à 15 millimètres) (Pl. 4, Fig. 8e).

Antennes plutôt longues; scape à peu près de la longueur du 2^{me} article du funicule.

Dans l'aile antérieure, la cellule radiale est plus longue que la cellule cubitale fermée.

Ethologie. — *C. vidua*, Fred. Smith (et vraisemblablement les autres espèces), d'après les observations de M. Haviland, vit en lestobiose dans les termitières (1).

Type. — *Carebara lignata*, Westwood.

Distribution géographique des espèces. — Indochine, Malaisie, Moluques, Afrique tropicale et australe, Amérique méridionale.

ESPÈCES DE L'INDO-CHINE ET DE LA MALAISIE

1. *C. castanea*, Fred. Smith, Cat. Hym. Brit. Mus. Vol. 6, p. 178 (1858) ♀. Indochine.
2. *C. lignata*, Westwood, Ann. Mag. Nat. Hist. Vol. 6, p. 86, pl. 2, f. 6 (1841) ♀. Indochine, Malaisie:
C. lignata, Fred. Smith, Cat. Hym. Brit. Mus. Vol. 6, p. 178, pl. 10, f. 12-15 (1858) ♀ ♂; Mayr, Tijdschr. v. Ent. Vol. 10, p. 107 (1867) ♀; Emery, Ann. Mus. Stor. Nat. Genova, Vol. 27, p. 505 (1889) ♀ ♂; Bingham, Fauna Brit. India, Hym. Vol. 2, p. 151, fig. 61, 62 (1903) ♀ ♀ ♂.

ESPÈCES D'AFRIQUE

3. *C. ampla*, Santschi, Bull. Soc. Ent. Fr. p. 284 (1912) ♀ ♂. Congo belge.
C. ampla, Santschi, Ann. Soc. Ent. Belg. Vol. 57, p. 367 (1913) ♀.
4. *C. arnoldi* (Forel), Ann. Soc. Ent. Belg. Vol. 56, p. 123 (1912) ♀ (*Oligomyrmex*). Rhodésie.
C. arnoldi, Santschi, Bull. Soc. Ent. Fr. p. 459 (1913) ♀; Boll. Labor. Zool. Scuola Agr. Portici, Vol. 8, p. 363, fig. 26 (1914) ♀; Arnold, Ann. S. Afr. Mus. Vol. 14, p. 253 (1916) ♀.
5. *C. junodi*, Forel, Ann. Soc. Ent. Belg. Vol. 48, p. 155 (1904) ♀. Shilouvane, Congo.
C. vidua st. *junodi*, Forel, ibidem, Vol. 53, p. 53 (1909) ♀ ♂; Rev. Zool. Afr. Vol. 2, p. 336 (1913) ♀; Arnold, Ann. S. Afr. Mus. Vol. 14, p. 252 (1916) ♀ ♀.
C. junodi, Santschi, Boll. Labor. Zool. Scuola Agr. Portici, Vol. 8, p. 364, fig. 24 (1914) ♀.
6. *C. sicheli*, Mayr, Verh. Zool.-bot. Ges. Wien, Vol. 12, p. 754 (1862) ♀. Sénégal.
C. sicheli, Mayr, ibidem, Vol. 54, p. 596 (1904).
7. *C. silvestrii*, Santschi, Boll. Labor. Zool. Scuola Agr. Portici, Vol. 8, p. 362, 364, fig. 23 (1914) ♀. Sénégal.
8. *C. vidua*, Fred. Smith, Cat. Hym. Brit. Mus. Vol. 6, p. 179 (1858) ♂ (Pl. 4, Fig. 8, 8b, 8c, 8d, 8e). Afrique tropicale et australe.
C. vidua, Mayr, Verh. Zool.-bot. Ges. Wien, Vol. 16, p. 904 (1866) ♀ ♂; Forel, Ann. Soc. Ent. Belg. Vol. 45, p. 392 (1901) ♀; Santschi, ibidem, Vol. 57, p. 306 (1913) ♀ ♂; Boll. Labor. Zool. Scuola Agr. Portici, Vol. 8, p. 363, fig. 25 (1914) ♀; Wasmann, Gesellsch.-leben Ameisen, Vol. 1, pl. 5, f. 1 (1915) ♀ ♀; Arnold, Ann. S. Afr. Mus. Vol. 14, p. 249, pl. 6, f. 79, 80 (1916) ♀ ♀ ♂.
C. dux, Fred. Smith, Cat. Hym. Brit. Mus. Vol. 6, p. 179 (1858) ♀; Santschi, Ann. Soc. Ent. Belg. Vol. 57, p. 306 (1913).
C. colossus, Gerstaecker, Monatsber. Akad. Wiss. Berlin, p. 263 (1858); in Peters, Reise Mossamb. Zool. Vol. 5, p. 512, pl. 32, f. 8 (1862) ♀.
var. *abdominalis*, Santschi, Bull. Soc. Ent. Fr. p. 285 (1912) ♀. Afrique orientale.

—

(1) Forel, « Fourmis termitophages; lestobiose, etc... », Ann. Soc. Ent. Belg. Vol. 45, p. 392 (1901).

ESPÈCES D'AMÉRIQUE

9. *C. anophthalma*, Emery, Bull. Soc. Ent. Ital. Vol. 37, p. 138 nota (1905) ♀ Brésil: Ega.
(*Oligomyrmex*).
10. *C. bicarinata*, Santschi, Bull. Soc. Ent. Fr. p. 139, fig. 1, 2 (1912) ♀ ♂. Guyane française.
11. *C. mayri* (Forel), Mitt. Naturh. Mus. Hamburg, Vol. 18, p. 61 (1901) ♂ Paraguay.
(*Tranopelta*).
C. mayri, Santschi, Bull. Soc. Ent. Fr. p. 140 (1912).

8. GENUS PAEDALGUS, FOREL

Paedalgus. Forel, in Escherich, Termitenleben Ceylon, p. 217 (1911).

Oligomyrmex (part.). Santschi, Bull. Soc. Ent. Fr. p. 459 (1913).

Caractères. — *Ouvrière.* — Monomorphe.

Tête pas plus longue que large. Yeux nuls ou rudimentaires.

Epistome bicaréné, mais pas de dents par devant, insinué entre les arêtes frontales.

Mandibules quadridentées; palpes maxillaires et labiaux de 2 articles.

Antennes de 9 articles, massue de 2, l'article terminal grand, l'antépénultième un peu plus grand que le précédent.

Epinotum marginé, avec ou sans dents distinctes.

Femelle. — (D'après Forel), beaucoup plus grande que l'ouvrière (5,5 millimètres).

Epistome large derrière; aire frontale profonde.

Antennes de 10 articles, massue bien accusée, composée de trois articles peu inégaux.

Epinotum armé.

Ailes inconnues.

Mâle inconnu.

Quoiqu'on ne connaisse pas les ailes, les analogies avec *Carebara* et avec *Erebomyrmex* sont évidentes.

Ethologie. — L'espèce-type du genre a été trouvée dans un nid de *Termes obcuriceps*, Wasmann, où elle vit sans doute en lestobiose. De même *P. termitolestes* chez *Acanthotermes militaris*, Hagen.

Type. — *Paedalgus escherichi*, Forel.

Distribution géographique des espèces. — Ceylan, Afrique occidentale.

1. *P. escherichi*, Forel, Termitenleben Ceylon, p. 218 (1911) ♀ ♀. Ceylan.
2. *P. infimus*, Santschi, Bull. Soc. Ent. Fr. p. 459 (1913) ♀ (*Oligomyrmex*). Guinée française.
P. infimus, Santschi, Boll. Labor. Zool. Scuola Agr. Portici, Vol. 8, p. 364, fig. 27 (1914) ♀.
3. *P. termitolestes*, Wheeler, Proc. Amer. Philos. Soc. Vol. 57, p. 301, 303, Congo belge.
fig. 5 (1918) larve (1).

(1) La description de l'ouvrière de cette espèce n'a paru que plus tard : Wheeler, Bull. Amer. Mus. Nat. Hist. Vol. 45, p. 177, fig. 42, 43, pl. 16 (1922).

12. TRIBUS MERANOPLINI, EMERY

Meranoplini. Emery, Rend. Accad. Sc. Bologna, p. 37 (1913-14).

Cryptoceridae (part.). Fred. Smith, Trans. Ent. Soc. Lond. (2), Vol. 2, p. 214 (1853).

Myrmicii (part.). Forel, Ann. Soc. Ent. Belg. Vol. 37, p. 164 (1893).

Tetramorii (part.). Emery, Zool. Jahrb. Syst. Vol. 8, p. 770 (1895).

Cataulacini (part.). Ashmead, Canad. Ent. p. 384 (1905).

Caractères. — *Ouvrière.* — Monomorphe, de taille peu variable.

Epistome élevé dans sa portion médiane, déprimé sur les côtés devant les fossettes antennaires.

Arêtes frontales formant généralement une scrobe plus ou moins profonde et étendue; dans le genre *Calyptomyrmex*, les arêtes frontales recouvrent presque tout le devant de la tête et la scrobe peut cacher toute l'antenne.

Mandibules dentées.

Antennes de 9 à 12 articles; massue de 3 ou de 2.

Corselet généralement court; promésotum grand; face basale de l'épinotum très courte ou nulle; épines placées très bas; chez *Meranoplus* et *Promeranoplus*, le mésotum domine l'épinotum, et, chez le premier, il est ordinairement muni d'appendices membraneux ou d'épines.

Pétiole et postpétiole courts et massifs; postpétiole articulé à l'extrémité antérieure du gastre.

Gastre ovale, recouvert presque en entier par le segment basal.

Femelle. — Tête à peu près comme chez l'ouvrière. Ocelles développés.

Mâle. — (*Meranoplus* et *Calyptomyrmex*.) — Epistome convexe bicaréné.

Arêtes frontales peu saillantes, ne formant pas de scrobe.

Antennes de 13 articles ou de 12 chez *Calyptomyrmex*, les 2^{me} et 3^{me} articles, dans ce cas, soudés ensemble; scape court.

Mésotum avec sillons de Mayr; épinotum court.

Ailes : Voir les genres *Meranoplus* et *Calyptomyrmex*.

TABLE POUR LA DÉTERMINATION DES GENRES

Ouvrières.

1. *Mésotum inerme à son bord postérieur; épinotum ayant une face basale plus ou moins distincte.* 2.
- *Mésotum dominant l'épinotum, muni à son bord postérieur de dents ou d'autres appendices; épinotum n'ayant généralement pas de face basale distincte* 4.
2. *Arêtes frontales ne limitant pas proprement de scrobe; antennes de 12 articles* 1. GENUS PRODICROASPIS, Emery.
- *Arêtes frontales prolongées en arrière et limitant une scrobe bien marquée.* 3.
3. *Scrobe peu profonde, mais assez pour loger le scape; antennes de 10 articles* 2. GENUS MAYRIELLA, Forel.
- *Scrobe très profonde, suffisant à cacher à peu près toute l'antenne; antennes de 11 ou 12 articles.* 3. GENUS CALYPTOMYRMEX, Emery.
4. *Promésotum non marginé; antennes de 12 articles* 4. GENUS PROMERANOPLUS, Emery.
- *Promésotum marginé; antennes de 9 articles* 5. GENUS MERANOPLUS, Fred. Smith.

La femelle et le mâle ne sont décrits que dans les genres *Calyptomyrmex* et *Meranoplus*.

I. GENUS PRODICROASPIS, EMERY

Prodicroaspis. Emery, in Nova Caledonia, Zool. Vol. 1, p. 414 (1914).

Caractères. — *Ouvrière.* — Epistome à bord antérieur arrondi au milieu, sinué des deux côtés quand on regarde la tête par devant; mais lorsqu'on la regarde en dessus, l'on ne voit plus le bord antérieur, qui est caché en grande partie par les arêtes frontales et par une portion de l'épistome, laquelle sort d'entre les arêtes frontales et s'avance en forme d'éminence bilobée: cette éminence est constituée par les deux carènes ordinaires de l'épistome, qui sont courbées dans le sens longitudinal; les deux lobes sont séparés par une gouttière creusée entre les carènes. Aire frontale petite, enfoncée.

Arêtes frontales passablement dilatées, se prolongeant en une ride; un bourrelet latéral étroit, limitant une dépression qui représente le rudiment d'une scrobe.

Mandibules trigones, dentées.

Antennes de 12 articles, massue de 3 graduellement plus longs, plus courte que le reste du funicule.

Yeux placés au devant des côtés de la tête.

Promésonotum sans suture, plat sur le dos, arrondi en avant; épinothum avec une face basale très courte et une face descendante longue, armé d'épines placées très bas.

Pétiote surmonté d'un nœud squamiforme, terminé en coin; postpétiote très court.

Gastre presque entièrement couvert par le segment basal.

Pattes courtes; pas d'éperons aux tibias postérieurs et moyens.

Femelle et *mâle* inconnus.

Distribution géographique de l'espèce. — Nouvelle-Calédonie.

1. *Pr. sarasini*, Emery, in Nova Caledonia, Zool. Vol. 1, p. 414, pl. 13, f. 9 Nouvelle-Calédonie. (1914) ♀.

2. GENUS MAYRIELLA, FOREL

Mayriella. Forel, Rev. Suisse Zool. Vol. 10, p. 452 (1902).

Caractères. — *Ouvrière* et *femelle.* — Epistome ayant au fond la même structure que dans le genre précédent, mais la portion médiane qui s'avance sur la bouche est beaucoup plus développée et domine le bord antérieur: cette partie est creusée en gouttière et se termine en avant par deux dents aiguës.

Arêtes frontales comme chez *Prodicroaspis*.

Mandibules quadridentées.

Antennes de 10 articles; scape mince; 1^{er} article du funicule long, les cinq suivants très courts, 7^{me} plus long, les deux articles terminaux formant une grosse massue, le dernier beaucoup plus long que le pénultième.

Yeux gros, se prolongeant en pointe en dessous.

Corselet très court et massif; promésonotum peu bombé; épinothum à face basale très courte, face descendante oblique, munie à mi-hauteur de courtes épines, angles inférieurs en oreillettes.

Pétiote cunéiforme, non pédonculé, avec une dent en dessous: postpétiote plus large que long.

Mâle inconnu.

Distribution géographique de l'espèce. — Australie orientale.

1. *M. abstineus*, Forel, Rev. Suisse Zool. Vol. 10, p. 452 (1902) ♀. Queensland.

3. GENUS CALYPTOMYRMEX, EMERY

Calyptomyrmex, Emery, Ann. Mus. Stor. Nat. Genova, Vol. 25, p. 471 (1887) ♀ ; Forel, Mitt. Naturh. Mus. Hamburg. Vol. 18, p. 50 (1901) ♂.

Calyptomyrmex (sensu latiore), Emery, Boll. Labor. Scuola Agr. Zool. Portici, Vol. 10, p. 15 (1915).

Caractères. — *Ouvrière.* — Portion médiane de l'épistome enchâssée entre les arêtes frontales, en sorte qu'elle n'a de libre que son bord antérieur; ce bord est bifurqué, comme dans les genres précédents.

Arêtes frontales avancées au-dessus de la bouche, divergentes, aussi longues que les scapes; en conséquence de leur largeur, leurs bords latéraux sont très écartés et limitent des scrobes larges et profondes, qui peuvent cacher une grande partie de l'antenne; les susdites arêtes se replient en dehors à leur extrémité et forment ainsi le contour latéral de la scrobe (**Pl. 4, Fig. 12**).

Mandibules peu courbées à leur bord latéral, larges, denticulées.

Antennes courtes et épaisses, à articles très serrés, difficiles à compter, de 11 ou 12 articles, à massue de 3, l'article terminal très grand.

Corselet très court et massif; promésonotum bombé; épinothum à face basale très courte, plus ou moins distincte, face descendante oblique, armée ou inerme (**Fig. 12**).

Pétiole courtement pédonculé, surmonté d'un nœud massif; postpétiole arrondi; à peu près de la largeur du nœud du pétiole.

Pattes courtes et épaisses.

Femelle. — Ailée; plus grande que l'ouvrière.

Corselet court et large; scutellum tronqué ou échancré.

Aile antérieure à cellule radiale ouverte et cellule discoïdale petite; cubitus soudé au radius sur un point (type *Formica*) ou sur une plus grande étendue (ex. *C. cryptocera*, Emery).

Mâle (en partie d'après Forel). — Tête relativement grande, convexe en arrière.

Epistome bicaréné sans dents.

Arêtes frontales de forme ordinaire, ne limitant pas de scrobe.

Mandibules dentées.

Antennes (*C. schraderi*, Forel, *C. emeryi*, Forel) de 12 articles: scape court; 1^{er} article du funicule pas plus long que le 3^{me}, le 2^{me} deux fois aussi long que le suivant; vraisemblablement il correspond à deux articles soudés.

Mésonotum avec sillons de Mayr; ce segment tend à former des festons à ses bords latéraux, comme chez *Myrmicocrypta*.

Pétiole allongé, surmonté en arrière d'un nœud plus ou moins accentué.

Pattes allongées et minces.

Ailes comme chez la femelle.

Type. — *C. beccarii*, Emery.

Distribution géographique des espèces. — Malaisie, Nouvelle-Guinée, Australie, Afrique tropicale.

Se partage en deux sous-genres :

1. SUBGENUS CALYPTOMYRMEX, EMERY

Calyptomyrmex. Emery, Ann. Mus. Stor. Nat. Genova, etc. (1887).

Dicroaspis (part.). Forel, Ann. Soc. Ent. Belg. Vol. 56, p. 115 (1912).

Caractères. — *Ouvrière* et *femelle*. — Antennes de 12 articles.

Type. — *C. beccarii*, Emery.

Distribution géographique des espèces. — La même que le genre.

1. *C. arnoldi*, Forel, Ann. Soc. Ent. Belg. Vol. 56, p. 115 (1912) ♀ (*Dicroaspis*). Rhodésie.
C. arnoldi, Arnold, Ann. S. Afr. Mus. Vol. 14, p. 360, pl. 8, p. 114 (1917) ♀.
2. *C. beccarii*, Emery, Ann. Mus. Stor. Nat. Genova, Vol. 25, p. 472, pl. 2, Amboine, Nouv.-Guinée.
f. 23 (1887) ♀.
C. beccarii, Emery, Term. Füzet. Vol. 20, p. 587 (1897) ♀ ; Szabó, Ann. Mus.
Nat. Hung. Vol. 8, p. 365 (1910) ♀.
var *glabrata*, Viehmeyer, Arch. f. Naturg. Vol. 81, A. 8, p. 128 (1916) ♀ Singapore.
3. *C. emeryi*, Forel, Mitt. Naturh. Mus. Hamburg, Vol. 18, p. 51 (1901) ♀ ♂ Bornéo.
(Pl. 4, Fig. 12.)
4. *C. nummuliticus*, Santschi, Boll. Labor. Zool. Scuola Agr. Portici, Vol. 8, Guinée française.
p. 352 (1914) ♀.
5. *C. schraderei*, Forel, Mitt. Naturh. Mus. Hamburg, Vol. 18, p. 50 (1911) ♀ ♂. Australie.
6. *C. stellatus*, Santschi, Ann. Soc. Ent. Fr. Vol. 84, p. 255, fig. 5 (1915) ♀. Gabon.

2. SUBGENUS DICROASPIS, EMERY

Dicroaspis. Emery, Ann. Soc. Ent. Belg. Vol. 52, p. 184 (1908).

Calyptomymex, subgenus **Dicroaspis**. Emery, Boll. Labor. Zool. Scuola Agr. Portici, Vol. 10, p. 15 (1915).

Caractères. — *Ouvrière* et *femelle*. — Antennes de 11 articles.

Type. — *Dicroaspis cryptocera*, Emery.

Distribution géographique des espèces. — Afrique tropicale.

7. *C. claviseta*, Santschi, Med. Göteborg Mus. Zool. Vol. 3, p. 16 (1914) ♀. Zouloulouland.
Dicroaspis claviseta, Arnold, Ann. S. Afr. Mus. Vol. 14, p. 362 (1917) ♀.
8. *C. cryptocerus*, Emery, Ann. Soc. Ent. Belg. Vol. 52, p. 185, fig. (1908) ♀ ♀. Congo.
Dicroaspis cryptocera, Emery, in Nova Caledonia, Zool. Vol. 1, pl. 13, f. 10
(1914).
9. *C. foreli*, Emery, Boll. Labor. Zool. Scuola Agr. Portici, Vol. 10, p. 15 Erythrée.
(1915).
Dicroaspis emeryi, Forel, Zool. Jahrb. Syst. Vol. 29, p. 262 (1910) ♀ : Ann.
Soc. Ent. Belg. Vol. 57, p. 311 (1913) ♀ (nec *C. emeryi*, 1901).
10. *C. pusillus*, Santschi, Ann. Soc. Ent. Fr. Vol. 84, p. 256 (1915) ♀. Gabon.

4. GENUS PROMERANOPLUS, EMERY

Promeranoplus. Emery, in Nova Caledonia, Zool. Vol. 1, p. 412 (1914).

Caractères. — *Ouvrière*. — Epistome à bord antérieur arrondi au milieu, sinué des deux côtés, bicaréné et creusé entre les carènes (la structure décrite chez *Prodicroaspis* est à peine indiquée), non relevé en bourrelet ou en carène limitant en avant la fosse antennaire. Aire frontale petite, enfoncée.

Arêtes frontales courtes et étroites, ne formant pas du tout de scrobe; on voit seulement un vestige de la ride qui les prolonge chez *Prodicroaspis*.

Mandibules trigones, denticulées.

Antennes de 12 articles épais; massue de trois, plus courte que le reste du funicule.

Yeux placés à peu près au milieu des côtés de la tête.

Corselet court, sans suture promésnotale; promésnotum bombé, large, prolongé en arrière en deux dents ou tubercules mousses du mésnotum, qui proémine sur l'épinotum à la façon de *Meranoplus*; épinotum abrupt, sans face basale, armé d'épines (Pl. 4, Fig. 9).

Pétiole surmonté d'un nœud squamiforme, biépineux; postpétiole très court. Lorsque le pétiole est relevé contre le corselet, les épines du premier vont buter contre les dents du mésnotum.

Gastre presque entièrement couvert par le segment basal.

Pattes courtes; pas d'éperons aux tibias postérieurs et moyens.

Femelle et mâle inconnus.

Distribution géographique de l'espèce. — Nouvelle-Calédonie.

1. *Pr. rouxi*. Emery, in Nova Caledonia, Zool. Vol. 1, p. 413, pl. 13, f. 8 Nouvelle-Calédonie. (1914) ♀ (Pl. 4, Fig. 9).

5. GENUS MERANOPLUS (FRED. SMITH), MAYR EMEND.

Meranoplus (part.). Fred. Smith, Trans. Ent. Soc. Lond. (2), Vol. 2, p. 224 (1853).

Meranoplus. Mayr. Novara Reise, Formicid. p. 26 (1865).

Cryptocerus (part.). Guérin, Iconogr. Règne Anim. Insect. Vol. 7, p. 425 (1845).

Cryptocephalus. Lowne, Entomol. Vol. 2, p. 336 (1865) nec Geoffroy.

Myrmica (part.). Jerdon (1851).

Caractères. — *Ouvrière*. — Portion médiane de l'épistome élevée, enchâssée dans sa partie postérieure entre les arêtes frontales, plus ou moins saillante et bidentée à son bord antérieur, ou bien tronquée et tombant presque verticalement sur la bouche. Aire frontale indistincte.

Arêtes frontales larges, longues comme le scape, très écartées, divergentes, formant une scrobe qui peut cacher tout le scape.

Mandibules fortement arquées, dentées.

Antennes de 9 articles, à massue de 3; les petits articles du funicule sont lâches, faciles à compter.

Corselet court et large, promésnotum marginé, à angles huméraux saillants, muni d'appendices latéraux, qui peuvent, chez quelques espèces, atteindre des proportions considérables; le mésnotum domine l'épinotum; il est marginé, au moins sur les côtés de son bord postérieur, et porte sur le dit bord une ou deux paires d'appendices lamellaires ou spiniformes; l'épinotum n'a généralement pas de face basale; il est presque toujours armé (Pl. 4, Fig. 10, 11).

Pétiole sessile ou très brièvement pédonculé, ayant l'apparence d'un nœud squamiforme ou cunéiforme; postpétiole transversal ou arrondi.

Pattes pas notablement épaisses.

Femelle. — Ailée; ordinairement pas beaucoup plus grande que l'ouvrière; *M. bicolor*, Guérin, fait exception à cet égard.

Corselet court; pronotum largement découvert, plus ou moins épaulé; mésnotum peu convexe, dépourvu d'appendices; scutellum arrondi.

Aile antérieure du type *Solenopsis*, quant à la cellule cubitale et à la nervure cubitale; cellule radiale courte, fermée et appendiculée (comme chez *Myrmecina*); discoïdale développée.

Mâle. — A peu près de la même grandeur que l'ouvrière.

Epistome élevé au milieu; sa portion médiane bordée de chaque côté par une faible carène.

Arêtes frontales pas élevées ni larges, ne limitant pas de scrobe.

Mandibules étroites, arquées, sans dents.

Antennes de 13 articles; scape relativement court; 1^{er} article du funicule plus court que les autres.

Corselet à pronotum plus ou moins épaulé, recouvert en grande partie par le mésonotum qui est bombé; sillons de Mayr très marqués.

Pétiole et postpétiole comme chez l'ouvrière, mais en général beaucoup plus minces.

Pattes plutôt grêles.

Ailes comme chez la femelle.

Ethologie. — M. E. Jacobson (1) décrit les mœurs et figure le nid de *M. bicolor* dans le sol. Ces Fourmis sont très lentes et timides; elles simulent la mort quand elles sont inquiétées. M. Wroughton les a vues porter au nid des graines et des pétales de fleurs.

Type. — *Cryptocerus bicolor*, Guérin.

Distribution géographique des espèces. — Inde, Malaisie jusqu'à la Nouvelle-Guinée, Australie, Afrique tropicale et australe, Madagascar (2). M. Wheeler a décrit un genre *Parameranoplus*, très voisin de *Meranoplus*, mais à antennes de 11 articles, fossile dans l'ambre.

ESPÈCES D'AFRIQUE ET DE MADAGASCAR

1. *M. bondroiti*, Santschi, Ann. Soc. Ent. Fr. Vol. 84, p. 254, fig. 4 (1915) ♀. Région des Grands Lacs.
2. *M. excisus*, Arnold, Ann. S. Afr. Mus. Vol. 14, p. 367 (1917) ♀. Natal.
3. *M. inermis*, Emery, Ann. Soc. Ent. Fr. Vol. 63, p. 41, pl. 2, f. 24 (1895) ♀. Transwaal, Erythrée.
M. inermis, Arnold, Ann. S. Afr. Mus. Vol. 14, p. 365 (1907) ♀.
4. *M. magretti*, Ern. André, in Magretti, Ann. Mus. Stor. Nat. Genova, Erythrée.
Vol. 21, p. 541, fig. (1884) ♀.
M. magretti, Ern. André, Bull. Soc. Ent. Ital. Vol. 15, p. 245 (1884) ♀.
5. *M. mayri*, Forel, Ann. Soc. Ent. Belg. Vol. 54, p. 19 (1910) ♀ (**Pl. 4, Fig. 11**). Madagascar: Fort Dauphin.
6. *M. nanus*, Ern. André, Rev. Ent. Caen. Vol. 11, p. 55 (1892) ♀. Gabon, Guinée.
M. nanus, Santschi, Boll. Labor. Zool. Scuola Agr. Portici, Vol. 8, p. 351 (1914) ♀; Arnold, Ann. S. Afr. Mus. Vol. 14, p. 365 (1907) ♀.
var. *kiboshana*, Forel, Ann. Mus. Nat. Hung. Vol. 5, p. 12 (1907) ♀. Afrique orientale.
subsp. *nanior*, Forel, ibidem, Vol. 5, p. 12 (1907) ♀. Afrique orientale.
M. nanus st. *nanior*, Arnold, Ann. S. Afr. Mus. Vol. 14, p. 366 (1917) ♀.
7. *M. peringueyi*, Emery, Bull. Soc. Ent. Ital. Vol. 18, p. 365, pl. 17, f. 12 Cape Colony.
(1886) ♀.
M. peringueyi, Arnold, Ann. S. Afr. Mus. Vol. 14, p. 368, pl. 8, f. 115 (1917) ♀.
8. *M. radamae*, Forel, in Grandidier, Hist. Nat. Madagascar, Vol. 20, 2, Madagascar.
p. 148, pl. 4, f. 10 (1891) ♀.
9. *M. simoni*, Emery, Ann. Soc. Ent. Fr. Vol. 63, pl. 41, pl. 2, f. 23 (1895) ♀. Bechuanaland.
M. simoni, Arnold, Ann. S. Afr. Mus. Vol. 14, p. 369 (1917) ♀.
subsp. *nitidiventris*, Mayr, Ann. Naturh. Hofmus. Wien, Vol. 16, p. 26 (1901) ♀. Orange, Rhodésie.
M. simoni st. *nitidiventris*, Arnold, Ann. S. Afr. Mus. Vol. 14, p. 370 (1917) ♀ ♂.
var. *springvalensis*, Arnold, ibidem, Vol. 14, p. 372 (1917) ♀. Rhodésie S.
subsp. *suturalis*, Forel, Ann. Soc. Ent. Belg. Vol. 54, p. 424 (1910) ♀. Natal.
M. simoni st. *suturalis*, Arnold, Ann. S. Afr. Mus. Vol. 14, p. 370 (1917) ♀.
10. *M. spininodis*, Arnold, ibidem, Vol. 14, p. 366 (1917) ♀. Bulawayo.

(1) *Notes Leyden Mus.* Vol. 31, p. 243-246 (1910).

(2) Voir la table des espèces d'Afrique : Arnold, *Ann. S. Afr. Mus.* Vol. 14, p. 364 (1917).

ESPÈCES DE L'INDE, DE LA MALAISIE, DE LA NOUVELLE-GUINÉE
ET DE LA NOUVELLE-CALÉDONIE

11. *M. armatus*, Fred. Smith, Trans. Ent. Soc. Lond. (3), Vol. 1, p. 413, Sumatra (?)
pl. 12, f. 7 (1862) ♀.
12. *M. bellii*, Forel, Rev. Suisse Zool. Vol. 10, p. 240 (1902) ♀. Hindoustan O.
M. bellii, Forel, Journ. Bombay Nat. Hist. Soc. Vol. 14, p. 705 (1902); Bingham,
Fauna Brit. India, Hym. Vol. 2, p. 169 (1903) ♀.
13. *M. bicolor* (Guérin), Iconogr. Règne Anim. Vol. 7, Insect. p. 425 (1845) ♀ Inde continentale et
(*Cryptocerus*). insulaire.
M. bicolor, Fred. Smith, Trans. Ent. Soc. Lond. (2), Vol. 2, p. 224, pl. 20, f. 6
(1853) ♀; ibidem, p. 34, pl. 1, f. 1-3 (1875) ♀ ♀ ♂; Forel, Journ. Bombay
Nat. Hist. Soc. Vol. 14, p. 705 (1902); Bingham, Fauna Brit. India,
Hym. Vol. 2, p. 168, fig. 66 (1903) ♀ ♀ ♂.
Myrmica? *tardo*, Jerdon, Madras Journ. Litter. Sc. Vol. 17, p. 115 (1851) ♀.
? *M. dimicans*, Walker, Ann. Mag. Nat. Hist. (3), Vol. 4, p. 375 (1859) ♀.
? *M. villosus*, Motschulsky Etudes entom. Vol. 8, p. 115 (1859) ♀.
subsp. *lucida*, Forel, Journ. Bombay Nat. Hist. Soc. Vol. 14, p. 705, 706 (1902) ♀ Bengale, Birmanie, Sumatra.
(*bicolor* var.).
M. bicolor subsp. *lucidus*, Forel, Notes Leyden Mus. Vol. 31, p. 224 (1910) ♀ ♂;
Jacobson, ibidem, Vol. 31, p. 243-246, fig. (1910).
14. *M. castaneus*, Fred. Smith, Journ. Proc. Linn. Soc. Lond. Zool. Vol. 2, Bornéo, Sumatra,
p. 81, pl. 2, f. 7 (1857) ♀. Singapore.
M. castaneus, Fred. Smith, Cat. Hym. Brit. Mus. Vol. 6, p. 194 (1858) ♀;
Forel, Ann. Soc. Ent. Belg. Vol. 54, p. 29 (1910) ♀.
M. cordatus, Fred. Smith, Journ. Proc. Linn. Soc. Lond. Zool. Vol. 2, p. 82,
pl. 2, f. 5 (1857); Cat. Hym. Brit. Mus. Vol. 6, p. 193 (1858) ♀.
subsp. *hammaceros*, Forel, Zool. Jahrb. Suppl. 25, Vol. 1, p. 60 (1912) ♀. Sumatra.
15. *M. laeviventris*, Emery, Ann. Mus. Stor. Nat. Genova, Vol. 27, p. 506, Birmanie.
pl. 10, f. 16 (1889) ♀.
M. laeviventris, Forel, Journ. Bombay Nat. Hist. Soc. Vol. 14, p. 705 (1902);
Bingham, Fauna Brit. India, Hym. Vol. 2, p. 170 (1903) ♀.
M. leviventris, Dalla Torre, Cat. Hym. Vol. 7, p. 137 (1893).
var. *punctulata*, Emery, Ann. Mus. Stor. Nat. Genova, Vol. 34, p. 472 (1894) ♀. Birmanie.
16. *M. leveillei*, Emery, Bull. Soc. Ent. Ital. Vol. 15, p. 151, fig. (1883) ♀. Nouvelle-Calédonie.
M. leveillei, Ern. André, Rev. Ent. Caen, Vol. 8, p. 231 (1889) ♂.
17. *M. mucronatus*, Fred. Smith, Journ. Proc. Linn. Soc. Lond. Zool. Vol. 2, Malacca, Bornéo,
p. 82, pl. 2, f. 6 (1857) ♀ (**Pl. 4, Fig. 10**). Sumatra.
M. mucronatus, Fred. Smith, Cat. Hym. Brit. Mus. Vol. 6, p. 194 (1858) ♀
Mayr, Tijdschr. v. Ent. Vol. 10, p. 116 (1867) ♀; Forel, Journ. Bombay
Nat. Hist. Soc. Vol. 14, p. 705 (1902); Bingham, Fauna Brit. India, Hym.
Vol. 2, p. 168 (1903) ♀; Viehmeyer, Arch. f. Naturg. Vol. 81, A, 8, p. 129
(1916) ♂.
18. *M. rothneyi*, Forel, Rev. Suisse Zool. Vol. 10, p. 241 (1902) ♀. Cochinchine.
M. rothneyi, Forel, Journ. Bombay Nat. Hist. Soc. Vol. 14, p. 705 (1902);
Bingham, Fauna Brit. India, Hym. Vol. 2, p. 170 (1903) ♀.
19. *M. spinosus*, Fred. Smith, Journ. Proc. Linn. Soc. Lond. Zool. Vol. 3, Iles Aru, Nouv. Guinée.
p. 152 (1858) ♀.
M. spinosus, Fred. Smith, Trans. Ent. Soc. Lond. (3), Vol. 1, p. 413 (1862, (1);
Emery, Ann. Mus. Stor. Nat. Genova, Vol. 38, p. 569 (1897) ♀.
? *M. armatus*, Fred. Smith, Trans. Ent. Soc. Lond. (3), Vol. 1, p. 413, pl. 12,
f. 7 (1862) ♀.
subsp. *rugifrons*, Emery, Ann. Mus. Stor. Nat. Genova, Vol. 38, p. 569, pl. 1, f. 13-15 Nouvelle-Guinée.
(1897) ♀.
20. *M. vestigator*, Fred. Smith, Trans. Ent. Soc. Lond. p. 609, pl. 11, f. 8 (1876) ♀. Ile Martabello.

(1) La figure (Pl. 13, Fig. 5) ne se rapporte évidemment pas à *M. spinosus*, mais probablement à un *Procryptocerus* sud-américain.

ESPÈCES D'AUSTRALIE

21. *M. dichrous*, Forel, Fauna S. W. Austral. Vol. 1, p. 274 (1907) ♀. Australie S. O.
 22. *M. dimidiatus*, Fred. Smith, Trans. Ent. Soc. Lond. (3), Vol. 5, p. 527, pl. 26, f. 8 (1867) ♀. Australie.
 23. *M. diversus*, Fred. Smith, ibidem (3), Vol. 5, p. 527, pl. 26, f. 2 (1867) ♀. Australie.
 M. diversus, Forel, Arkiv f. Zool. Vol. 9, N° 16, p. 44 (1915)? ♂.
 subsp. *duyfkens*, Forel, ibidem, Vol. 9, p. 45 (1915) ♀ ♀.
 subsp. *oxleyi*, Forel, ibidem, Vol. 9, p. 45 (1915) ♀.
 subsp. *unicolor*, Forel, Rev. Suisse Zool. Vol. 10, p. 455 (1902) ♀. Australie N. O.
 24. *M. froggatti*, Forel, Bull. Soc. Vaud. Sc. Nat. Vol. 49, p. 183 (1913) ♀. Australie N. O.
 25. *M. hirsutus*, Mayr, Journ. Mus. Godeffroy, Vol. 12, p. 112 (1876) ♀. Victoria.
 subsp. *minor*, Forel, Rev. Suisse Zool. Vol. 10, p. 457 (1902) ♀ ♀. Queensland.
 26. *M. hospes*, Forel, ibidem, Vol. 18, p. 48 (1910) ♀ ♂. Queensland, N. S. Wales.
 27. *M. mars*, Forel, ibidem, Vol. 10, p. 454 (1902) ♀. N. S. Wales.
 subsp. *ajax*, Arkiv f. Zool. Vol. 9, N° 16, p. 44 (1915) ♀. Queensland.
 28. *M. minimus*, Crawley, Ann. Mag. Nat. Hist. (9). Vol. 9, p. 445 (1922). Queensland.
 M. minor, Crawley, Ent. Record. Vol. 30, p. 89 (1918) ♀ nec Forel. Australie N.
 29. *M. mjobergi*, Forel, Arkiv f. Zool. Vol. 9, N° 16, p. 46 (1915) ♀. Australie N. O.
 30. *M. oceanicus*, Fred. Smith, Trans. Ent. Soc. Lond. (3), Vol. 1, p. 414, pl. 12, f. 5 (1862) ♀. N. S. Wales.
 M. oceanicus, Forel, Rev. Suisse Zool. Vol. 10, p. 454 (1902); ibidem, Vol. 18, p. 47 (1910) ♀.
 31. *M. pubescens*, Fred. Smith, Trans. Ent. Soc. Lond. (2), Vol. 2, p. 223, pl. 20, f. 4 (1853) ♀ (*Cryptocerus*). Australie S.
 M. pubescens, Fred. Smith, ibidem (3), Vol. 1, p. 413 (1862).
 Cryptocephalus (sic) *pubescens* Lowne, Entomologist, Vol. 2, p. 336 (1865).
 subsp. *fenestrata*, Fred. Smith, Trans. Ent. Soc. Lond. (3), Vol. 5, p. 526, pl. 26, f. 6 (1867) ♀ (*M. fenestratus*). Australie S. Queensland,
 Tasmanie.
 M. pubescens st. *fenestratus*, Forel, Arkiv f. Zool. Vol. 9, N° 16, p. 48 (1915).
 var. *christmasensis* Forel, ibidem, Vol. 9, p. 48 (1915) ♀. Queensland.
 32. *M. puryi*, Forel, Rev. Suisse Zool. Vol. 10, p. 456 (1902) ♀. Victoria.
 M. puryi, Forel, ibidem, Vol. 18, p. 47 (1910) ♀.
 var. *curvispina* Forel, ibidem, Vol. 18, p. 47 (1910) ♀. N. S. Wales.

13. TRIBUS MYRMECININI (ASHMEAD), EMERY EMEND.

Myrmecinini. Emery, Rend. Accad. Sc. Bologna, p. 37 (1913-14).

Myrmecinini + Tetramoriini (part.) + **Myrmicini** (part.) + **Stenammini** (part.). Ashmead, Canad. Ent. p. 383 (1905).

Myrmicidae genuini (part.). Emery, Bull. Soc. Ent. Ital. Vol. 9, p. 72 (1877).

Myrmicii (part.). Forel, Ann. Soc. Ent. Belg. Vol. 37, p. 164 (1893).

Caractères. — Ce groupe ne saurait être défini par des caractères positifs. C'est en quelque sorte un résidu de classification, ou bien un ensemble très ancien, où les liens qui rappelaient la parenté des genres qui le constituent se sont effacés, ensuite de l'extinction des formes de passage.

Je partage cette tribu en deux sous-tribus: *Myrmecinini* et *Podomyrmini*.

La sous-tribu des *Myrmecinini* s. str. a des points de contact avec les *Meranoplini* et peut-être avec les *Tetramoriini*.

La sous-tribu des *Podomyrmini* semble être la souche d'où sont descendus les groupes des *Solenopsidini* et des *Leptothoracini*; *Atopula* a des ressemblances avec *Vollenhovia*, mais aussi avec *Leptothorax*.

Dans le but de ménager les rapports de ressemblance entre les groupes, autant qu'il est possible

de le faire en suivant un ordre linéaire, au lieu de placer cette tribu en tête de celles que je pense être dérivées d'elle, je lui assigne une place entre les tribus des *Crematogastrini*, *Solenopsidini*, *Pheidologetini* et *Meranoplini* d'une part et, d'autre part celles des *Leptothoracini*, *Ocymyrmicini*, *Tetramoriini*, etc.

TABLE DES SOUS-TRIBUS ET DES GENRES

Ouvrières et Femelles.

- A. *Épistome pourvu latéralement à son bord postérieur d'une arête, limitant en avant la fosse antennaire (comme chez Tetramorium)*
(Pl. 4, Fig. 15) 1. Subtribus MYRMECININI s. str.
1. *Antennes de 12 articles* 2.
— *Antennes de 11 articles* 3.
2. *Pétiole non pédonculé; ouvrières non dimorphes.* 1. Genus MYRMECINA, Curtis.
— *Pétiole pédonculé; ouvrières dimorphes (Pl. 4, Fig. 14, 14b)* 3. Genus ACANTHOMYRMEX, Emery.
3. *Bord antérieur de l'épistome denté; corselet de l'ouvrière nullement ou légèrement impressionné devant l'épinotum.* 2. Genus PRISTOMYRMEX, Mayr.
— *Bord antérieur de l'épistome sans dents; corselet de l'ouvrière fortement impressionné devant l'épinotum* 4. Genus DACRYON, Forel.
- AA. *Fosse antennaire non limitée en avant par une arête de l'épistome.* 2. Subtribus PODOMYRMINI.
1. *Antennes de 11 articles* 5. Genus PODOMYRMA, Fred. Smith.
— *Antennes de 12 articles* 2.
2. *Pétiole armé d'une pointe ou épine impaire* 6. Genus LORDOMYRMA, Emery.
— *Pétiole inerme ou armé de 2 épines* 3.
3. *Arêtes frontales longues comme le scape* 4.
— *Arêtes frontales plus courtes que le scape.* 5.
4. *Arêtes frontales divergeant fortement en arrière.* 8. Genus DILOBOCONDYLA, Santschi.
— *Arêtes frontales subparallèles (Pl. 5, Fig. 3)* 9. Genus TERATANER, Emery.
5. *Pétiole et épinotum armés chacun d'une paire d'épines (Pl. 5, Fig. 5)* 7. Genus ATOPONYRMEX, Ern. André.
— *Pétiole inerme* 10. Genus ATOPULA, Emery.

Les femelles de *Acanthomyrmex*, *Dacryon*, *Lordomyrmex* et *Terataner* sont inconnues.

Les mâles des genres *Myrmecina*, *Pristomyrmex*, *Podomyrma* et *Terataner* sont seuls connus avec certitude (voir la note à la page 239).

I. SUBTRIBUS MYRMECININI, EMERY SENSU STR.

Caractères. — *Ouvrière et femelle.* — Les parties latérales de l'épistome sont étroites et forment à leur bord postérieur une arête transversale, limitant, comme chez les *Tetramoriini*, la fosse antennaire.

I. GENUS MYRMECINA, CURTIS

Myrmecina. Curtis, Brit. Ent. Vol. 6, p. 226 (1829); Mayr, Verh. Zool.-bot. Ver. Wien, Vol. 5, p. 421 (1855).

Myrmica (part.). Nylander (1849), etc.

Formica (part.). Latreille (1798).

Caractères. — *Ouvrière.* — Pas de dimorphisme; grandeur en général peu variable.

Portion médiane de l'épistome élevée au-dessus des parties latérales, à peu près plane, terminée latéralement par un bord abrupt, avec un bord antérieur droit, bidenté ou tridenté, qui est avancé en lobe sur les mandibules, mais détaché de celles-ci; les parties latérales sont étroites et forment une arête transversale plus ou moins marquée, qui limite en avant la fosse antennaire; cette arête paraît former le bord antérieur lorsqu'on regarde la tête par dessus, mais l'épistome se replie en avant de son bord apparent, aussi bien sous les parties latérales que sous son lobe médian élevé, en une paroi à peu près verticale.

Arêtes frontales écartées, à peu près parallèles.

Mandibules à bord masticateur large, denticulé; ces bords sont obliques, en sorte que, quand ils se croisent, il reste un triangle vide entre les mandibules et l'épistome. Palpes maxillaires de 4 articles; labiaux de 3.

Antennes épaisses, de 12 articles; 1^{er} article du funicule long; les trois derniers constituent la massue, bien accusée et à article terminal prédominant.

Corselet court et massif; angles huméraux du pronotum marqués, souvent aigus; suture promésonotale effacée (exceptionnellement marquée); mésoépinotale impressionnée; épinotum armé d'épines; à la base de chaque bord latéral de ce segment, ordinairement une petite dent.

Pétiole non pédonculé; vu par dessus, il est à peu près rectangulaire; le postpétiole est presque de même grosseur que le pétiole.

Gastre compris presque tout entier dans le segment basal, qui est tronqué à la base.

Pattes épaisses, cuisses renflées, éperons des deux paires postérieures nuls.

Femelle. — Ailée, un peu plus grande que l'ouvrière.

Corselet massif, large et haut, mésonotum médiocrement bombé; les angles antérieurs du pronotum sont découverts.

Aile antérieure à une seule cellule cubitale fermée (type *Solenopsis*); cellule radiale courte, fermée et appendiculée; pas de discoïdale.

Mâle. — Tête en trapèze, large devant; yeux grands aux angles antérieurs; ocelles portés sur une protubérance du vertex.

Epistome convexe au milieu, son bord antérieur faiblement arqué.

Arêtes frontales courtes.

Mandibules très courtes, en forme de moignons obtus (Pl. 4, Fig. 13b) (1).

Antennes de 13 articles: scape court; 1^{er} article du funicule très court; pas de massue.

Corselet court, large et haut; mésonotum bombé couvrant le pronotum; sillons de Mayr très marqués; épinotum armé.

Pétiole et postpétiole à peu près comme chez l'ouvrière

Ailes comme chez la femelle (Pl. 4, Fig. 13).

Ethologie. — L'espèce européenne vit en petites sociétés dans les lieux humides.

Type. — *M. latreillei*, Curt. = *Formica graminicola*, Latreille.

Distribution géographique des espèces. — L'espèce-type est répandue dans la région paléarctique, y compris le bassin de la Méditerranée et la région néarctique; mais la plupart des espèces habitent la région indo-malaise, jusqu'à la Nouvelle-Guinée; une espèce en Australie. Le genre *Stigmomyrmex*, Mayr, de l'ambre (d'après la figure de Wheeler) a beaucoup de ressemblance avec *Myrmecina*, malgré ses antennes de 10 articles.

(1) Mayr (*Europ. Formicid.*, p. 73) dit que, chez le ♂ de *Myrmecina*, les mandibules sont étroites, tridentées et cachées sous le labre. Sa formule a été copiée ou traduite par la plupart des auteurs.

ESPÈCES PALÉARCTIQUES ET NÉARCTIQUES

1. *M. graminicola* (Latreille), Fourmis, p. 256 (1802) ♂ nec ♀ nec ♀ (*Formica*) Europe moyenne et
(Pl. 4, Fig. 13, 13 b). méridionale, Tunisie.
- Myrmica graminicola*, Förster, Hymen. Stud. 1, p. 58 (1850) ♂.
- M. graminicola*, Emery, Oefvers. Finska Vet. Soc. Förh. Vol. 20, p. (7) (1898);
Ruzsky, Formic. Imp. Rossici, Vol. 1, p. 547 fig. 121, 122 (1905);
Donisthorpe, Brit. Ants, p. 76, pl. 5 (1915); Forel, Fauna Insect. Helvet.
Hym. Form. p. 20, 21 (1915) ♀ ♀ ♂; Emery, Rend. Accad. Sc. Bologna,
p. 56-59, fig. II ♀ ♀ (1915-16); Bull. Soc. Ent. Ital. Vol. 47, p. 170-171,
fig. 45 (1916) ♀ ♀ ♂.
- Formica acervorum*, Latreille, Essai Fourmis Fr. p. 49 (1798) ♂ nec ♀ nec ♀.
- M. latreillei*, Curtis, Brit. Ent. Vol. 6, p. 265 (1829) ♂; Trans. Linn. Soc.
Lond. Vol. 21, p. 218, pl. 23, f. 22-26 (1854) ♀ ♂; Fred. Smith, Trans.
Ent. Soc. Lond. (2), Vol. 3, p. 132, pl. 9, f. 24 (1855) ♀ ♂.
- M. latreillei*, Mayr, Verh. Zool.-bot. Ver. Wien, Vol. 5, p. 421 (1855) ♀ ♀ ♂;
Europ. Formicid. p. 74 (1861) ♀ ♀ ♂; Forel, Fourmis Suisse, p. 73,
351 (1874) ♀ ♀ ♂; Ern. André, Spec. Hym. Europ. Vol. 2, p. 275, 276,
pl. 17, f. 7-9 (1883) ♀ ♀ ♂.
- Myrmica* (*M.*) *latreillei*, Nylander, Ann. Sc. Nat. Zool. (4), Vol. 5, p. 96, pl. 3,
f. 12, 47, 48 (1856) ♀ ♀ ♂.
- Myrmica bidens*, Förster, Hymen. Stud. 1, p. 50 (1850) ♀ ♀.
- aberr. *kutteri*, Forel, Deux nouv. myrmécol. p. 1 (1914) ♀ (*M. kutteri*). Italie, Suisse.
- M. kutteri*, Forel, Fauna Insect. Helv. Hym. Form. p. 20 (1915) ♀.
- M. graminicola*, aberr. *kutteri*, Emery, Rend. Accad. Sc. Bologna, p. 57 (1915-16);
Bull. Soc. Ent. Ital. Vol. 47, p. 171 (1916) ♀.
- var. *grouvellei*, Bondroit, Ann. Soc. Ent. Fr. Vol. 87, p. 116, fig. 58 c (1918) ♀. France, S. E.
- var. *striatula*, Nylander, Act. Soc. Sc. Fennicae, Vol. 3, p. 40 (1849) ♀ (*Myrmica*
striatula). Russie mérid., Lankoran.
- M. graminicola* var. *striatula*, Emery, Oefvers. Finska Vet. Soc. Förh. Vol. 20,
p. (8) (1898) ♀; Rend. Accad. Sc. Bologna, p. 57 nota (1915-16) ♀.
- subsp. *americana*, Emery, Zool. Jahrb. Syst. Vol. 8, p. 271 (1895) ♀ (*M. latreillei* subsp.) Etats-Unis Est, Arizona.
- M. latreillei*, Mayr, Verh. Zool.-bot. Ges. Wien, Vol. 36, p. 455 (1886).
- var. *brevispinosa*, Emery, Zool. Jahrb. Syst. Vol. 8, p. 271 (1895) ♀ ♀ ♂. Etats-Unis Est.
- subsp. *nipponica*, Wheeler, Bull. Amer. Mus. Nat. Hist. Vol. 21, p. 307 (1906) ♀. Japon.
- subsp. *texana*, Wheeler, ibidem, Vol. 24, p. 422 (1908) ♀. Texas.
2. *M. sicula*, Ern. André, Spec. Hym. Europ. Vol. 2, p. 275 (1882) ♀ Sicile.
(*latreillei* var.)
- M. latreillei* var. *sicula*, De Stefani, Natural. Sicil. Vol. 8, p. 144 (1889) ♂.
- M. sicula*, Emery, Rend. Accad. Sc. Bologna, p. 59, fig. III, IV (1915-16);
Bull. Soc. Ent. Ital. Vol. 47, p. 171, 172 (1916) ♀ ♂.

ESPÈCES INDO-MALAISES ET AUSTRALIENNES

- M. bandarensis*, Forel, Zool. Jahrb. Syst. Vol. 36, p. 72 (1913) ♀ ♀. Sumatra.
4. *M. brevicornis*, Emery, Term. Füzet. Vol. 20, p. 582 (1897) ♀. Ile Halmahera.
5. *M. butteli*, Forel, Jahrb. Syst. Vol. 36, p. 71, fig. U (1913) ♀. Sumatra.
6. *M. mandibularis*, Viehmeyer, ibidem, Vol. 37, p. 610 (1914) ♀. Nouvelle-Guinée N. E.
7. *M. opaciventris*, Emery, Term. Füzet. Vol. 20, p. 581 (1897) ♀. Nouvelle-Guinée N. E.
8. *M. pilicornis*, Fred. Smith, Cat. Hym. Brit. Mus. Vol. 6, p. 133 (1858) ♂. Inde : Bombay.
9. *M. polita*, Emery, Ann. Mus. Stor. Nat. Genova, Vol. 38, p. 558 (1897) ♀. Nouvelle-Guinée.
10. *M. punctata*, Emery, Term. Füzet. Vol. 20, p. 583 (1897) ♀. Nouvelle-Guinée N. E.
11. *M. rugosa*, Forel, Rev. Suisse Zool. Vol. 10, p. 438 (1902) ♀ ♂. Queensland.
12. *M. sauteri*, Forel, Ent. Mitt. Berlin. Vol. 1, p. 55 (1912) ♀ ♀. Formose.
13. *M. semipolita*, Forel, Mitt. Naturh. Mus. Hamburg, Vol. 22, p. 15 (1905) ♀. Java.
14. *M. striata*, Emery, Ann. Mus. Stor. Nat. Genova, Vol. 27, p. 500 (1889) ♀. Birmanie.
15. *M. sulcata*, Emery, ibidem, Vol. 25, p. 449 (1887) ♀ ♂. Célèbes, Java.
16. *M. transversa*, Emery, Term. Füzet. Vol. 20, p. 582 (1897) ♀. Nouvelle-Guinée N. E.
17. *M. undulata*, Emery, Ann. Mus. Stor. Nat. Genova, Vol. 40, p. 678 (1901) ♀ ♀. Sumatra, Bornéo.

2. GENUS PRISTOMYRMEX, MAYR

Pristomyrmex. Mayr, Verh. Zool.-bot. Ges. Wien, Vol. 16, p. 903 (1866).

Odontomyrmex. Ern. André, Rev. Ent. Caen, Vol. 24, p. 207 (1905).

Myrmica (part.). Fred. Smith, Journ. Proc. Linn. Soc. Lond. Zool. Vol. 4, Suppl. p. 108 (1860).

Myrmica (Monomarium) (part.). Fred. Smith, Cat. Hym. Brit. Mus. Vol. 6, p. 126 (1858).

Caractères. — *Ouvrière.* — Pas de dimorphisme; taille peu variable.

Portion médiane de l'épistome élevée et limitée par une paire de carènes continues avec les arêtes frontales et divergeant en avant; elles forment une arête tranchante, arquée, qui borne la fosse antennaire (Pl. 4, Fig. 15); quelquefois cette arête remonte sur la joue, dessinant le contour latéral d'une scrobe (*Pr. (Odontomyrmex) quadridentatus*, Ern. André); l'épistome est indistinctement limité en arrière; il présente une carène médiane, qui se termine par une dent du bord antérieur; ce bord a en outre au moins une dent en correspondance de chacune des carènes latérales et ordinairement des dents intermédiaires et d'autres situées latéralement à ces dents principales.

Arêtes frontales longues et divergentes.

Antennes de 11 articles, à massue de 3.

Corselet à suture promésonotale ordinairement effacée, mésoépinotale non ou faiblement impressionnée; pronotum ayant souvent de chaque côté, en arrière de son bord antérieur, une épine ou un tubercule; épinothum armé.

Pétiole pédonculé, surmonté en arrière d'un nœud étroit; l'ensemble du pétiole et du postpétiole, vu par dessus, est remarquablement étroit; postpétiole pas plus large que le pétiole.

Eperons des pattes postérieures et moyennes plus ou moins distincts, très fins.

Du reste comme *Myrmecina*.

Femelle. — Ailée. Corselet comme chez *Myrmecina*.

Aile antérieure type *Solenopsis*; cellule radiale longue et ouverte; cellule cubitale fermée très prolongée du côté de la base; pas de discoïdale.

Mâle. — Antennes de 12 articles.

Pétiole pédonculé avec un nœud peu apparent.

Ailes comme chez la femelle.

Du reste semblable à *Myrmecina*.

Type. — *Pr. pungens*, Mayr.

Distribution géographique des espèces. — Indo-Chine, Japon, Malaisie jusqu'à la Nouvelle-Guinée, Australie.

1. *Pr. brevispinosus*, Emery, Ann. Mus. Stor. Nat. Genova, Vol. 25, p. 451 Sumatra.
(1887) ♀ ♂.

Pr. brevispinosus, Forel, Journ. Bombay Nat. Hist. Soc. Vol. 14, p. 696
(1902); Bingham, Fauna Brit. India, Hym. Vol. 2, p. 194, fig. 71 (1903) ♀.

Pr. parvispina (faute), Emery, Ann. Mus. Stor. Nat. Genova, Vol. 40, p. 678
(1901).

subsp. *sulcata*, Emery, ibidem, Vol. 34, p. 464 (1894) ♀.

var. *formosae*, Forel, Ent. Mitt. Berlin, Vol. 1, p. 54 (1912) ♀.

2. *Pr. coggi*, Emery, Term. Füzet. Vol. 20, p. 584 (1897) ♀.

3. *Pr. eduardi*, Forel, Bull. Soc. Vaud. Sc. Nat. Vol. 50, p. 232 nota (1914) ♀.

4. *Pr. japonicus*, Forel, Mitt. Schweiz. Ent. Ges. Vol. 10, p. 268 (1900) ♀.

5. *Pr. levigatus*, Emery, Term. Füzet. Vol. 20, p. 583, pl. 15, f. 24 (1894) ♀.

6. *Pr. lucidus*, Emery, ibidem, Vol. 20, p. 584 (1897) ♀.

Birmanie.

Formose.

Nouvelle-Guinée N. E.

Sumatra.

Japon, Formose

Nouvelle-Guinée N. E.

Nouvelle Guinée N. E.

- 7 *Pr. parumpunctatus*, Emery, Ann. Mus. Stor. Nat. Genova, Vol. 25, p. 452 (1887) ♀ ♀. Nouvelle-Guinée.
8. *Pr. picteti*, Emery, Rev. Suisse Zool. Vol. 1, p. 190 (1893) ♀. Sumatra, Java,
Pr. picteti, Emery, Term. Füzet. Vol. 20, p. 585 (1897) ♀; Forel, Notes Leyden
 Mus. Vol. 34, p. 107 (1912) ♀ (♂?). Nouvelle-Guinée.
9. *Pr. punctatus* (Fred. Smith), Journ. Proc. Linn. Soc. Lond. Zool. Vol. 4, Ile Batchian.
 p. 103 (1860) ♀ (*Myrmica*).
Pr. ? punctatus, Mayr, Verh. Zool.-bot. Ges. Wien, Vol. 36, p. 361 (1886).
10. *Pr. pungens*, Mayr, ibidem, Vol. 36, p. 904, pl. 20, f. 13 (1886) ♀. Malacca.
Pr. pungens, Forel, Journ. Bombay Nat. Hist. Soc. Vol. 14, p. 696 (1902) ♀.
11. *Pr. quadridens*, Emery, Term. Füzet. Vol. 20, p. 584, pl. 15, f. 25 (1897) ♀ ♀ (Pl. 4, Fig. 15). Nouvelle-Guinée N. E.
12. *Pr. quadridentatus* (Ern. André), Rev. Ent. Caen, Vol. 24, p. 207 (1905) ♀ Sydney.
 (*Odontomyrmex*).
 var. *queenslandensis*, Forel, Arkiv f. Zool. Vol. 9, N° 16, p. 53 (1915) ♀. Queensland.
13. *Pr. trachylissa* (Fred. Smith), Cat. Hym. Brit. Mus. Vol. 6, p. 126 (1858) ♀ (*Myrmica*). Bornéo.
Pr. trachylissa, Mayr, Verh. Zool.-bot. Ges. Wien, Vol. 36, p. 359 (1886).
 var. *bicolor*, Emery, Ann. Mus. Stor. Nat. Genova, Vol. 40, p. 678 (1901) ♀. Sumatra.

3. GENUS ACANTHOMYRMEX, EMERY

Acanthomyrmex. Emery, Ann. Soc. Ent. Fr. Vol. 61, C. R. p. 276 (1892); Vol. 62, p. 244 (1893).

Pheidole (part.). Fred. Smith, Journ. Proc. Linn. Soc. Lond. Zool. Vol. 4, suppl. p. 111 (1860).

Caractères. — Dimorphisme des neutres extrême, l'on distingue des *soldats* et des *ouvrières*, apparemment sans formes intermédiaires.

Soldat. — Tête énorme, articulée avec le corselet par sa face inférieure (Pl. 4, Fig. 14).

Epistome court, à bord antérieur crénelé et échancré au milieu, réduit dans ses parties latérales à une arête tranchante qui limite en avant la fosse antennaire, comme chez *Pristomyrmex*. Aire frontale indistincte.

Arêtes frontales divergentes, longues comme le scape; chacune d'elles se replie en dehors à son extrémité postérieure jusqu'à l'œil, constituant ainsi une sorte de scrobe ou de gouttière, dans laquelle le scape et une partie du funicule peuvent trouver place.

Mandibules très arquées, à bord masticateur très large, tranchant lorsqu'on regarde la tête par devant; mais lorsqu'on la regarde par dessous, on voit que les mandibules sont creusées d'une cavité commune, que limite un autre bord masticateur inférieur échancré, muni d'une dent apicale et d'une dent beaucoup plus forte et obtuse près de la base.

Antennes de 12 articles à massue de 3, plus courte que le reste du funicule; scape n'atteignant pas le bord occipital.

Corselet sans sutures dorsales; épinothum armé d'épines.

Pétiole pédonculé, surmonté d'un nœud squamiforme; postpétiole arrondi.

Gastre compris presque tout dans le segment basal, qui est tronqué à la base.

Éperons des quatre pattes postérieures bien évidents.

Ouvrière. — Tête pas remarquablement grande (Fig. 14b).

Epistome non échancré. Aire frontale distincte.

Arêtes frontales beaucoup plus courtes que le scape, pas de scrobe.

Mandibules simples, avec bord masticateur denticulé.

Scape dépassant le bord occipital.

Corselet sans sutures dorsales, pronotum et épinothum armés chacun d'une paire d'épines.

Pétiole pédonculé, à nœud squamiforme bidenté ou biépineux.

Du reste comme le soldat.

Femelle et mâle inconnus.

L'*A. kochi*, Emery, se distingue par le corselet qui a la suture promésonotale évidente et la suture mésoépinothale profondément impressionnée. En outre, la sculpture est essentiellement différente de celle des autres espèces. Le soldat n'est pas connu. Peut-être cette espèce mériterait-elle d'être séparée génériquement.

Type : *A. luciolaræ*, Emery.

Distribution géographique des espèces. — Ceylan, Indochine, Nouvelle-Guinée et Iles voisines.

1. *A. ferox*, Emery, Ann. Soc. Ent. Fr. Vol. 62, p. 245, nota (1893) ♀. Perak, Sumatra.

2. *A. luciolaræ*, Emery, ibidem, Vol. 62, p. 244, pl. 6, f. 5-10 (1893) ♂ ♀ (Pl. 4, Ceylan.

Fig. 14, 14b).

A. luciolaræ, Forel, Journ. Bombay Nat. Hist. Soc. Vol. 14, p. 696 (1902);

Bingham, Fauna Brit. India, Hym. Vol. 2, p. 192, fig. 70 (1903) ♂ ♀.

3. *A. notabilis* (Fred. Smith), Journ. Proc. Linn. Soc. Lond. Zool. Vol. 4, Ile Batchian.

Suppl. p. 111, pl. 1, f. 3, 4 (1860) ♂ ♀ (*Pheidole*).

A. notabilis, Emery, Ann. Soc. Ent. Fr. Vol. 62, p. 244 (1893).

ESPÈCE DE GENRE DOUTEUX

4. *A. kochi*, Emery, Nova Guinea, Vol. 9, p. 252, fig. 1 (1911) ♀.

Nouvelle-Guinée holl.

4. GENUS DACRYON, FOREL

Dacryon, Forel, Ann. Soc. Ent. Belg. Vol. 39, p. 421 (1895).

Caractères. — *Ouvrière.* — Pas de dimorphisme; taille peu variable.

Portion médiane de l'épistome plus ou moins élevée, bombée, tombant abruptement sur la bouche; ses parties latérales extrêmement étroites, avec une arête marginale qui limite la fosse antennaire et qui se continue latéralement sur la joue.

Arêtes frontales faiblement divergentes, ordinairement aussi longues que le scape et limitant parfois une scrobe.

Mandibules à bord masticateur muni de fortes dents.

Antennes de 11 articles à massue de 3, plus courte que le reste du funicule.

Corselet plus allongé que dans les genres précédents; suture promésonotale plus ou moins effacée; suture mésoépinothale notablement impressionnée; épinothum armé.

Pétiole pédonculé, surmonté d'un nœud ordinairement bidenté; postpétiole arrondi.

Gastre compris presque tout dans le segment basal.

Eperons des pattes postérieures et moyennes réduits à une soie un peu plus forte que les autres.

Femelle et mâle inconnus.

Type. — *D. omniþavens*, Forel.

Distribution géographique des espèces. — Australie, Nouvelle Guinée.

1. *D. christae*, Forel, Ann. Mus. Nat. Hung. Vol. 5, p. 16 (1907) ♀.

N. S. Wales.

2. *D. kitschneri*, Forel, Arkiv f. Zool. Vol. 9, N° 16, p. 52 (1915) ♀ ♀.

Queensland.

3. *D. liber*, Forel, Fauna S. W. Austral. Vol. 1, p. 275 (1907) ♀. Australie S. O.
4. *D. mjobergi*, Forel, Arkiv f. Zool. Vol. 9, N° 16, p. 51 (1915) ♀. Queensland.
5. *D. omniparens*, Forel, Ann. Soc. Ent. Belg. Vol. 39, p. 421 (1895) ♀. Queensland.
6. *D. turneri*, Forel, Mitt. Naturh. Mus. Hamburg, Vol. 18, p. 60 (1911) ♀. Queensland.

2. SUBTRIBUS PODOMYRMINI, EMERY N.

Caractères. — *Ouvrière et femelle.* — Fosse antennaire non limitée en avant par une arête de l'épistome.

5. GENUS PODOMYRMA, FRED. SMITH

Podomyrma, Fred. Smith, Journ. Proc. Linn. Soc. Lond. Zool. Vol. 3, p. 135 (1858).

Myrmica (part.). Fred. Smith, Cat. Hym. Brit. Mus. Vol. 6, p. 128 (1858).

Myrmecina. (part.). Fred. Smith, ibidem, Vol. 6, p. 133 (1858).

Atta (part.). Fred. Smith, ibidem, Vol. 6, p. 166 (1858).

Caractères. — *Ouvrière.* — Taille peu variable; pas de dimorphisme.

Epistome déprimé, surtout sur les côtés, largement engagé entre les arêtes frontales; de la partie contiguë avec les dites arêtes, part une paire de bourrelets mousses, divergents, qui se dirigent vers les parties latérales du bord antérieur et qui représentent chacune l'arête contournant en avant la fosse antennaire chez *Tetramorium*.

Arêtes frontales écartées, à peu près parallèles, courtes ou longues mais ne limitant pas de scrobe. Mandibules larges, dentées.

Antennes de 11 articles; 1^{er} article du funicule pas beaucoup plus long que les suivants; massue de 3 articles, plus courte que le reste du funicule.

Yeux bien développés.

Corselet plus ou moins profondément impressionné entre le mésonotum et l'épinotum; angles huméraux du pronotum ordinairement en forme de dent; mésonotum ayant souvent de chaque côté une protubérance anguleuse; épinotum faiblement armé, rarement inerme (**Pl. 5, Fig. 1**).

Pétiole pédonculé, surmonté en arrière d'un nœud allongé, ordinairement plus ou moins pointu en dessus ou prolongé en épine impaire; postpétiole arrondi ou impressionné longitudinalement sur le dos.

Gastre couvert presque tout par le segment basal qui est plus ou moins allongé.

Pattes épaisses, cuisses très renflées, tibias postérieurs et moyens sans éperons, tarses plus ou moins comprimés.

Femelle. — Ailée. Très semblable à l'ouvrière.

Mésonotum déprimé, laissant à découvert le pronotum.

Pour les ailes, voir le mâle.

Mâle. — Tête petite, ovale, plus ou moins échancrée en arrière; yeux médiocrement gros (**Pl. 5, Fig. 2**).

Épistome bombé. Arêtes frontales très courtes, presque nulles.

Mandibules étroites, bidentées.

Antennes de 12 articles, courtes; scape au plus de la longueur des trois articles suivants; 1^{er} article du funicule plus court que le suivant, pas de massue.

Corselet haut; pronotum épaulé, mais recouvre presque en entier par le mésonotum qui est fort bombé et dépourvu de sillons de Mayr.

Pétiole cunéiforme, non pédonculé; postpétiole déprimé, articulé avec le gastre sur toute sa section.

Gastre allongé; le segment basal le recouvre pour la moitié.

Armure génitale courte et massive.

Pattes très grêles, cuisses pas du tout renflées.

Aile antérieure à cellule radiale longue et fermée; cubitus relié au radius par une nervure cubitale assez longue (type *Solenopsis*); pas de discoïdale.

Type : *P. femorata*, Fred. Smith (proposé par Wheeler).

Distribution géographique des espèces. — Australie, Nouvelle-Guinée et îles voisines.

1. *P. adelaidae* (Fred. Smith), Cat. Hym. Brit. Mus. Vol. 6, p. 128 (1858) ♀ Australie méridionale.
(*Myrmica*).
P. adelaidae, Emery, in Dalla Torre, Cat. Hym. Vol. 7, p. 60 (1893).
P. micans subsp. *sericeiventris*, Emery, Rend. Accad. Sc. Bologna, p. 235 (1897-98) ♀ ♀.
P. bimaculata, Forel, Mitt. Naturh. Mus. Hamburg, Vol. 18, p. 57 (1901) ♀ ♀ ;
Viehmeyer, Deutsche Ent. Zeitschr. p. 521 (1914).
var. *brevidentata*, Forel, Arkiv f. Zool. Vol. 9, N° 16, p. 49 (1915) ♀ (*bimaculata* var.) Kimberley distr. Austral. N.O.
var. *obscurior*, Forel, ibidem, Vol. 9, N° 16, p. 50 (1915) ♀ (*bimaculata* var.) Queensland.
2. *P. albertisi*, Emery, Ann. Mus. Stor. Nat. Genova, Vol. 25, p. 460 (1887) ♀ ; Viehmeyer, Deutsche Ent. Zeitschr. p. 522 (1914) ♀. Nouvelle-Guinée.
3. *P. basalis*, Fred. Smith, Journ. Proc. Linn. Soc. Lond. Zool. Vol. 3, p. 147 (1858) ♀. Moluques, N.-Guinée.
P. basalis, Mayr, Tijdschr. v. Ent. Vol. 10, p. 108 (1867) ♀ ; Journ. Mus. Godeffroy, Vol. 12, p. 110 (1876) ♀ ; Viehmeyer, Deutsche Ent. Zeitschr. p. 521 (1914) ♀.
subsp. *nigrescens*, Stitz, Sitz. ber. Naturf. Freunde Berlin, p. 504 (1912) ♀ (*striata* var.) Nouvelle-Guinée.
P. basalis subsp. *nigrescens*, Viehmeyer, Deutsche Ent. Zeitschr. p. 521 (1914) ♀.
4. *P. bispinosa*, Forel, Mitt. Naturh. Mus. Hamburg, Vol. 18, p. 56 (1901) ♀. Queensland.
5. *P. chasei*, Forel, ibidem, Vol. 18, p. 58 (1901) ♀ ♂. Australie O.
6. *P. convergens*, Forel, Ann. Soc. Ent. Belg. Vol. 39, p. 427 (1895) ♀. Queensland.
7. *P. delbrücki*, Forel, Mitt. Naturh. Mus. Hamburg, Vol. 18, p. 58 (1901) ♀. Queensland.
8. *P. elongata*, Forel, Ann. Soc. Ent. Belg. Vol. 39, p. 428 (1895) ♀. Queensland.
subsp. *grossestriata*, Forel, Arkiv f. Zool. Vol. 9, N° 16, p. 50 (1915) ♀. Queensland.
9. *P. femorata*, Fred. Smith, Journ. Proc. Linn. Soc. Lond. Zool. Vol. 3, p. 145 (1858) ♀ ♀. Iles Aru, Nouv.-Guinée, Australie N.
P. femorata, Mayr, Journ. Mus. Godeffroy, Vol. 12, p. 109 (1876) ♀ ; Viehmeyer, Deutsche Ent. Zeitschr. p. 522 (1914) ♀.
10. *P. gibbula*, Viehmeyer, ibidem, p. 521, 523 (1914) ♀. Nouvelle-Guinée N. E.
11. *P. gratiosa* (Fred. Smith), Cat. Hym. Brit. Mus. Vol. 6, p. 133 (1858) ♀ ♀ N. S. Wales.
(*Myrmecina*).
P. gratiosa, Mayr, Journ. Mus. Godeffroy, Vol. 12, p. 109 (1876)
12. *P. inermis*, Mayr, ibidem, Vol. 12, p. 110, 111 (1876) ♀. Queensland.
13. *P. keysseri*, Viehmeyer, Deutsche Ent. Zeitschr. p. 522, 524 (1914) ♀. Nouvelle-Guinée N. E.
14. *P. kraepelini*, Forel, Mitt. Naturh. Mus. Hamburg, Vol. 18, p. 59 (1901) ♀. Australie.
15. *P. laeviceps*, Mayr, Tijdschr. v. Ent. Vol. 10, p. 108 (1867) ♀. Ile Waigiou.
P. laeviceps, Dalla Torre, Cat. Hym. Vol. 7, p. 60 (1893); Viehmeyer, Deutsche Ent. Zeitschr. p. 520 (1914) ♀.
subsp. *gracilis*, Emery, Ann. Mus. Stor. Nat. Genova, Vol. 25, p. 460 (1887) ♀ (P. *gracilis*).
P. levifrons subsp. *gracilis*, Viehmeyer, Deutsche Ent. Zeitschr. p. 520 (1914) ♀.
var. *nugenti*, Forel, Mitt. Naturh. Mus. Hamburg, Vol. 18, p. 54 (1901). Queensland.
16. *P. laevifrons*, Fred. Smith, Journ. Proc. Linn. Soc. Lond. Zool. Vol. 3, p. 146 (1858) ♀. Iles Aru.
P. laevifrons, Mayr, Journ. Mus. Godeffroy, Vol. 12, p. 109 (1876) ♀.
P. levifrons, Dalla Torre, Cat. Hym. Vol. 7, p. 60 (1893).

17. *P. laevissima*, Fred. Smith, Journ. Proc. Linn. Soc. Lond. Zool. Vol. 7, p. 20 (1863) ♀. Ile Mysol.
P. laevissima, Mayr, Journ. Mus. Godeffroy, Vol. 12, p. 109, nota (1876) ♀.
P. levissima, Dalla Torre, Cat. Hym. Vol. 7, p. 60 (1893); Viehmeyer, Deutsche Ent. Zeitschr. p. 522 (1914) ♀.
18. *P. micans*, Mayr, Journ. Mus. Godeffroy, Vol. 12, p. 110, 111 (1876) ♀. Queensland.
 var. *maculiventris*, Emery, Ann. Mus. Stor. Nat. Genova, Vol. 25, p. 459 (1887) ♀. Australie N.
19. *P. muckeli*, Forel, Rev. Suisse Zool. Vol. 18, p. 25 (1910) ♀. Queensland.
20. *P. nitida*, Fred. Smith, Journ. Proc. Linn. Soc. Lond. Zool. Vol. 4, suppl. p. 110 (1860) ♀. Nouvelle-Guinée.
P. nitida, Mayr, Journ. Mus. Godeffroy, Vol. 12, p. 109, nota (1876).
21. *P. novemdentata*, Forel, Mitt. Naturh. Mus. Hamburg, Vol. 18, p. 55 (1901) ♀ ♀. Queensland.
22. *P. obscura*, Stitz, Sitz. ber. Naturf. Fr. Berlin, p. 362, fig. 9 (1911) ♀. N. S. Wales.
23. *P. octodentata*, Forel, Mitt. Naturh. Mus. Hamburg, Vol. 18, p. 54 (1901) ♀. Queensland.
24. *P. odae*, Forel, Rev. Suisse Zool. Vol. 18, p. 23 (1910) ♀. Queensland.
25. *P. ruficeps*, Fred. Smith, Journ. Proc. Linn. Soc. Lond. Zool. Vol. 7, p. 20 (1863) ♀. Ile Mysol, N.-Guinée.
P. ruficeps, Mayr, Tijdschr. v. Ent. Vol. 10, p. 107 (1867) ♀; Journ. Mus. Godeffroy, Vol. 12, p. 110 (1876) ♀; Viehmeyer, Deutsche Ent. Zeitschr. p. 522, 523 (1914) ♀.
 var. *gastralis*, Emery, Ann. Mus. Stor. Nat. Genova, Vol. 38, p. 558 (1897) ♀. Nouvelle-Guinée.
 var. *thoracica*, Stitz, Sitz. ber. Naturf. Fr. Berlin, p. 360, fig. 8 (1911) ♀. Nouvelle-Guinée N. E.
 subsp. *abdominalis*, Emery, Ann. Mus. Stor. Nat. Genova, Vol. 25, p. 459 (1887) ♀ (P. *abdominalis*). Ternate.
P. ruficeps subsp. *abdominalis*, Viehmeyer, Deutsche Ent. Zeitschr. p. 523 (1914) ♀.
 var. *opacula*, Viehmeyer, ibidem, p. 523, 525 (1914) ♀. Nouvelle-Guinée N. E.
P. ruficeps, subsp. *abdominalis* var. *opacula*, Viehmeyer, Ent. Mitt. Berlin, Vol. 5, p. 289 (1916) ♀.
 subsp. *dohertyi*, Emery, Ann. Mus. Stor. Nat. Genova, Vol. 38, p. 558 nota (1897) ♀ Sobie (Moluques).
 (P. *dohertyi*) (Pl. 5, Fig. 1).
P. dohertyi, Viehmeyer, Deutsche Ent. Zeitschr. p. 522 (1914).
 subsp. *pulcra*, Forel, Mitt. Naturh. Mus. Hamburg, Vol. 18, p. 54 (1901) ♀ (*abdominalis* st.). Queensland.
26. *P. silvicola*, Fred. Smith, Journ. Proc. Linn. Soc. Lond. Zool. Vol. 4, Suppl. p. 110 (1860) ♀. Ile Batchian.
P. silvicola, Mayr, Tijdschr. v. Ent. Vol. 10, p. 107 (1867) ♀.
P. silvicola, Viehmeyer, Deutsche Ent. Zeitschr. p. 522 (1914) ♀.
 var. *dimidiata*, Forel, Ann. Soc. Ent. Belg. Vol. 48, p. 170 (1904). Archipel Bismarck.
 subsp. *bicolor*, Emery, Ann. Mus. Stor. Nat. Genova, Vol. 38, p. 559 (1897) ♀. Nouvelle-Guinée.
 ? *P. silvicola* var., Viehmeyer, Deutsche Ent. Zeitschr. p. 525 (1914) ♀.
27. *P. simillima*, Fred. Smith, Journ. Proc. Linn. Soc. Lond. Zool. Vol. 4, Suppl. p. 111 (1860) ♀. Ile Batchian.
P. simillima, Mayr, Journ. Mus. Godeffroy, Vol. 12, p. 110, nota (1876).
28. *P. spinoda* (Fred. Smith), Cat. Hym. Brit. Mus. Vol. 6, p. 166 (1858) ♀ (Atta) Australie.
 (*Aphaenogaster*) *spinoda* Mayr, Verh. Zool.-bot. Ges. Wien, Vol. 36, p. 360 (1886).
Aphaenogaster spininoda, Dalla Torre, Cat. Hym. Vol. 7, p. 104 (1893).
P. spinoda, Emery, Rend. Accad. Sc. Bologna, p. 68 (1914-15).
29. *P. striata*, Fred. Smith, Journ. Proc. Linn. Soc. Lond. Zool. Vol. 3, p. 146 (1858) ♀. Iles Aru, Australie N.
P. striata, Mayr, Journ. Mus. Godeffroy, Vol. 12, p. 110 (1876); Viehmeyer, Deutsche Ent. Zeitschr. p. 522 (1914) ♀.
P. castanea, Stitz, Sitz. ber. Naturf. Fr. Berlin, p. 358, fig. 7 (1911) ♀.

6. GENUS LORDOMYRMA, EMERY

Lordomyrma. Emery, Term. Füzet. Vol. 20, p. 591 (1897).

Podomyrma (part.). Ern. André, Rev. Ent. Caen, Vol. 8, p. 225 (1889).

Caractères. — *Ouvrière.* — Epistome bicaréné, dans sa portion médiane élevée, sillonné longitudinalement entre les deux carènes.

Arêtes frontales variables : chez *L. caledonica*, Ern. André, elles sont relativement courtes, tandis que chez *L. cryptocera*, Emery, elles sont longues autant que le scape et limitent une scrobe complète, bornée latéralement par une arête; *L. furcifera*, Emery, offre une condition intermédiaire.

Antennes de 12 articles, à massue de 3, plus longue que le reste du funicule.

Corselet plus ou moins profondément impressionné sur le dos entre le mésonotum et l'épinotum, sans sutures dorsales.

Eperons très menus ou nuls.

Du reste, caractère de *Podomyrma*.

Femelle et mâle inconnus (1).

J'ai résumé ma diagnose de 1897, n'ayant dans ce moment sous les yeux que la *L. caledonica*. Peut-être *L. cryptocera*, qui offre des caractères très différents, mériterait-elle d'être séparée comme genre à part.

Type : *L. furcifera*, Emery (proposé par Wheeler en 1911).

Distribution géographique des espèces.

1. *L. caledonica* (Ern. André), Rev. Ent. Caen, Vol. 8, p. 225 (1889) ♀ (*Podomyrma*). Nouvelle-Calédonie.
L. caledonica, Emery, Term. Füzet. Vol. 20, p. 591 (1897).
2. *L. cryptocera*, Emery, ibidem, Vol. 20, p. 592, pl. 15, f. 34 (1897) ♀. Nouvelle-Guinée.
var. *acuminata*, Stitz, Sitz. ber. Naturf. Fr. Berlin, p. 504 (1912) ♀. Nouvelle-Guinée.
3. *L. furcifera*, Emery, Term. Füzet. Vol. 20, p. 591, pl. 15, f. 32, 33 (1897) ♀. Nouvelle-Guinée.

7. GENUS ATOPOMYRMEX, ERN. ANDRÉ

Atopomyrmex. Ern. André, Rev. Ent. Caen, Vol. 8, p. 226 (1889).

Caractères. — *Ouvrière.* — Taille très variable mais non dimorphe (Pl. 5, Fig. 5).

Epistome déprimé, à bord antérieur sinueux, ne formant pas de lobe; son extrémité postérieure engagée en ogive entre les arêtes frontales.

Ces dernières très écartées, divergentes, plus ou moins prolongées, mais moins longues que le scape. Mandibules fortement arquées, larges, dentées.

Antennes de 12 articles, à massue de 3, moins longue que le reste du funicule; 1^{er} article du funicule beaucoup plus long que les suivants.

Corselet à sutures dorsales distinctes; pronotum déprimé, obtusément épaulé, marginé par devant; mésonotum formant un bourrelet transversal, relevé en tubercule de chaque côté; épinotum séparé du mésonotum par une profonde impression; ses bords latéraux offrent en avant chacun une forte saillie et se terminent en arrière par les épines.

Pétiole non pédonculé, armé en arrière d'une paire d'épines divergentes; postpétiole transversal, ses angles antérieurs dilatés.

(1) M. Wheeler a décrit tout dernièrement le mâle de deux espèces nouvelles du genre (*L. leae* de l'île de Lord Howe et *L. punctiventris* du Queensland). — D'après sa description, ces ♂ diffèrent de ceux de *Podomyrma* par les mandibules très petites sans dents, les antennes longues et grêles de 13 articles et par la cellule radiale courte et large (Psyche, Vol. 26, p. 98, 104, f. 4, 1919). Dans le dit mémoire, l'auteur nomme génotype *Podomyrma caledonica*, Ern. André, ne se souvenant pas de sa proposition de 1911 !

Gastre couvert principalement par le segment basal qui est tronqué et anguleux en avant.

Pattes robustes, cuisses renflées, tibias postérieurs et moyens sans éperons.

Femelle. — Bien plus grande que l'ouvrière; tête faite à peu près comme chez celle-ci.

Corselet long et bien développé, mais le mésonotum est peu bombé et ne surplombe pas le mésonotum; épines de l'épinotum réduites à des dents.

Pétiole et postpétiole beaucoup plus larges que chez l'ouvrière; épines du pétiole remplacées par des dents.

Ailes antérieures comme chez *Podomyrma*, mais la cellule discoïdale est développée.

Mâle inconnu.

Type. — *A. mocquerysi*, Ern. André.

Distribution géographique des espèces. — Afrique tropicale.

1. *A. cryptoceroides*, Emery, Ann. Soc. Ent. Fr. Vol. 60, p. 561, pl. 15, f. 5, 6 (1891) ♀ (**Pl. 5, Fig. 5**). Afrique tropicale.

A. cryptoceroides, Emery, Ann. Soc. Ent. Belg. Vol. 43, p. 477 (1899) ♀; Stitz, Mitt. Zool. Mus. Berlin, Vol. 5, p. 146, fig. 10 (1910) ♀.

A. deplanatus, Mayr, Ann. Naturh. Hofmus. Wien, Vol. 10, p. 133 (1895) ♀.

A. mocquerysi var. *curvispina*, Forel, Deutsche Ent. Zeitschr. p. 311 (1911) ♀;

Arnold, Ann. S. Afr. Mus. Vol. 14, p. 191 (1916) ♀ ♀.

2. *A. mocquerysi*, Ern. André, Rev. Ent. Caen, Vol. 8, p. 227 (1889) ♀. Afrique tropicale.

A. mocquerysi, Emery, Ann. Soc. Ent. Fr. Vol. 60, p. 562, pl. 15, f. 7 (1891) ♀.

var. *australis*, Santschi, Med. Göteborg Mus. Zool. Vol. 3, p. 16 (1914) ♀. Zouloulouland.

A. mocquerysi var. *australis*, Arnold, Ann. S. Afr. Mus. Vol. 14, p. 193 (1916) ♀.

8. GENUS DILOBOCONDYLA, SANTSCHI

Dilobocondyla. Santschi, Le Naturaliste, Vol. 32, p. 283 (1910).

Atopomyrmex (part.). Emery, Rend. Accad. Sc. Bologna, p. 234 (1897-98).

Podomyrma, subgenus **Mesomyrma**. Stitz, Sitz. ber. Naturf. Freunde Berlin, p. 364 (1911).

Caractères. — *Ouvrière*. — Tête échancrée par derrière, avec les angles postérieurs mousses ou pointus.

Epistome déprimé à bord antérieur droit ou un peu sinueux.

Arêtes frontales écartées, divergentes, longues, formant chacune le bord médial d'une scrobe aussi longue que le scape.

Antennes de 12 articles, à massue de 3, plus courte que le reste du funicule; 1^{er} article du funicule beaucoup plus long que les suivants.

Pronotum épaulé; dos du corselet sans sutures ni impression, ou bien avec une impression mésoépinotale distincte; épinotum mutique, ses angles inférieurs prolongés en oreillette qui protège l'articulation du pétiole.

Pétiole allongé, légèrement épaissi en arrière, mais sans former de nœud; postpétiole arrondi.

Gastre ovale, presque entièrement compris dans le segment basal qui n'est pas tronqué à la base.

Eperons des quatre pattes postérieures nuls; cuisses renflées.

Femelle. — Ailée; corselet étroit, mésonotum pas plus haut que le pronotum (du moins chez *D. selcbensis*, Emery); ailes inconnues.

Du reste comme chez l'ouvrière.

Mâle. — ? — Tête presque aussi large que le corselet; yeux gros, ocelles portés sur une protubérance du vertex.

Epistome bombé au milieu. Arêtes frontales très courtes.

Mandibules bien développées, dentées.

Antennes de 13 articles, longues, scape plus court que chacun des articles du funicule, excepté le premier.

Mésonotum avec sillons de Mayr bien marqués; épinothum mutique.

Pétiole extrêmement allongé, à peu près d'égale épaisseur partout; postpétiole beaucoup plus court, un peu plus gros que le pétiole.

Pattes assez grêles.

Ailes à peu près comme chez *Atopomyrmex*; cellule radiale plus courte.

(Décrit sur un ♂ de Sumatra d'espèce non déterminée.)

Type. — *Atopomyrmex selebensis*, Emery (proposé par Wheeler).

Distribution géographique des espèces. — Région indo-malaise, jusqu'à la Nouvelle-Guinée.

1. *D. borneensis*, Wheeler, Proc. New Engl. Zool. Club, Vol. 6, p. 12, f. 2 Sarawak.
(1916) ♀.
2. *D. catanlacoides* (Stitz), Sitz. ber. Naturf. Fr. Berlin, p. 364, f. 10-12 (1911) ♀ Nouvelle-Guinée N. E.
(*Podomyrma* subg. *Mesomyrma*).
var. *concolor*, Viehmeyer, Arch. f. Naturg. Vol. 79, A, 12 p. 40 (1913) ♀. Nouvelle-Guinée N. E.
var. *fulva*, Viehmeyer, ibidem, Vol. 81, A, 8, p. 127 (1916) ♀ ♀. Singapore.
3. *D. escherichi*, Forel, in Escherich, Termitenleben Ceylon, p. 223 (1911) ♀ Ceylan.
(*Atopomyrmex*).
D. escherichi, Forel, Zool. Jahrb. Syst. Vol. 36, p. 64 (1913).
4. *D. fouqueti*, Santchi, Le Naturaliste, Vol. 32, N° 571, p. 283 (1910) ♀. Tonkin.
5. *D. selebensis* (Emery), Rend. Accad. Sc. Bologna, p. 234, f. 4, 5 (1897-98) ♀ Célèbes.
(*Atopomyrmex*).
D. selebensis, Santschi, Le Naturaliste, Vol. 32, p. 283 (1910).
subsp. *simalurana*, Forel, Tijdschr. v. Ent. Vol. 58, p. 25 (1915) ♀. Sumatra.

9. GENUS TERATANER, EMERY

Terataner. Emery, Ann. Soc. Ent. Belg. Vol. 56, p. 103 (1912).

Atopomyrmex (part.). Emery, Forel (1895-1900).

Caractères. — *Ouvrière*. — Taille peu variable (Pl. 5, Fig. 3).

Tête largement échancrée par derrière, à angles postérieurs plus ou moins accusés.

Epistome déprimé, à bord antérieur droit ou sinueux.

Arêtes frontales écartées, subparallèles, aussi longues que le scape, mais ne limitant pas proprement de scrobe, c'est-à-dire que l'espace qui est au côté latéral de chaque arête n'est pas enfoncé, ni sculpturé différemment que les côtés de la tête.

Mandibules et antennes comme dans les genres précédents.

Corselet généralement à sutures dorsales plus ou moins distinctes; une impression marquée, souvent extraordinairement profonde à la suture mésoépinothale; pronotum marginé, ses angles huméraux saillants, se prolongeant quelquefois en épines; dos du mésonotum pourvu d'une pointe marginale de chaque côté; épinothum arrondi, ses épines petites, rarement nulles, angles inférieurs en oreillettes comme chez *Dilobocondyla*.

Pétiole de forme très différente; un pédoncule plus ou moins distinct porte un nœud biscuspidé, parfois biépineux; postpétiole inerme ou armé d'une épine impaire.

Gastre arrondi, couvert en grande partie par le segment basal.

Pattes robustes, cuisses renflées. Tous les éperons développés.

Femelle inconnue.

Mâle. — Tête large, échancrée au bord occipital; yeux et ocelles très grands (**Pl. 5, Fig. 4**).

Epistome caréné, avancé sur la bouche.

Arêtes frontales basses, divergentes.

Mandibules larges, dentées.

Antennes de 13 articles; scape court; 1^{er} article du funicule beaucoup plus court que les suivants.

Corselet court et large: pronotum découvert, mésonotum très grand, dominant le scutellum, sillons de Mayr distincts; chez l'espèce-type, le mésonotum se prolonge en arrière en une paire de cornes au-dessus du scutellum; l'insertion des ailes est portée très bas et en arrière.

Pétiole allongé, déprimé, sans nœud; postpétiole beaucoup moins long et plus large que le pétiole.

Gastre fusiforme, couvert en grande partie par le segment basal.

Pattes de la deuxième paire remarquablement petites.

Ailes antérieures à cellule radiale fermée; le cubitus s'unit directement au radius et lui est même soudé sur une étendue plus ou moins grande, de sorte que la cellule cubitale fermée et celle ouverte ne sont pas contiguës.

Type : *Atopomyrmex foreli*, Emery.

Distribution géographique des espèces. — Afrique tropicale, Madagascar, Seychelles.

1. *T. alluaudi*, Emery, Ann. Soc. Ent. Belg. Vol. 39, p. 342, fig. (1895) ♀ Madagascar.
(*Atopomyrmex*) (**Pl. 5, Fig. 3**).

T. alluaudi, Emery, ibidem, Vol. 56, p. 103 (1912).

2. *T. bottegoi*, Emery, Ann. Mus. Stor. Nat. Genova, Vol. 37, p. 155, fig. (1896) ♀ (Somalie).
(*Atopomyrmex*).

T. bottegoi, Emery, Ann. Soc. Ent. Belg. Vol. 56, p. 103 (1912).

3. *T. foreli*, Emery, Bull. Soc. Ent. Ital. Vol. 31, p. 274, fig. (1900) ♀ ♂ Madagascar.
(*Atopomyrmex*) (**Pl. 5, Fig. 4**).

T. foreli, Emery, Ann. Soc. Ent. Belg. Vol. 56, p. 103 (1912).

4. *T. luteus*, Emery, ibidem, Vol. 43, p. 477 (1899) ♀ (Camerun).
(*Atopomyrmex*).

T. luteus, Emery, ibidem, Vol. 56, p. 103 (1912).

5. *T. rufipes*, Emery, ibidem, Vol. 56, p. 104 (1912) ♀. Madagascar.

6. *T. scotti*, Forel, Trans. Linn. Soc. Lond. Zool. Vol. 15, p. 160 (1912) ♀ ♂ Seychelles.

(*Atopomyrmex*).

T. scotti, Emery, Ann. Soc. Ent. Belg. Vol. 56, p. 103 (1912).

7. *T. steinheili*, Forel, ibidem, Vol. 39, p. 485 (1895) ♀ (Madagascar).

T. steinheili, Emery, ibidem, Vol. 56, p. 103 (1912).

10. GENUS ATOPULA, EMERY

Atopula. Emery, Ann. Soc. Ent. Belg. Vol. 56, p. 104 (1912)

Vollenhovia, subgenus **Atopula**. Emery, ibidem, Vol. 56, p. 273 (1912).

Atopomyrmex (part.). Emery, Deutsche Ent. Zeitschr. p. 114 (1901).

Aphaenogaster (part.). Forel, Ann. Soc. Ent. Belg. Vol. 39, p. 248 (1895).

Leptothorax (part.). Forel, Rev. Suisse Zool. Vol. 10, p. 228 (1902).

Brunella. Forel, Bull. Soc. Vaud. Sc. Nat. Vol. 51, p. 234 (1917).

Caractères. — *Ouvrière.* — Epistome à bord antérieur médiocrement avancé en arc.

Arêtes frontales pas longues ni hautes, pas ou un peu divergentes.

Mandibules larges, dentées.

Antennes de 12 articles; 1^{er} article du funicule bien plus long que les suivants; massue de trois articles, beaucoup plus courte que le reste du funicule; l'article terminal pas aussi long que la somme des deux précédents.

Corselet à suture promésonotale dorsale obsolète; mésoépinotale impressionnée; pronotum épaulé ou même anguleux; épnotum armé, ses angles inférieurs en forme de dent ou d'oreillette.

Pétiole pédonculé, surmonté en arrière d'un gros nœud; postpétiole arrondi. Gastre ovale, couvert en grande partie par le segment basal.

Eperons des quatre tibias postérieurs bien développés.

Femelle. — Ailée. Tête à peu près comme chez l'ouvrière.

Corselet étroit; pronotum épaulé ou anguleux, pas beaucoup moins élevé que le mésonotum.

Chez *A. ceylonica*, Emery (la seule espèce dont les ailes soient connues), l'aile antérieure a la cellule radiale large et fermée, le cubitus rattaché au radius par une longue cubitalis; discoïdale grande.

Mâle inconnu.

Type. — *Atopomyrmex nodifera*, Emery.

Distribution géographique des espèces. — Afrique occidentale, Madagascar, Inde continentale et insulaire.

Le genre *Atopula* est un groupe dont les caractères sont en grande partie négatifs, c'est-à-dire indifférents. Il me paraît avoir de la ressemblance avec *Vollenhovia* et *Leptothorax*; je suis porté à croire que ces ressemblances sont dues à des rapports phylétiques, mais je ne puis le prouver. J'avais aussi considéré *Atopula* comme sous-genre de *Vollenhovia*, avant mon étude sur la nervulation de l'aile antérieure des Fourmis, publiée en 1913, mais la cellule radiale est fermée chez *Atopula*, tandis qu'elle est ouverte chez tous les *Solenopsidini*.

Peut-être *Atopula* est-il un groupe hétérogène, un résidu de classification. La connaissance des ♂ et des ailes des ♀ des diverses espèces serait nécessaire pour éclaircir cette question (1).

1. *A. belti* (Forel), Ann. Soc. Ent. Belg. Vol. 39, p. 248 (1895) (*Aphaenogaster*). Madagascar.

A. belti, Emery, Rend. Accad. Sc. Bologna, p. 68 (1914-15) ♀ ♀.

Brunella belti, Forel, Bull. Soc. Vaud. Sc. Nat. Vol. 51, p. 234 (1917).

2. *A. ceylonica*, Emery, Deutsche Ent. Zeitschr. p. 114, f. (1901) ♀ (*Atopomyrmex*). Ceylan, Inde, Formose.

Atopomyrmex ceylonicus, Forel, Journ. Bombay Nat. Hist. Soc. Vol. 14, p. 698

(1902); Bingham, Fauna Brit. India, Hym. Vol. 2, p. 190, fig. 69 (1903) ♀.

A. ceylonica, Emery, Ann. Soc. Ent. Belg. Vol. 56, p. 104 (1912); Forel, Arch.

f. Naturg. Vol. 79, A, 6, p. 196 (1913) ♀.

Leptothorax ceylonicus, Forel, Bull. Soc. Vaud. Sc. Nat. Vol. 51, p. 234 (1917).

var. *sumatrensis*, Forel, Zool. Jahrb. Syst. Vol. 36, p. 64 (1913).

Sumatra.

var. *taylori*, Forel, Rev. Suisse Zool. Vol. 10, p. 228 (1902) ♀ (*Leptothorax taylori*).

Bengale.

Leptothorax taylori, Bingham, Fauna Brit. India, Hym. Vol. 2, p. 216 (1903) ♀.

Lept. ceylonicus var. *taylori*, Forel, Bull. Soc. Vaud. Sc. Nat. Vol. 51, p. 234 (1917).

3. *A. nodifera*, Emery, Deutsche Ent. Zeitschr. p. 115 nota f. (1901) ♀ ♀ Camerun.

(*Atopomyrmex*).

A. nodifera, Emery, Ann. Soc. Ent. Belg. Vol. 56, p. 104 (1912).

(1) Récemment M. Forel (1917) a séparé l'espèce de Madagascar (*A. belti*), pour en faire le type d'un nouveau genre qu'il a nommé *Brunella*. Dans le même travail il attribue l'*A. ceylonica* au genre *Leptothorax* (confirmant en cela son ancienne opinion), en sorte que le genre *Atopula* serait réduit à la seule espèce-type. — Je rapporte cette appréciation sans me prononcer: j'attends que la connaissance des mâles soit venue nous renseigner sur les affinités de ces espèces. Dans tous les cas, la nervulation des ailes de *A. ceylonica* parle contre la réunion de cette espèce au genre *Leptothorax*.

Enfin, tout dernièrement M. Wheeler a créé un genre à part (*Paratopula*) pour cette dernière espèce (*Bull. Mus. Comp. Zool. Harvard*, Vol. 63, p. 144 [1919]).

14. TRIBUS LEPTOTHORACINI, EMERY

Leptothoracini. Emery, Rend. Accad. Sc. Bologna, p. 38 (1913-14).

Myrmicii (part.) + **Formicoxenii** (part.). Forel, Ann. Soc. Ent. Belg. Vol. 37, p. 164 (1893).

Myrmicii (part.). Emery, Zool. Jahrb. Syst. Vol. 8, p. 768 (1895).

Myrmicini (part.) + **Stenammini** (part.) + **Tetramoriini** (part.). Ashmead, Canad. Ent. p. 383 (1905).

Caractères. — *Ouvrière et femelle.* — Epistome n'ayant pas le bord postérieur en forme d'arête, limitant la fosse antennaire; caractère négatif, par opposition aux tribus des Tetramoriini et des Ochetomyrmicini (Pl. 5, Fig. 10).

Antennes de 12 ou de 11 articles; massue généralement de 3 articles, rarement de 2 ou de 4.

Postpétiole articulé à l'extrémité antérieure du gastre.

Eperons simples ou nuls.

Mâle. — Antennes de 13 ou de 12 articles.

Aile antérieure du type *Formica*.

Je ne sais pas caractériser mieux cette tribu dans son ensemble. Elle est étroitement liée à la tribu des Myrmecini et elle a, comme celle-ci, surtout des caractères négatifs; peut-être aurais-je fait mieux d'en faire une sous-tribu de cette dernière. *Atopula* rattache intimement ces deux tribus.

Les deux genres *Macromischa* et *Leptothorax*, qui constituent le noyau fondamental du groupe, avec les genres parasites (*Harpagoxenus*, *Formicoxenus*, etc.) dérivés du dernier, ont constamment l'aile antérieure du type *Formica*. C'est surtout sur ce caractère que j'ai établi la division des deux tribus. Il est vrai que *Terataner*, dans la tribu des Myrmecini a aussi l'aile du type *Formica*; mais ce genre me semble rapproché, par toute sa structure, de *Podomyrma* et d'*Atopomyrmex* qui ont l'aile antérieure du type *Solenopsis*.

J'ai rattaché, comme « genera incertae sedis », à la tribu des Leptothoracini *Rogeria* et un certain nombre de petits genres (*Lachnomyrmex*, *Apsychomyrmex* et *Adelomyrmex*) qui ont la massue des antennes de deux articles. *Rogeria* a la massue de trois articles, mais avec l'article terminal plus ou moins prédominant. Les ailes de la ♀ et le ♂ ne sont connus, ni de *Rogeria* ni des trois autres genres.

TABLE DES GENRES

Ouvrières et Femelles.

- | | |
|---|-------------------------------|
| 1. Antennes de 12 ou de 11 articles; massue de 3 ou de 4 ou nulle | 2. |
| — Antennes de 12 articles à massue de 2. | 9. |
| 2. Postpétiole en forme de cloche, peu ou point rétréci à l'endroit de son articulation avec le gastre; pas d'éperon aux tibias moyens et postérieurs; antennes de 12 articles à massue de 3, plus courte que le reste du funicule. (Pl. 5, Fig. 6) | 1. Genus MACROMISCHA, Roger. |
| — Postpétiole rétréci, comme d'ordinaire, à l'endroit de son articulation avec le gastre. | 3. |
| 3. Antennes très épaisses, de 11 articles à massue de 4; arêtes frontales prolongées en arrière presque aussi loin que le scape. | 7. Genus HARPAGOXENUS, Forel. |
| — Antennes beaucoup plus minces, à massue ordinairement de 3 articles; exceptionnellement de 4; arêtes frontales beaucoup plus courtes | 4. |
| 4. Pas d'appendice sous le pétiole ou tout au plus une courte épine. | 5. |
| — Un appendice dentiforme, comprimé sous le pétiole; souvent une épine sous le postpétiole (Pl. 5, Fig. 11) | 6. |

5. *Antennes de 12 ou de 11 articles, à massue de 3, très rarement la massue n'est pas différenciée; article terminal pas plus long que les deux précédents pris ensemble; poils dressés généralement en massue et dentelés (au microscope); s'ils ne le sont pas, le corselet est fortement impressionné sur le dos à la suture mésoépinothale.* . . . 2. Genus LEPTOTHORAX, Mayr.
- *Antennes de 12 articles à massue de 3; généralement l'article terminal est plus long que les deux précédents pris ensemble; poils dressés simples; pas d'impression dorsale sur le corselet* 8. Genus ROGERIA, Emery.
6. *Antennes de 12 articles; poils dressés en massue* 3. Genus MYRMOXENUS, Ruzsky.
- *Antennes de 11 articles* 7.
7. *Peu de poils simples sur le corps; tégument luisant* 6. Genus FORMICOXENUS, Mayr.
- *Poils obtus ou en massue nombreux; tégument plus ou moins mat* 8.
8. *Postpétiole très court, muni en dessous d'une dent.* 4. Genus EPIMYRMA, Emery.
- *Postpétiole sans dent* 5. Genus SYMMYRMICA, Wheeler.
9. *Une longue scrobe sur le côté de la tête; article terminal des antennes environ deux fois aussi long que le précédent.* 11. Genus LACHNOMYRMEX, Wheeler.
- *Pas de scrobe accusée; article terminal des antennes ovoïde, beaucoup plus que deux fois aussi long que le précédent* 10.
10. *Arêtes frontales soudées avec l'épistome; dos du corselet impressionné, épistome déprimé.* 9. Genus APSYCHOMYRMEX, Wheeler.
- *Arêtes frontales non soudées avec l'épistome; impression dorsale du corselet à peine sensible* 10. Genus ADELOMYRMEX, Emery.
- Les femelles des genres *Apsychomyrmex* et *Adelomyrmex* ne sont pas connues.

TABLE DES GENRES

Mâles.

1. *Ailés* 2.
- *Aptères, ergatomorphes* 4.
2. *Scape au moins aussi long que la moitié du funicule; antennes de 13 articles à massue de 4* 1. Genus MACROMISCHA, Roger.
- *Scape plus court que la moitié du funicule.* 3.
3. *Mandibules très petites; antennes de 12 articles, sans massue différenciée.* 7. Genus HARPAGOXENUS, Forel.
- *Mandibules bien développées; antennes de 13 ou 12 articles, avec massue de 4, ou sans massue.* 2. Genus LEPTOTHORAX, Mayr.
3. Genus MYRMOXENUS, Mayr.
4. *Yeux grands; corselet complètement segmenté* 5. Genus SYMMYRMICA, Wheeler.
- *Tête et corselet à peu près comme chez l'ouvrière* 6. Genus FORMICOXENUS, Mayr.

Les ♂ des autres genres ne sont pas connus.

I. GENUS MACROMISCHA (ROGER), EMERY EMEND.

Macromischa (part.). Roger, Berl. Ent. Zeitschr. Vol. 7, p. 184 (1863).

Macromischa. Emery, Bull. Soc. Ent. Fr. p. 102 (1896).

Caractères. — *Ouvrière.* — Pas de polymorphisme (Pl. 5, Fig. 6).

Epistome à bord antérieur généralement arrondi ou faiblement échancré.

Arêtes frontales courtes, médiocrement écartées, ne limitant pas de scrobe.

Mandibules dentées.

Antennes de 12 articles, à massue de 3 articles, moins longue que le reste du funicule.

Corselet sans sutures dorsales et généralement sans impression méso-épinotale; épinotum ordinairement armé.

Pétiole longuement pédonculé, surmonté d'un nœud plus ou moins grand et de formes différentes; postpétiole en forme de soucoupe renversée ou de cloche, non rétréci à son extrémité postérieure, c'est-à-dire à son articulation avec le gastre.

Pattes postérieures et moyennes sans éperons.

Tégument d'un grand nombre d'espèces orné de couleurs tranchées ou de reflets métalliques.

Femelle. — Ailée. Notablement plus grande que l'ouvrière à laquelle elle ressemble.

Mâle. — Mandibules bien développées, dentées.

Antennes de 13 articles, minces; scape environ de la longueur de la moitié du funicule; 1^{er} article du funicule plus gros que le deuxième; massue bien accusée de 4 articles, plus grands que les autres.

Pronotum débordant très largement en avant le mésonotum; celui-ci saillant, avec des sillons de Mayr profonds; épinotum inerme.

Pétiole allongé, en massue; postpétiole comme chez l'ouvrière, mais moins large.

Aile antérieure à une cellule cubitale fermée, type *Formica*, pas de discoïdale; la cellule radiale est un peu ouverte et le cubitus ne s'étend qu'un peu au delà de sa rencontre avec le radius.

Ethologie. — En général les espèces de ce genre habitent dans la terre. *M. salléi*, Guérin, fait des nids très peuplés en carton (1).

Type. — *M. purpurata*, Roger.

Distribution géographique des espèces. — Antilles, Amérique centrale, Texas (2).

Je ne comprends dans le genre *Macromischa* que les espèces américaines dont les ouvrières ont le postpétiole non rétréci en arrière. Les *M. punicans*, Roger et *cressoni*, Ern. André, sont, à mon avis, des *Pheidole*. Les espèces africaines, attribuées à ce genre, sont des *Tetramorium* (3).

1. *M. albispina*, Wheeler, Bull. Amer. Mus. Nat. Hist. Vol. 24, p. 139, Culebra.
pl. 11, f. 3, 4 (1908) ♀ ♀.
2. *M. androsana*, Wheeler, ibidem, Vol. 21, p. 97, fig. K (1905) ♀. Bahamas.
3. *M. flavidula*, Wheeler & Mann, ibidem, Vol. 33, p. 37, fig. 15 (1914). Haïti.
4. *M. gundlachi*, Wheeler, Bull. Mus. Comp. Zool. Harvard, Vol. 54, p. 488 Cuba.
(1913) ♀.
5. *M. iris*, Roger, Berl. Ent. Zeitschr. Vol. 7, p. 188 (1863) ♀. Cuba.
6. *M. isabellae*, Wheeler, Bull. Amer. Mus. Nat. Hist. Vol. 24, p. 138, Porto Rico.
pl. 11, f. 1, 2 (1908) ♀ ♀ ♂.

(1) Wheeler, « The Ants of Haiti », Bull. Amer. Mus. Nat. Hist. Vol. 33, p. 34-37, fig. 13, 14 (1914).

(2) Voir la table des espèces: Wheeler, Bull. Amer. Mus. Nat. Hist. Vol. 24, p. 141-142 (1908).

(3) Mayr (1868) avait attribué au genre *Macromischa* un certain nombre d'espèces fossiles de l'ambre. Dans son travail récent sur les Fourmis de l'ambre baltique (1914), M. Wheeler a réuni dans le nouveau genre *Nothomyrmica* la plupart des *Macromischa* fossiles de Mayr, à l'exclusion de *M. beyrichi*, Mayr, qu'il a placé dans le genre *Vollenhovia*. Il considère *Nothomyrmica* comme se rapprochant de *Tetramorium*. Il se peut qu'il ait raison, mais il n'en donne aucune preuve. Selon mon impression, fondée sur les descriptions et sur les belles figures de Wheeler, *N. rugosostriata*, Mayr et *petiolata*, Mayr, sont des *Leptothorax* du groupe *L. rothenbergi*, Emery; *N. rudis*, Mayr et *intermedia*, Wheeler, appartiennent à un autre groupe, d'affinités douteuses, caractérisé par la massue antennaire peu différenciée, le pétiole non pédonculé et les angles inférieurs de l'épinotum aigus.

7. *M. laevissima*, Wheeler, Psyche, Vol. 18, p. 205 (1911) ♀. Mexique.
 8. *M. lucayensis*, Forel, Ann. Soc. Ent. Belg. Vol. 45, p. 340 (1901) ♀. Bahamas.
 9. *M. lugens*, Roger, Berl. Ent. Zeitschr. Vol. 7, p. 188 (1863) ♀. Cuba.
 10. *M. pastinifera*, Emery, Bull. Soc. Ent. Ital. Vol. 26, p. 164, pl. 1, f. 18 Bahamas.
 (1894) ♀.
 var. *opacipes*, Wheeler, Bull. Amer. Mus. Nat. Hist. Vol. 21, p. 96, fig. 1 (1905) ♀. Bahamas.
 11. *M. petiolata*, Forel, Ann. Soc. Ent. Belg. Vol. 45, p. 129 (1901) ♀ Mexique.
 (*Leptothorax petiolatus*).
 12. *M. poeyi*, Wheeler, Bull. Mus. Comp. Zool. Harvard, Vol. 54, p. 489 Cuba.
 (1913) ♀.
 13. *M. porphyritis*, Roger, Berl. Ent. Zeitschr. Vol. 7, p. 185 (1863) ♀. Cuba.
 14. *M. pulchella*, Emery, Bull. Soc. Ent. Ital. Vol. 26, p. 163 (1894) ♀ ♀. Ile St-Thomas.
 15. *M. purpurata*, Roger, Berl. Ent. Zeitschr. Vol. 7, p. 184 (1863) ♀. Cuba.
 16. *M. sallei* (Guérin), Rev. Mag. Zool. (2), Vol. 4, p. 73, pl. 3, f. 1-4 (1852) Haïti.
 ♀ ♀ ♂ (*Myrmica*).
 M. sallei, Forel, Biol. Centr.-Amer. Hym. Vol. 3, p. 57, nota (1899); Mitt.
 Schweiz. Ent. Ges. Vol. 10, p. 272 (1900); Wheeler & Mann, Bull. Amer.
 Mus. Nat. Hist. Vol. 33, p. 31 (1914) ♀ ♀ ♂.
 subsp. *haytiana*, Wheeler & Mann, ibidem, Vol. 33, p. 33, fig. 12-14 (1914) ♀ ♀ ♂. Haïti.
 17. *M. salvini*, Forel, Biol. Centr.-Amer. Hym. Vol. 3, p. 57, pl. 3, f. 18 Panama.
 (1899) ♀.
 var. *obscurior*, Forel, ibidem, Vol. 3, p. 57 (1899) ♀. Panama.
 18. *M. splendens*, Wheeler, Bull. Amer. Mus. Nat. Hist. Vol. 21, p. 98 pl. 7, Bahamas.
 f. 9 (1905) ♀ ♀ ♂ (Pl. 5, Fig. 6).
 19. *M. squamifera*, Roger, Berl. Ent. Zeitschr. Vol. 7, p. 186 (1863) ♀. Cuba.
 20. *M. subditiva*, Wheeler, Psyche, Vol. 10, p. 99, fig. (1903) ♀. Texas.
 21. *M. versicolor*, Roger, Berl. Ent. Zeitschr. Vol. 7, p. 187 (1863) ♀. Cuba.

2. GENUS LEPTOTHORAX, MAYR

Leptothorax. Mayr. Verh. Zool.-bot. Ver. Wien, Vol. 5, p. 431 (1855).

Formica (part.). Fabricius, Latreille, etc.

Myrmica (part.). Latreille, Nylander, etc.

Manica (part.). Jurine (1807).

Caractères. — *Ouvrière.* — Pas de polymorphisme.

Epistome, arêtes frontales et mandibules comme dans le genre précédent.

Antennes de 11 ou 12 articles, massue très généralement de 3 articles, ordinairement plus longue que le reste du funicule; dans quelques espèces, la massue n'est pas précisément différenciée, et les trois derniers articles sont plus courts que le reste du funicule.

Les sutures dorsales du corselet sont ordinairement effacées; rarement elles sont toutes ou en partie marquées et impressionnées; épinothum généralement armé.

Pétiole variable; ordinairement il a un pédoncule court avant le nœud, qui est (quand on le voit de profil) cunéiforme ou plus rarement arrondi; postpétiole plus ou moins rétréci à son extrémité postérieure, c'est-à-dire à son articulation avec le gastre.

Segment basal du gastre étroitement tronqué en avant.

Eperons des pattes postérieures et moyennes petits ou nuls.

Jamais de reflets métalliques. Poils obtus ou en massue, microscopiquement barbelés; rarement simples (sous-genres *Temnothorax* et *Dichothorax*).

Femelle. — Toujours ailée.

Mâle. — Mandibules bien développées, dentées.

Antennes de 13 ou de 12 articles; scape de la longueur du tiers du funicule au plus; massue de 4 articles ou pas de massue distincte.

Pronotum recouvert par le mésonotum ou bien débordant un peu celui-ci; sillons de Mayr distincts.

Pétiole et postpétiole comme chez l'ouvrière, mais plus allongés.

Aile antérieure à une cellule cubitale fermée (type *Formica*), généralement avec discoïdale; cellule radiale ouverte et longue ou fermée et courte.

Ethologie. — La plupart des espèces creusent leurs nids sous les écorces des arbres ou dans les branches mortes; d'autres habitent sous la mousse ou dans la terre; quelques-unes sont parasites ou myrmécophiles (*L. [Mychoth.] emersoni*, Wheeler) (1).

Type. — *Myrmica clypeata*, Mayr.

Distribution géographique des espèces. — Toute la terre, excepté le Chili, l'Australie, la Nouvelle-Zélande, la Nouvelle-Calédonie et les petites îles de l'Océanie (2).

Je partage le genre en 5 sous-genres.

TABLE DES SOUS-GENRES

Ouvrières et Femelles.

- | | |
|--|----------------------------------|
| 1. Poils du corps obtus ou en massue, microscopiquement barbelés;
antennes de 12 ou de 11 articles. | 2 |
| — Poils du corps simples; antennes toujours de 12 articles; corselet
fortement impressionné à la suture mésoépimotale | 4 |
| 2. Pronotum plus ou moins épaulé; aile antérieure sans discoïdale | 1. Subgenus GONIOTHORAX, Emery. |
| — Pronotum non épaulé; aile avec discoïdale | 3 |
| 3. Antennes très généralement de 12 articles; chez quelques espèces de 11;
aile antérieure à cellule radiale courte et fermée | 2. Subgenus LEPTOTHORAX, Mayr. |
| — Antennes toujours de 11 articles; aile antérieure à cellule radiale
longue et ouverte | 5. Subgenus MYCHOTHORAX, Ruzsky. |
| 4. Corps élancé; espèces de la Méditerranée | 3. Subgenus TEMNOTHORAX, Mayr. |
| — Corps trapu; espèces de l'Amérique du Nord | 4. Subgenus DICHOTHORAX, Emery. |

TABLE DES SOUS-GENRES

Mâles.

- | | |
|--|--|
| 1. Cellule radiale courte et fermée (Pl. 5, Fig. 7) | 2 |
| — Cellule radiale longue et ouverte (Pl. 5, Fig. 8) | 3 |
| 2. Pronotum plus ou moins découvert; pas de discoïdale | 1. Subgenus GONIOTHORAX, Emery. |
| — Mésonotum bombé, recouvrant le pronotum; cellule discoïdale fermée;
antennes avec massue différenciée (Pl. 5, Fig. 7 b) | 2. Subgenus LEPTOTHORAX, Mayr.
3. Subgenus TEMNOTHORAX, Mayr. |
| 3. Antennes de 13 articles avec massue différenciée | 4. Subgenus DICHOTHORAX, Emery. |
| — Antennes de 12 articles sans massue distincte (Pl. 5, Fig. 8 b) (3). | 5. Subgenus MYCHOTHORAX, Ruzsky. |

(1) Wheeler, « The compound and mixed nests of American Ants », *Amer. Natural.* Vol. 35, n° 414, p. 431-438 (1901).

(2) Voir la table des espèces de l'Amérique du Nord : Wheeler, *Proc. Acad. Nat. Sc. Philadelphia*, p. 223-224 (1903).

(3) Chez le ♂ de l'espèce de l'ambre, *L. gracilis*, Mayr, les ailes et les antennes ont la structure du sous-genre *Mychothorax*, mais celles-ci ont 13 articles.

1. SUBGENUS GONIOTHORAX, EMERY

Leptothorax, subgenus **Goniothorax**. Emery, Bull. Soc. Ent. Ital. Vol. 28, p. 58 (1896); Boll. Labor. Zool. Scuola Agr. Portici, Vol. 10, p. 24 (1915).

Nesomyrmex. Wheeler, Bull. Amer. Mus. Nat. Hist. Vol. 28, p. 259 (1910).

Leptothorax, subgenus **Caulomyrma**. Forel, Bull. Soc. Vaud. Sc. Nat. Vol. 50, p. 233 (1914, publié en 1915).

Atopula (part.). Forel, Tijdschr. v. Ent. Vol. 58, p. 25 (1915).

Caractères. — *Ouvrière.* — Antennes de 12 ou de 11 articles, à massue de 3 articles ou exceptionnellement sans massue définie, les 4 ou 5 derniers articles devenant graduellement plus longs et plus gros.

Pronotum plus ou moins distinctement épaulé, c'est-à-dire que ses angles antérieurs sont accusés, souvent aigus, quelquefois dentés.

Pétiole et postpétiole très variables; chez quelques espèces, garnis de pointes multiples (**Pl. 5, Fig. 9**).

Poils du corps obtus ou en massue, barbelés.

Femelle. — Pronotum épaulé comme chez l'ouvrière, débordant largement le mésonotum; celui-ci déprimé.

Aile antérieure à cellule radiale courte et fermée, discoïdale nulle.

Mâle. — Antennes de 13 ou 12 articles, sans massue distincte; scape au moins long comme le quart du funicule.

Pronotum épaulé, débordant distinctement le mésonotum.

Ailes comme la femelle.

Type : *L. vicinus*, Mayr (proposé par Wheeler).

Distribution géographique des espèces. — Amérique centrale et méridionale, Afrique, Madagascar, Sumatra.

M. Forel a proposé en 1915 de séparer les espèces américaines de *Goniothorax*, à antennes de 11 articles en un nouveau sous-genre, sous le nom de *Caulomyrma* (type *L. echinatinodis*, For.). *Caulomyrma* est, à mon avis, synonyme de *Nesomyrmex*, Wheeler (1910). J'ai publié récemment (Boll. Labor. Zool. Scuola Agric. Portici, Vol. 10, p. 24, 1915) les raisons pour lesquelles je ne crois pas opportun de fonder des divisions du genre *Leptothorax* uniquement sur le nombre des articles des antennes.

ESPÈCES D'AFRIQUE ET DE MADAGASCAR

1. *L. angulatus*, Mayr, Verh. Zool.-bot. Ges. Wien. Vol. 12, p. 739 (1862) ♀ Afrique N. Rhodésie.
L. angulatus, Ern. André, Spec. Hym. Europe, Vol. 2, p. 295 (1882) ♀; Arnold,
Ann. S. Afr. Mus. Vol. 14, p. 258, pl. 5, fig. 56 (1916) ♀.
L. (G.) angulatus, Emery, Bull. Soc. Ent. Ital. Vol. 28, p. 58 nota (1896).
var. *concolor*, Santschi, Voy. Alluaud & Jeannel, Afr. or. Hym. p. 107, fig. 15 (1914) ♀. Afrique or. Erythrée.
L. angulatus var. *concolor*, Emery, Boll. Labor. Zool. Scuola Agr. Portici,
Vol. 10, p. 16 (1915) ♀ ♂.
subsp. *ilgi*, Forel, Mitt. Schweiz. Ent. Ges. Vol. 9, p. 82 (1894) ♀. Abyssinie.
L. angulatus st. *ilgi*, Santschi, Bull. Soc. Hist. Nat. Afr. N. Vol. 4, p. 148 (1912) ♀.
2. *L. denticulatus*, Mayr, Ann. Naturh. Hofmus. Wien, Vol. 16, p. 5 (1901) ♀. Cape Colony.
L. denticulatus, Arnold, Ann. S. Afr. Mus. Vol. 14, p. 260 (1916) ♀.
3. *L. evelynae*, Forel, Rev. Suisse Zool. Vol. 24, p. 423 (1916) ♀ ♀. Congo : St Gabriel.
4. *L. grisoni*, Forel, ibidem, Vol. 24, p. 425 (1916) ♀ ♂. Congo : St Gabriel.

5. *L. humerosus*, Emery, Bull. Soc. Ent. Ital. Vol. 28, p. 62 (1896) ♀ (subg. *G.*). Afrique orientale.
 6. *L. innocens*, Forel, Rev. Zool. Afr. Vol. 2, p. 318 (1913) ♀ (*Tetramorium?*). Congo Belge.
 L. (G.) innocens, Forel, Rev. Suisse Zool. Vol. 24, p. 425 (1916).
 7. *L. latinodis*, Mayr, Ann. Naturh. Hofmus. Wien, Vol. 10, p. 130 (1895) ♀. Delagoa.
 L. (G.) latinodis, Emery, Bull. Soc. Ent. Ital. Vol. 28, p. 58, nota (1896); Arnold,
 Ann. S. Afr. Mus. Vol. 14, p. 259 (1916) ♀.
 8. *L. madecassus*, Forel, in Grandidier, Hist. Nat. Madagascar, Vol. 20, 2, Madagascar.
 p. 265 (1892) ♀ ♀.
 L. (G.) madecassus, Emery, Bull. Soc. Ent. Ital. Vol. 28, p. 58, nota (1896).
 9. *L. retusispinosus*, Forel, in Grandidier, Hist. Nat. Madagascar, Vol. 20, 2, Madagascar.
 p. 267 (1892) ♀.
 L. (G.) retusispinosus, Emery, Bull. Soc. Ent. Ital. Vol. 28, p. 58, nota (1896).
 10. *L. sikorai*, Emery, ibidem, Vol. 28, p. 63 (1896) ♀ (subg. *G.*). Madagascar.

ESPÈCE D'ASIE

11. *L. jacobsoni* (Forel), Tijdschr. v. Ent. Vol. 58, p. 25 (1915) ♀ (*Atopula*). Sumatra.

ESPÈCES NÉOTROPIQUES

Antennes de 12 articles (♀ et ♀).

12. *L. costatus*, Emery, Bull. Soc. Ent. Ital. Vol. 28, p. 59 (1896) ♀ (subg. *G.*) Brésil : Rio Grande
 13. *L. pittieri*, Forel, Biol. Centr.-Amer. Hym. Vol. 3, p. 56 (1899) ♀. Costa-Rica. [do Sul.
 14. *L. pulcher*, Emery, Bull. Soc. Ent. Fr. p. 96 (1917) (**Pl. 5, Fig. 9**). Bolivie.
 L. (G.) formosus, Emery, Boll. Labor. Zool. Scuola Agr. Portici, Vol. 10, p. 25
 (1915) ♀ nec Santschi.
 15. *L. schwebeli*, Forel, Bull. Soc. Vaud. Sc. Nat. Vol. 49, p. 216 (1914) ♀. Brésil : S. Paulo.
 16. *L. sculptiventris*, Mayr, Verh. Zool.-bot. Ges. Wien, Vol. 37, p. 620 (1887) ♀. Brésil : S. Catharina.
 var. *major*, Forel, Biol. Centr.-Amer. Hym. Vol. 3, p. 54, nota (1899) ♀. S. Paulo.
 17. *L. vicinus*, Mayr, Verh. Zool.-bot. Ges. Wien, Vol. 37, p. 620 (1887) ♀. Brésil : S. Catharina,
 L. (G.) vicinus, Emery, Bull. Soc. Ent. Ital. Vol. 28, p. 58 (1896). S. Paulo.
 L. vicinus, Forel, Mém. Soc. Ent. Belg. Vol. 20, p. 18 (1912)? ♀.
 var. *testacea*, Emery, Bull. Soc. Ent. Ital. Vol. 26, p. 164 (1894) ♀ ♀. Brésil : Rio Grande do Sul.
 L. vicinus, Emery, ibidem, Vol. 19, p. 353 (1887).

Antennes de 11 articles (♀ et ♀) (*Nesomyrmex*, Wheeler).

18. *L. asper*, Mayr, Verh. Zool.-bot. Ges. Wien, Vol. 37, p. 618 (1887) ♀ ♀ ♂. Brésil : S. Catharina.
 L. (G.) asper, Emery, Bull. Soc. Ent. Ital. Vol. 28, p. 59 (1896).
 var. *antoniensis*, Forel, Ann. Soc. Ent. Belg. Vol. 20, p. 18 (1912) ♀. Colombie.
 var. *rufa*, Emery, Bull. Soc. Ent. Ital. Vol. 28, p. 61 (1896) ♀. Brésil : Pará.
 var. *sulfurea*, Forel, Mém. Soc. Ent. Belg. Vol. 20, p. 18 (1912) ♀. Brésil.
 19. *L. clavipilis*, Wheeler, Bull. Amer. Mus. Nat. Hist. Vol. 28, p. 259, fig. 1 Ile Grenada.
 (1910) ♀ (*Nesomyrmex*).
 20. *L. echinatinodis*, Forel, Ann. Soc. Ent. Belg. Vol. 30, C. R. p. 48 (1886) ♀. Rio-Janeiro.
 L. (G.) echinatinodis, Emery, Bull. Soc. Ent. Ital. Vol. 28, p. 59 (1896).
 var. *aculeatinodis*, Emery, ibidem, Vol. 28, p. 60 (1896) ♀ (*L. (G.) aculeatinodis*). Amérique centrale, Brésil.
 L. echinatinodis var. *aculeatinodis*, Forel, Mém. Soc. Ent. Belg. Vol. 20, p. 17 (1912).
 subsp. *dalmasi*, Forel, Biol. Centr.-Amer. Hym. Vol. 3, p. 55 (1899) ♀ ♀. Colombie.
 L. echinatinodis st. *dalmasi*, Forel, Mém. Soc. Ent. Belg. Vol. 20, p. 18 (1912) ♀ ♀.
 subsp. *pungentinodis*, Emery, Boll. Mus. Zool. Torino, Vol. 11, N. 229, p. 2 (1896) ♀ Panama.
 (*L. (G.) pungentinodis*).
 subsp. *spininodis*, Mayr, Verh. Zool.-bot. Ges. Wien, Vol. 37, p. 617 (1887) ♀ ♂ Brésil.
 (*L. spininodis*).
 L. (G.) spininodis, Emery, Bull. Soc. Ent. Ital. Vol. 28, p. 59 (1896) ♀.
 L. echinatinodis st. *spininodis*, Forel, Mém. Soc. Ent. Belg. Vol. 20, p. 18 (1912) ♀.
 21. *L. tristani*, Emery, Bull. Soc. Ent. Ital. Vol. 28, p. 61 (1896) ♀ ♀ (subg. *G.*) Costa-Rica, Pérou.

2. SUBGENUS LEPTOTHORAX (MAYR), EMERY EMEND

Leptothorax (part.). Mayr, loc. cit. (1855).

Leptothorax. Emery, Boll. Labor. Zool. Scuola Agr. Portici, Vol. 10, p. 24 (1915).

Stenamma (part.). Curtis, Trans. Linn. Soc. Lond. Vol. 21, p. 218 (1854).

Myrmica, subgenus **Tetramorium** (part.). Nylander (1856).

Macromischa (part.). Emery, Bull. Soc. Ent. Ital. Vol. 2, p. 199 (1870).

Aphaenogaster (part.). Forel, Nunquam otiosus, N° 465 (1879).

Leptothorax, subgenus **Mychothorax** (part.). Ruzsky (1904), Forel (1915).

Leptothorax, subgenus **Temnothorax** (part.). Ruzsky, Hor. Soc. Ent. Ross. Vol. 36, p. 311 (1903).

? **Macromischa** (part.). Mayr, Ameisen d. baltischen Bernsteins, p. 82 (1868).

? **Nothomyrmica** (part.). Wheeler, The Ants of the Baltic Amber, p. 60 (1914) (1).

Caractères. — *Ouvrière.* — Antennes généralement de 12 articles, exceptionnellement de 11, massue de 3 articles, plus longue que le reste du funicule.

Pronotum nullement épaulé.

Poils obtus ou en massue, microscopiquement barbelés.

Femelle. — Corselet large; mésonotum recouvrant tout ou presque tout le pronotum. Cependant, il se trouve parfois des microgynes à corselet étroit, dont le mésonotum laisse à découvert une partie considérable du pronotum.

Aile antérieure à cellule radiale courte et fermée, pourvue de discoïdale. (Pl. 5, Fig. 7.)

Mâle. — Antennes de 13 articles; dans les quelques espèces où les ♀ et les ♂ ont les antennes de 11 articles, les ♂ les ont de 12; scape long au moins comme le quart du funicule; 1^{er} article du funicule plus long et plus gros que les suivants; massue de 4 articles, beaucoup plus longs que les précédents (Pl. 5, Fig. 7b).

D'après la description de Mayr, chez le ♂ de *L. schaumii*, Roger, qui a les antennes de 12 articles, le scape est assez court (de la longueur des trois articles suivants) et le 1^{er} article du funicule un peu plus long que le 2^{me}; pas de massue distincte. Ses antennes ont donc une structure intermédiaire entre celles des antennes des *Leptothorax* s. str. et des *Mychothorax*. Mais ses ailes sont celles d'un véritable *Leptothorax*. *L. longispinosus*, Roger, et *L. flavicornis*, Emery, qui ont aussi les antennes de 12 articles chez le ♂, présentent tous les caractères du sous-genre *Leptothorax*.

Mésonotum grand et bombé, recouvrant le pronotum.

Ailes comme chez la femelle.

Type. — Le même que le genre.

Distribution géographique des espèces. — Région paléarctique et méditerranéenne, Inde continentale, Amérique du Nord, etc., jusqu'au Guatemala.

Antennes de 12 articles (♀ et ♀).

ESPÈCES DE LA RÉGION PALÉARCTIQUE (GROUPE ROTTENBERGI).

22. *L. bucheti*, Santschi, Rev. Suisse Zool. Vol. 17, p. 480, fig. 10 (1909) ♀ ♀. Maroc.
 var. *tunetina*, Santschi, Bull. Soc. Hist. Nat. Afr. N. Vol. 9, p. 34 (1918) ♀ ♀ ♂. Tunisie.
 23. *L. bugnioni*, Forel, Bull. Soc. Vaud. Sc. Nat. Vol. 30, p. 33 (1894) ♀ ♀. Prov. d'Oran.
 L. bugnioni, Santschi, Rev. Suisse Zool. Vol. 17, p. 463 (1909) ♀ ♀.
 var. *marocana*, Santschi, ibidem, Vol. 17, p. 463 (1909) ♀ ♂. Maroc.
 subsp. *pupseli*, Santschi, ibidem, Vol. 17, p. 464 (1909) ♀. Tunisie.

(1) Voir la note, p. 246.

24. *L. cabreræ*, Forel, Ann. Soc. Ent. Belg. Vol. 37, p. 464 (1893) ♀. Ténériffe.
L. cabreræ, Santschi, Rev. Suisse Zool. Vol. 17, p. 465 (1909) ♀ ♀.
 var. *stitzii*, Santschi, Bull. Soc. Hist. Nat. Afr. N. Vol. 9, p. 34 (1918). Ténériffe.
L. denticulatus, Stitz, Mitt. Zool. Mus. Berlin, Vol. 8, p. 336, fig. 4 (1917) ♀ (nec Mayr).
 subsp. *mauritanica*, Santschi, Rev. Suisse Zool. Vol. 17, p. 466 (1909) ♀ ♀ ♂.
 subsp. *producta*, Santschi, Bull. Soc. Hist. Nat. Afr. N. Vol. 9, p. 35 (1918) ♀ ♀.
 var. *sericeiventris*, Santschi, ibidem, Vol. 9, p. 35 (1918) ♀ ♀. Maroc : Mogador.
 Maroc : Mogador.
25. *L. formosus*, Santschi, Rev. Suisse Zool. Vol. 17, p. 469 (1909) ♀. Maroc.
26. *L. hesperius*, Santschi, ibidem, Vol. 17, p. 467, fig. 1 (1909) ♀. Ténériffe.
 subsp. *anacanthus*, Santschi, Bull. Soc. Hist. Nat. Afr. N. Vol. 4, p. 149 (1912). Maroc.
L. hesperius st. *inermis*, Santschi, Rev. Suisse Zool. Vol. 17, p. 468, fig. 2 (1919) ♀ ♀ (nec Forel).
27. *L. risii*, Forel, Ann. Soc. Ent. Belg. Vol. 36, p. 456 (1892) ♀. Canaries : Las Palmas.
L. risii, Santschi, Rev. Suisse Zool. Vol. 17, p. 470, fig. 3 (1909) ♀.
 subsp. *globulinodis*, Santschi, ibidem, Vol. 17, p. 471, fig. 4 (1909) ♀. Canarie.
L. risii, Emery, Ann. Soc. Ent. Fr. Vol. 62, p. 84 (1893).
28. *L. rottenbergi* (Emery), Bull. Soc. Ent. Ital. Vol. 2, p. 199 (1870) ♀ ♀. Sicile, Italie.
 (*Macromischa*) (Pl. 5, Fig. 7. 7b).
L. rottenbergi, Ern. André, Spec. Hym. Europe, Vol. 2, p. 296, 303, pl. 19 fig. 12 (1882) ♀ ♀; Forel, Ann. Soc. Ent. Belg. Vol. 34, C. R. p. 75 (1890) ♀; Emery, Mem. Accad. Sc. Bologna (5), Vol. 5, p. 305 (1895) ♂; Santschi, Rev. Suisse Zool. Vol. 17, p. 472, fig. 5 (1909) ♀ ♀; Emery, Bull. Soc. Ent. Ital. Vol. 47, p. 173, 177, 183, 187, fig. 46, 2, 49, 1 (1916) ♀ ♀ ♂.
 var. *balcanica*, Santschi, Rev. Suisse Zool. Vol. 17, p. 474 (1909) ♀. Bulgarie.
L. rottenbergi var. *semiruber*, Forel, Verh. Zool.-bot. Ges. Wien. Vol. 42, p. 314 (1892).
 var. *jesus*, Forel, Rev. Suisse Zool. Vol. 21, p. 432 (1913) ♀. Syrie : Liban.
 var. *sardoa*, Santschi, ibidem, Vol. 17, p. 474, fig. 6 (1909) ♀. Sardaigne.
L. rottenbergi var. *sardoa*, Emery, Bull. Soc. Ent. Ital. Vol. 47, p. 173, 177 (1916) ♀.
 subsp. *amnibalis*, Santschi, Rev. Suisse Zool. Vol. 17, p. 476, fig. 9 (1909) ♀ ♀. Tunisie centrale.
 var. *colorata*, Santschi, ibidem, Vol. 17, p. 477 (1909) ♀. Kairouan.
 var. *transitoria*, Santschi, ibidem, Vol. 17, p. 478 (1909) ♀. Biserte.
 var. *littoralis*, Santschi, Bull. Soc. Hist. Nat. Afr. N. Vol. 9, p. 33 (1918) ♀. Tunisie.
 subsp. *ernesti*, Santschi, Rev. Suisse Zool. Vol. 17, p. 478 (1909) ♀. Algérie : Oran.
 subsp. *scabrosa*, Santschi, ibidem, Vol. 17, p. 462, 479 (1909) ♀ (*scabrosus* ou *scabriosus*). Algérie.
 var. *irregularis*, Santschi, ibidem, Vol. 17, p. 480 (1909) ♀. Constantine.
 var. *kabyla*, Santschi, Bull. Soc. Hist. Nat. Afr. N. Vol. 9, p. 33 (1918) ♀ ♀. Tunisie.
 subsp. *semirubra*, Ern. André, Ann. Soc. Ent. Fr. (6), Vol. 1, p. 72 (1881) ♀ (*rottenbergi* var. *semiruber*). Palestine.
L. rottenbergi var. *semiruber*, Ern. André, Spec. Hym. Europe, Vol. 2, p. 296, 303 (1882) ♀ ♀.
L. rottenbergi st. *semiruber*, Santschi, Rev. Suisse Zool. Vol. 17, p. 475, fig. 8 (1909) ♀.

AUTRES GROUPES PALEARCTIQUES

29. *L. angustulus* (Nylander), Ann. Sc. Nat. Zool. (4), Vol. 5, p. 88, pl. 3, fig. 36 (1856) ♀ (*Myrmica* [*Tetramorium*] *angustula*). France mér., Italie, Sicile.
L. angustulus, Mayr, Europ. Formic. p. 59 (1861); Ern. André, Spec. Hym. Europe, Vol. 2, p. 301, pl. 19, f. 14 (1882) ♀; De Stefani, Natural. Sicil. Vol. 8, p. 145 (1889) ♀ ♂; Emery, Bull. Soc. Ent. Ital. Vol. 47, p. 175, 181, 183, 187, fig. 48, 2, 50, 3 (1916) ♀ ♀ ♂.
 var. *angustinodis*, Stitz, Mitt. Zool. Mus. Berlin, Vol. 8, p. 336, fig. 3 (1917) ♀. Tripoli.
 var. *bordagei*, Bondroit, Ann. Soc. Ent. Fr. Vol. 87, p. 137 (1918) ♀. Marseille.
 var. *kraussei*, Emery, Ann. Mus. Stor. Nat. Genova, Vol. 46, p. 260 (1915) ♀. Sardaigne, Corse, Sicile.
L. angustulus var. *kraussei*, Emery, Bull. Soc. Ent. Ital. Vol. 47, p. 175, 181 (1916) ♀.
L. kraussei, Bondroit, Ann. Soc. Ent. Fr. Vol. 87, p. 135 (1918) ♀ ♀ ♂.
L. angustulus, Mantero, Bull. Soc. Ent. Ital. Vol. 41, p. 63 (1909).

- L. exilis*, var. *obscurior*, Emery, Ent. Mitt. Berlin. Vol. 3, p. 157 (1914) nec Forel.
- subsp. *algirica*, Forel, Bull. Soc. Vaud. Sc. Nat. Vol. 30, p. 35 (1894) ♀ (*angustulus* var.). Algérie O.
L. angustulus st. *algiricus*, Santschi, Bull. Soc. Hist. Nat. Afr. N. Vol. 3, p. 12, fig. 5 (1911) ♀.
- var. *brunea* Santschi, ibidem, Vol. 3, p. 13, fig. 8 (1911) ♀. Algérie, Tunisie.
- subsp. *silvanus*, Forel, Ann. Soc. Ent. Belg. Vol. 51, p. 206 (1907) ♀. Algérie O.
- subsp. *trabuti*, Forel, Bull. Soc. Vaud. Sc. Nat. Vol. 30, p. 37 (1894) ♀ (*L. trabuti*). Algérie O.
L. angustulus, st. *trabuti*, Santschi, Bull. Soc. Hist. Nat. Afr. N. Vol. 3, p. 12, fig. 7 (1911) ♀.
- var. *veneris*, Santschi, ibidem, Vol. 9, p. 35 (1918) ♀ ♀. Tunisie.
30. *L. atlantis*, Santschi, ibidem, Vol. 3, p. 13, fig. 9 (1911) ♀. Algérie.
31. *L. aveli*, Bondroit, Ann. Soc. Ent. Fr. Vol. 87, p. 127 fig. 62 b (1918) ♀. Puy-de-Dôme.
var. *pici*, Bondroit, ibidem, Vol. 87, p. 128 (1908) ♀. Saône-et-Loire.
32. *L. berlandi*, Bondroit, ibidem, Vol. 87, p. 130 (1918) ♀. Provence.
33. *L. bulgaricus*, Forel, Verh. Zool.-bot. Ges. Wien, Vol. 42, p. 314, pl. 5, f. 5 (1892) ♀. Bulgarie.
L. bulgaricus, Ruzsky, Formic. Imp. Rossici, Vol. 1, p. 574 (1905) ♀.
- var. *mellea*, Forel, Ann. Mus. Acad. St. Pétersb. Vol. 8, p. 375 (1904) (var. *melleus*). Buchara.
L. bulgaricus var. *melleus*, Ruzsky, Formic. Imp. Rossici, Vol. 1, p. 575 (1905).
- subsp. *aeolia*, Forel, Bull. Soc. Vaud. Sc. Nat. Vol. 47, p. 334 (1911) ♀. Smyrne.
- subsp. *graeca*, Forel, ibidem, Vol. 47, p. 336 (1911) ♀ (*graecus*). Grèce, Dalmatie.
L. bulgaricus, var. *graeca*, Emery, Bull. Soc. Ent. Ital. Vol. 47, p. 173, 179 fig. 46, 5 (1916) ♀.
- subsp. *pamirica*, Ruzsky, Zool. Jahrb. Syst. Vol. 17, p. 478 (1902) ♀ (*L. pamiricus*). Pamir, Samarkande.
L. pamiricus, Ruzsky, Form. Imp. Rossici, Vol. 1, p. 577, fig. 138, 1 (1905) ♀.
- L. bulgaricus* st. *pamiricus*, Forel, Ann. Mus. Acad. St. Pétersb. Vol. 8, p. 375 (1904).
- subsp. *satunini*, Ruzsky, Zool. Jahrb. Syst. Vol. 17, p. 477 (1902) ♀ (*L. satunini*). Transcaucasie.
L. satunini, Ruzsky, Form. Imp. Rossici, Vol. 1, p. 575, fig. 136, 137 (1905) ♀.
- L. bulgaricus* st. *satunini*, Forel, Ann. Mus. Acad. St. Pétersb. Vol. 8, p. 375 (1904).
- subsp. *smyrnensis*, Forel, Bull. Soc. Vaud. Sc. Nat. Vol. 47, p. 335 (1911) ♀ ♀. Smyrne.
var. *ionia*, Forel, ibidem, Vol. 47, p. 336 (1911) ♀. Presqu'île d'Aivaly (As. min.)
34. *L. canescens*, Santschi, Ann. Soc. Ent. Fr. Vol. 77, p. 526 (1908) ♀. Ténériffe.
35. *L. clypeatus*, Mayr, Verh. Zool.-bot. Ver. Wien, Vol. 3, p. 282 (1853) ♀ (Myrmica clypeata). Allemagne, Suisse, Italie, Corse.
L. clypeatus, Mayr, ibidem, Vol. 5, p. 436 (1855); Europ. Formic. p. 58 (1861); Ern. André, Spec. Hym. Europe, Vol. 2, p. 296 (1882) ♀; Forel, Fauna Ins. Helvet. Hym. Form. p. 22, 24 (1915) ♀ ♀; Emery, Bull. Soc. Ent. Ital. Vol. 47, p. 174, 178, 183 (1916) ♀ ♀.
36. *L. congruus*, Fred. Smith, Trans. Ent. Soc. Lond. p. 406 (1874) ♀. Japon.
L. congruus, Wheeler, Bull. Amer. Mus. Nat. Hist. Vol. 22, p. 317 (1906) ♀ ♀.
- var. *spinosior*, Forel, Ann. Soc. Ent. Belg. Vol. 45, p. 371 (1901) ♀. Japon.
L. congruus var. *spinosior*, Wheeler, Bull. Amer. Mus. Nat. Hist. Vol. 22, p. 318 (1906) ♀.
37. *L. convexus*, Forel, Bull. Soc. Vaud. Sc. Nat. Vol. 30, p. 36 (1894) ♀. Algérie O.
var. *timida*, Santschi, Bull. Soc. Hist. Nat. Afrique Nord, Vol. 4, p. 148 (1912) ♀ ♂. Maroc.
38. *L. cordieri*, Bondroit, Ann. Soc. Ent. Fr. Vol. 87, p. 126, fig. 62 a (1918) ♀. Corse.
var. *rougei*, Bondroit, ibidem, Vol. 87, p. 127 (1918) ♀. Dijon.
39. *L. corticalis*, Schenck, Jahrb. Ver. Nat. Nassau, Vol. 8, p. 100 (1852) ♀ ♀ (Myrmica). Allemagne, Suisse, Caucase.
L. corticalis, Mayr, Verh. Zool.-bot. Ver. Wien, Vol. 5, p. 440 (1855); Europ. Formicid. p. 58, 60 (1861) ♀ ♀; Schenck, Jahrb. Ver. Nat. Nassau, Vol. 16, p. 197 (1861) ♀ ♂; Donisthorpe, Brit. Ants, p. 160 (1915); Forel, Fauna Ins. Helvet. Hym. Form. p. 22 (1915) ♀ ♀; Emery, Bull. Soc. Ent. Ital. Vol. 47, p. 175, 179, 183, fig. 47, 4 (1916) ♀ ♀.
- L. tuborum* st. *corticalis*, Forel, Fourmis Suisse, p. 85, 87 (1874) ♀ ♀; Crawley, Ent. Record Vol. 26, p. 92, 95 (1914) ♀ ♀.
- L. tuborum* subsp. *corticalis* var., Crawley, ibidem, Vol. 26, p. 107 (1914) ♂.
- L. tuborum* var. *corticalis*, Ern. André, Spec. Hym. Europe, Vol. 2, p. 298, 303 (1882) ♀ ♀.
- L. tuborum corticalis*, Ruzsky, Formic. Imp. Rossici, Vol. 1, p. 588 (1905) ♀ ♀.

- var. *korbi*, Emery, Oefvers. Finska Vet. Soc. Vol. 20, p. 10 (1898) ♀ ♀ (*tuborum* subsp. *corticalis* var.). Transcaucasie.
L. tuborum corticalis var. *korbi*, Ruzsky, Formic. Imp. Rossici, Vol. 1, p. 589 (1905).
var. *nylandero-corticalis*, Forel, Fourmis Suisse, p. 86 (1874) ♀.
L. corticalis var. *nylandero-corticalis*, Forel, Fauna Ins. Helvet. Hym. Form. p. 22, 25 (1915) ♀ ♂; Emery, Bull. Soc. Ent. Ital. Vol. 47, p. 175, 179, 183, 186, fig. 47, 5 (1916) ♀ ♀ ♂.
40. *L. curvithorax*, Bondroit, Ann. Soc. Ent. Fr. Vol. 87, p. 130, fig. 63a (1918) ♀. Mont-Dore.
41. *L. exilis*, Emery, Ann. Accad. Aspir. Natural. (2), Vol. 2, p. 15. pl. 1, f. 9 (1869) ♀. France mérid., Italie et îles, Algérie.
L. exilis, Emery, Bull. Soc. Ent. Ital. Vol. 47, p. 174, 179, 183, 186, fig. 47, 3, 50, 5 (1916) ♀ ♀ ♂.
L. tuborum var. *exilis*, Ern. André, Spec. Hym. Europe, Vol. 2, p. 299 (1882) ♀.
L. tuborum, subsp. *exilis*, Emery & Forel, Mitt. Schweiz. Ent. Ges. Vol. 8, p. 459 (1879); Ruzsky, Formic. Imp. Rossici, Vol. 1, p. 589 (1905); Emery, Ent. Mitt. Berlin, Vol. 3, p. 157, nota (1914).
L. tuborum st. *obscurior* var. *nitidulus*, Forel, Bull. Soc. Vaud. Sc. Nat. Vol. 30, p. 38 (1894) ♀ ♀.
L. tuborum exilis var. *ruficornis*, Emery, Oefvers. Finska Vet. Soc. Vol. 20, p. 12 (1898) ♀.
var. *darii*, Forel, Bull. Soc. Vaud. Sc. Nat. Vol. 47, p. 334 (1911) ♀. Smyrne, Dalmatie.
var. *leviceps*, Emery, Oefvers. Finska Vet. Soc. Vol. 20, p. 11 (1898) ♀. Italie moyenne; îles de la Toscane.
L. exilis var. *leviceps*, Emery, Bull. Soc. Ent. Ital. Vol. 47, p. 174, 179 (1916) ♀.
L. exilis var. *dichroa*, Emery, in Mantero, Ann. Mus. Stor. Nat. Genova, Vol. 41, p. 452 (1905) ♀.
var. *obscurior*, Forel, Ann. Soc. Ent. Belg. Vol. 34, C. R. p. 74 (1890) ♀ (*tuborum* var.) Algérie.
L. tuborum, subsp. *exilis* var. *obscurior*, Emery, Oefvers. Finska Vet. Soc. Vol. 20, p. 12 (1898). *L. exilis* var. *obscurior*, Santschi, Bull. Soc. Hist. Nat. Afrique Nord, Vol. 3, p. 12, fig. 6 (1911) ♀.
var. *specularis*, Emery, Oefvers. Finska Vet. Soc. Vol. 20, p. 12 (1898). Italie, Sardaigne, Espagne.
L. exilis var. *specularis*, Emery, Bull. Soc. Ent. Ital. Vol. 47, p. 174, 179 (1916) ♀.
subsp. *cretica*, Forel, Ann. Soc. Ent. Belg. Vol. 54, p. 23 (1910) ♀ ♀ (*creticus*). Crète.
42. *L. flavispinus*, Ern. André, Spec. Hym. Europe, Vol. 2, p. 302 (1888) ♀. Syrie.
L. flavispinus, Santschi, Bull. Soc. Hist. Nat. Afr. N. Vol. 3, p. 11, fig. 1 (1911) ♀.
L. nigrita var. *curvispinosus*, Ern. André, Ann. Soc. Ent. Fr. (6), Vol. 1, p. 72 (1881) ♀ nec Mayr.
subsp. *santschii*, Forel, Ann. Soc. Ent. Belg. Vol. 49, p. 172 (1905) ♀ ♀ ♂, Kairouan.
L. flavispinus st. *santschii* Santschi, Bull. Soc. Hist. Nat. Afr. N. Vol. 3, p. 11, fig. 3 (1911) ♀.
var. *amilcaris*, Santschi, ibidem, Vol. 3, p. 12, fig. 4 (1911) ♀. Tunis, Kairouan.
var. *crassispina*, Santschi, ibidem, Vol. 3, p. 11, fig. 2 (1911) ♀. Kairouan.
var. *rufescens*, Forel, Ann. Soc. Ent. Belg. Vol. 51, p. 206 (1907) ♀. Kairouan.
L. flavispinus var. *rufescens*, Santschi, Bull. Soc. Hist. Nat. Afr. N. Vol. 3, p. 11 (1911) ♀.
43. *L. gracilicornis*, Emery, Ann. Mus. Stor. Nat. Genova, Vol. 18, p. 450 (1882) ♀ ♀. Ténériffe.
44. *L. laciniatus*, Stitz, Mitt. Zool. Mus. Berlin, Vol. 8, p. 338, fig. 5 (1917) ♀. Algérie S. E.
45. *L. laurae*, Emery, Ann. Mus. Stor. Nat. Genova (2), Vol. 1, p. 380 (1884) ♀ ♀. Tunisie.
L. laurae, Ern. André, Spec. Hym. Europe, Vol. 2, p. 852 (1886) ♀; Santschi, Rev. Suisse Zool. Vol. 15, p. 332 (1907) ♀ ♂; Bull. Soc. Hist. Nat. Afr. N. Vol. 7, p. 61, fig. 7, 1 (1915) ♀.
var. *colettiae*, Santschi, ibidem, Vol. 7, p. 60, fig. 6 (1915) ♀. Kairouan.
subsp. *rosae*, Santschi, ibidem, Vol. 7, p. 60, fig. 7, 2 (1915) ♀. Kairouan.
46. *L. luteus*, Forel, Fourmis Suisse, p. 85 (1874) ♀ (*tuborum* st.) France m., Suisse, Italie, Syrie.
L. tuborum var. *luteus*, Ern. André, Spec. Hym. Europe, Vol. 2, p. 299, 304 (1882) ♀ ♀.
L. luteus, Emery, Bull. Soc. Ent. Ital. Vol. 47, p. 173, 178, fig. 46, 4 (1916) ♀.
47. *L. massiliensis*, Bondroit, Ann. Soc. Ent. Fr. Vol. 87, p. 133 (1918) ♀. Marseille.
48. *L. melnikovi*, Ruzsky, Formic. Imp. Rossici, Vol. 1, p. 599, fig. 143, 144 (1905) ♀. Kasan.

49. *L. naeviventris*, Santschi, Bull. Soc. Hist. Nat. Afr. N. Vol. 1, p. 62 (1910) ♀ ♀ ♂.
L. naeviventris, Santschi, ibidem, Vol. 7, p. 61, fig. 7, 3 (1915) ♀.
50. *L. nassonovi*, Ruzsky, Berlin. Ent. Zeitschr. Vol. 41, p. 72 (1896) ♀.
L. nassonovi, Ruzsky, Formic. Imp. Rossici, Vol. 1, p. 579, fig. 139 (1905) ♀.
 subsp. *volgensis*, Ruzsky, ibidem, Vol. 1, p. 582 (1905) ♀.
51. *L. niger*, Forel, Bull. Soc. Vaud. Sc. Nat. Vol. 30, p. 42 (1894) ♀ (*tuborum* st.).
L. niger, Forel, Ann. Soc. Ent. Belg. Vol. 57, p. 359 (1913) ♀; Emery, Bull. Soc. Ent. Ital. Vol. 47, p. 173, 178, fig. 46, 3 (1916) ♀.
 var. *grouvellei*, Bondroit, Ann. Soc. Ent. Fr. Vol. 87, p. 135 (1918) ♀ (*L. grouvellei*, an *nigri* var. ?)
52. *L. nigrita*, Emery, Ann. Mus. Stor. Nat. Genova, Vol. 12, p. 51 nota, fig. (1878) ♀.
L. nigrita, Ern. André, Spec. Hym. Europe, Vol. 2, p. 301, pl. 19, f. 14 (1882) ♀;
 Forel, Ann. Soc. Ent. Belg. Vol. 34, C. R. p. 75 (1890) ♀.
L. nigritus, Dalla Torre, Cat. Hym. Vol. 7, p. 125 (1893); Ruzsky, Formic. Imp. Rossici, Vol. 1, p. 604 (1905) ♀.
 var. *rupestris*, Forel, Bull. Soc. Vaud. Sc. Nat. Vol. 45, p. 377 (1909) ♀ ♀.
 var. *salambo*, Santschi, Bull. Soc. Hist. Nat. Afr. N. Vol. 4, p. 174 (1912) ♀.
53. *L. normandi*, Santschi, ibidem, Vol. 4, p. 173, fig. 3 (1912) ♀.
54. *L. nylanderi* (Förster), Hym. Stud. Heft 1, p. 53 (1850) ♂ (*Myrmica*).
L. nylanderi, Mayr, Verh. Zool.-bot. Ver. Wien, Vol. 5, p. 447 (1855) ♀ ♀ ♂;
 Europ. Formicid. p. 59, 60 (1861); Schenck, Progr. Gymnas. Weilburg, p. 16 (1864) ♀ ♀ ♂; Donisthorpe, Brit. Ants, p. 155 (1915); Forel, Fauna Ins. Helvet. Hym. Form. p. 22, 24, 25 (1915); Emery, Bull. Soc. Ent. Ital. Vol. 47, p. 175, 181, 183, 186, fig. 48, 1, 50, 4 (1916) ♀ ♀ ♂.
L. tuborum st. *nylanderi*, Forel, Fourmis Suisse, p. 85, 87, 88 (1874) ♀ ♀ ♂.
L. tuborum var. *nylanderi*, Ern. André, Spec. Hym. Europe, Vol. 2, p. 300, 304, 305 (1882) ♀ ♀ ♂.
L. tuborum nylanderi, Ruzsky, Formic. Imp. Rossici, Vol. 1, p. 597 (1905) ♀ ♀ ♂.
Myrmica cingulata, Schenck, Jahrb. Ver. Nat. Nassau, Vol. 8, p. 104, 144 (1852) ♀ ♀ ♂.
Myrmica tuborum, Curtis, Trans. Linn. Soc. Lond. Vol. 21, p. 216 (1854).
 var. *nylandero-unifasciata*, Forel, Fourmis Suisse, p. 86 (1874) ♀.
 var. *parvula* (Schenck), Jahrb. Ver. Nat. Nassau, Vol. 8, p. 103, 140 (1852) ♀ (*Myrmica*).
L. parvulus, Mayr, Verh. Zool.-bot. Ges. Wien, Vol. 5, p. 448 (1855) ♀ ♀.
L. nylanderi var. *parvulus*, Forel, Fourmis Suisse, p. 86 (1874); Fauna Ins. Helvet. Hym. Form. p. 22, 24 (1915) ♀ ♀; Emery, Bull. Soc. Ent. Ital. Vol. 47, p. 175, 181, 183 (1916) ♀ ♀.
L. tuborum var. *parvulus*, Ern. André, Spec. Hym. Europe, Vol. 2, p. 300 (1888) ♀.
 subsp. *lichtensteini*, Bondroit, Ann. Soc. Ent. Fr. Vol. 87, p. 123 (1918) ♀ ♀ ♂ (*L. lichtensteini*).
 subsp. *tebessae*, Forel, Ann. Soc. Ent. Belg. Vol. 34, C. R. p. 74 (1890) ♀ ♀ (*tuborum* st.).
 var. *atomus*, Forel, ibidem, Vol. 49, p. 173 (1905) ♀.
 var. *gentilis*, Santschi, Bull. Soc. Hist. Nat. Afrique Nord, Vol. 9, p. 36 (1918) ♀.
55. *L. oraniensis*, Forel, Bull. Sc. Vaud. Sc. Nat. Vol. 30, p. 34 (1894) ♀ ♀.
56. *L. rabaudi*, Bondroit, Ann. Soc. Ent. Fr. Vol. 87, p. 129, fig. 64 (1918) ♀ ♀.
57. *L. racovitzai*, Bondroit, ibidem, Vol. 87, p. 133 (1918). ♀ ♀.
58. *L. rusticus*, Santschi, Bull. Soc. Hist. Nat. Afrique Nord, Vol. 9, p. 36 (1918) ♀.
59. *L. schaufussi*, Forel, Nunquam otiosus, n. 465 (1879) ♀ (*Aphaenogaster*).
Aphaenogaster schaufussi, Ern. André, Spec. Hym. Europe, Vol. 2, p. 348 nota (1882) ♀.
L. schaufussi, Forel, Ann. Soc. Ent. Belg. Vol. 34, C. R. p. 72 (1890).
60. *L. semenovi*, Ruzsky, Hor. Soc. Ent. Ross. Vol. 36, p. 311 (1903) ♀ (subg. *Temnothorax*).
L. semenovi, Ruzsky, Formic. Imp. Rossici, Vol. 1, p. 605, fig. 146, 147 (1905) ♀.
61. *L. serviculus*, Ruzsky, Zool. Jahrb. Syst. Vol. 17, p. 476 (1902) ♀.
L. serviculus, Ruzsky, Formic. Imp. Rossici, Vol. 1, p. 601, fig. 145 (1905) ♀.
 var. *brauneri*, Ruzsky, ibidem, Vol. 1, p. 603 (1905) ♀.
62. *L. submulicus*, Emery, Ann. Mus. Stor. Nat. Genova, Vol. 46, p. 261 (1915) ♀ ♀.

Kairouan.

Russie orientale, Sibérie.

Russie orientale.

France mér., Ligurie, Catalogne.

Briançon (Hautes-Alpes).

Afrique N., Caucase.

Algérie : Talmét.

Tunisie : Le Kef.

Tunisie : Le Kef.

Europe moyenne et méridionale, Caucase.

Suisse.

Avec le type, Algérie.

France mérid. Italie.

Algérie orientale.

Tunisie.

Tunisie.

Algérie Ouest.

France méridionale.

Pyrénées or., Catalogne.

Tunisie : Ain Draham.

Espagne : Valencia.

Transcaspié, Astrachan.

Sibérie O.

Caucase.

Tanger.

63. *L. tristis*, Bondroit, Ann. Soc. Ent. Fr. Vol. 87, p. 129, fig. 62 b (1918) ♀. Puy-de-Dôme.
64. *L. tuberum* (Fabricius), Syst. Ent. p. 393 (1775) [*Formica*] (1). Presque toute l'Europe et les contrées voisines.
- Formica tuberum*, Fabricius, Syst. Piez, p. 407 (1804).
- Manica tuberum*, Jurine, Nouv. Meth. Class. Hym. p. 279 (1807).
- Myrmica tuberum*, Lepeletier, Hist. Nat. Ins. Hym. Vol. 1, p. 183 (1838).
- L. tuberum*, sensu lato, Forel, Fourmis Suisse, p. 84, 87, 88 (1874) ♀ ♀♂.
- Formica tuberosa*, Latreille, Fourmis, p. 259 (1802).
- Myrmica tuberosa*, Latreille, Hist. Nat. Crust. Ins. Vol. 13, p. 259 (1805).
- subsp. *tuberum* (Fabricius), Nylander. Europe excepté l'extrême nord, Caucase; Algérie : Bône.
- Myrmica tuberum*, Nylander, Act. Soc. Sc. Fennicae, Vol. 2, p. 939, pl. 18 fig 6; p. 1057 (1846) ♀ ♀.
- L. tuberum*, Mayr, Verh. Zool.-bot. Ver. Wien, Vol. 5, p. 442 (1855) ♀ ♀; Europ. Formicid, p. 59, 60 (1861) ♀ ♀; Ern. André, Spec. Hym. Europe, Vol. 2, p. 298, 303, 305 (1882) ♀ ♀♂; Donisthorpe, Brit. Ants, p. 162 fig. 77, 78 (1915) ♀ ♀♂.
- Myrmica* (*L.*) *tuberum*, Nylander, Ann. Sc. Nat. Zool. (4), Vol. 5, p. 91 (1856) ♀.
- L. tuberum*, st. *tuberum*, Forel, Fourmis Suisse, p. 85, 87 (1874) ♀ ♀; Fauna Ins. Helvet. Hym. Form. p. 23, 24, 25 (1915) ♀ ♀♂; Emery, Bull. Soc. Ent. Ital. Vol. 47, p. 174, 180, 183, 187, fig. 47, 2, 50, 2 (1916) ♀ ♀♂.
- L. tuberum* (*typicus*) Ruzsky, Formic. Imp. Rossici, Vol. 1, p. 583 (1905) ♀ ♀♂.
- Myrmica unifasciata*, Curtis, Trans. Linn. Soc. Lond. Vol. 21, p. 216 (1854); Fred. Smith, Trans. Ent. Soc. Lond. (2), Vol. 3, p. 128 (1855) ♀ ♀♂.
- L. unifasciata*, Edw. Saunders, ibidem, p. 220 (1880) (2).
- Stenamma albipennis*, Curtis, Trans. Linn. Soc. Lond. Vol. 21, p. 218 (1854) ♂.
- var. *melanocephala*, Emery, Bull. Soc. Ent. Ital. Vol. 2, p. 197 (1870) ♀ Corse, Ligurie, Bulgarie.
- (*L. melanocephalus*).
- L. tuberum* var. *melanocephalus*, Ern. André, Spec. Hym. Europe, Vol. 2, p. 298 (1882) ♀; Emery, Bull. Soc. Ent. Ital. Vol. 47, p. 174, 180 (1916) ♀.
- L. tuberum* st. *melanocephalus*, Forel, Ann. Soc. Ent. Belg. Vol. 34, C. R. p. 74 (1890) ♀.
- var. *nigriceps*, Mayr, Verh. Zool.-bot. Ver. Wien, Vol. 5, p. 441 (1855) ♀ (*L. nigriceps*). Europe moyenne.
- L. tuberum* st. *nigriceps*, Forel, Fourmis Suisse, p. 85, 87 (1874) ♀ ♀.
- L. tuberum*, var. *nigriceps*, Ern. André, Spec. Hym. Europe, Vol. 2, p. 298, 303 (1882) ♀ ♀; Ruzsky, Formic. Imp. Rossici, Vol. 1, p. 585 (1905); Forel, Fauna Insect. Helvet. Hym. Form. p. 23, 24 (1915) ♀ ♀; Emery, Bull. Soc. Ent. Ital. Vol. 47, p. 174, 180, 183 (1916) ♀ ♀.
- var. *pyrenaea*, Bondroit, Ann. Soc. Ent. Fr. Vol. 87, p. 126 (1918) ♀ ♀ (*L. nigriceps* var.). Pyrénées.
- Myrmica* (*L.*) *tuberum*, Nylander, Ann. Sc. Nat. Zool. (4), Vol. 5, p. 91 (1856) ♀.
- var. *tubero-nigriceps*, Forel, Fourmis Suisse, p. 86, 88, 89 (1874) ♀ ♀♂. Suisse.
- subsp. *affinis*, Mayr, Verh. Zool.-bot. Ver. Wien, Vol. 5, p. 442 (1855) ♀ (*L. affinis*). Allemagne, Suisse, Alpes, Turkestan.
- L. affinis*, Mayr, Europ. Formicid. p. 59 (1861) ♀.
- L. tuberum* st. *affinis*, Forel, Fourmis Suisse, p. 85, 88 (1874) ♀ ♀; Crawley, Ent. Record, Vol. 26, p. 107 (1914) ♂; Forel, Fauna Insect. Helvet. Hym. Form. p. 23, 24 (1915) ♀ ♀; Emery, Bull. Soc. Ent. Ital. Vol. 47, p. 174, 180, 183, fig. 47, 1 (1916) ♀ ♀.
- L. tuberum*, var. *affinis*, Ern. André, Spec. Hym. Europe, Vol. 2, p. 299, 303 (1882) ♀ ♀.
- L. tuberum affinis*, Ruzsky, Formic. Imp. Rossici, Vol. 1, p. 590 (1905) ♀.
- L. tirolensis*, Gredler, Progr. Gymnas. Botzen (1858), p. 25, ♀; Mayr, Europ. Formicid p. 59 (1861); Emery, Ent. Mitt. Berl. Vol. 3, p. 158, nota (1914).
- var. *tubero-affinis*, Forel, Fourmis Suisse, p. 86, 88 (1874) ♀ ♀. Suisse.
- L. affinis* var. *tubero-affinis*, Forel, Fauna Ins. Helvet. Hym. Form. p. 23, 24, 25 (1915) ♀ ♀♂.
- subsp. *alpina*, Ruzsky, Soc. Natural. Univ. Kasan (en Russe), N. 206, p. 22 (1902) ♀. Caucase.
- L. tuberum alpinus*, Ruzsky, Formic. Imp. Rossici, Vol. 1, p. 598, fig. 138, 2 (1905) ♀.
- subsp. *kirillovi*, Ruzsky, ibidem, Vol. 1, p. 591, fig. 140 (1905) ♀. Turkestan.
- subsp. *interrupta* (Schenck), Jahrb. Ver. Nat. Nassau, Vol. 8, p. 106, 140, 145 (1852) ♀ ♀ (*Myrmica*). Europe centrale et méridion. en partie, Iles Britanniques.

(1) Je cite les auteurs anciens sous la rubrique *L. tuberum*, sensu lato, Forel, et je renvoie le lecteur pour une énumération plus détaillée au *Catalogus Hymenopterorum*, de Dalla Torre.

(2) D'après M. Donisthorpe, tous les auteurs anglais ont confondu la forme *tuberum* type avec l'*unifasciatus*; cette dernière forme n'a jamais été trouvée dans la Grande-Bretagne.

- L. interruptus*, Mayr, Verh. Zool.-bot. Ver. Wien, Vol. 5, p. 446 (1855); Europ. Formicid. p. 59, 60 (1861) ♀ ♀ ♂; Donisthorpe, Brit. Ants, p. 106, fig. 79, 80 (1915) ♀ ♀ ♂.
- L. tuborum* st. *interruptus*, Forel, Fourmis Suisse, p. 85, 87, 88 (1874) ♀ ♀ ♂; Fauna Ins. Helvet. Hym. Form. p. 24, 25 (1915) ♀ ♀ ♂; Emery, Bull. Soc. Ent. Ital. Vol. 47, p. 175, 181, 184, 187, fig. 50, 2 (1916) ♀ ♀ ♂.
- L. tuborum* var. *interruptus*, Ern. André, Spec. Hym. Europe, Vol. 2, p. 299, 304, 305 (1882) ♀ ♀ ♂.
- Myrmica* (*L.*) *simpliciuscula*, Nylander, Ann. Sc. Nat. (4), Vol. 5, p. 92, pl. 3, f. 40 (1856) ♀.
- var. *nitidiceps*, Forel, Ann. Soc. Ent. Belg. Vol. 34, C. R. p. 74 (1890) ♀. Tunisie.
- var. *tubero-interrupta*, Forel, Fourmis Suisse, p. 86, 88 (1874) ♀ ♀. Savoie.
- L. tuborum* st. *interruptus* var. *tubero-interruptus*, Forel, Fauna Ins. Helvet. Hym. Form. p. 24, 25 (1915) ♀ ♂.
- subsp. *oxiana*, Ruzsky, Formic. Imp. Rossici, Vol. 1, p. 592 (1905) ♀. Bucharra.
- subsp. *spinosa*, Forel, Bull. Soc. Vaud. Sc. Nat. Vol. 30, p. 38 (1894) ♀ (st. *unifasciatus* var. *spinosus*) ♀. Algérie: Bône.
- L. tuborum*, subsp. *spinosus*, Forel, ibidem, Vol. 45, p. 377 (1909) ♀.
- var. *nivalis*, Forel, ibidem, Vol. 45, p. 377 (1909) ♀ ♀. Algérie: Talmat.
- subsp. *stipacea*, Ruzsky, Formic. Imp. Rossici, Vol. 1, p. 586 (1905) ♀. Russie or., Sibérie.
- subsp. *tyndalei*, Forel, Bull. Soc. Vaud. Sc. Nat. Vol. 45, p. 373 (1909) ♀. Algérie: Batna.
- subsp. *unifasciata* (Latreille), Ess. Fourm. Fr. p. 47 (1798) (*Formica*). Europe moyenne et méridion.; manque dans les îles Britan.
- Formica unifasciata*, Latreille, Fourmis, p. 257 (1802) ♀ ♀.
- Manica unifasciata*, Jurine, Nouv. Méth. Class. Hym. p. 279 (1807).
- Myrmica unifasciata*, Latreille, Gen. Crust. Ins. Vol. 4, p. 131 (1809); Nylander, Act. Soc. Sc. Fennicae, Vol. 3, p. 44 (1849) ♀ ♀; Schenck, Jahrb. Ver. Nat. Nassau, Vol. 8, p. 101, 140 (1852) ♀ ♀ ♂.
- L. unifasciatus*, Mayr, Verh. Zool.-bot. Ver. Wien, Vol. 5, p. 444 (1855); Europ. Formicid. p. 59, 60 (1861) ♀ ♀ ♂.
- L. tuborum* st. *unifasciatus*, Forel, Fourmis Suisse, p. 85, 87, 89 (1874); Fauna Ins. Helvet. Hym. Form. p. 23, 24, 25 (1915) ♀ ♀ ♂; Emery, Bull. Soc. Ent. Ital. Vol. 47, p. 175, 181, 184, 187 (1916) ♀ ♀ ♂.
- L. tuborum* var. *unifasciatus*, Ern. André, Spec. Hym. Europe, Vol. 2, p. 299, 304, 305 (1882) ♀ ♀ ♂.
- L. tuborum* *unifasciatus* Ruzsky, Formic. Imp. Rossici, Vol. 1, p. 593, fig. 141, 142 (1905) ♀ ♀ ♂.
- L. anoplogynus*, Emery, Ann. Accad. Aspir. Natural. (2), Vol. 2, p. 15 (1869) ♀ ♀.
- var. *stägeri*, Forel, Bull. Soc. Vaud. Sc. Nat. Vol. 51, p. 251 (1917) ♀ ♀ ♂. Suisse (Valais).
- var. *taurica*, Ruzsky, Soc. Natural. Univ. Kasan (en russe), N. 206, p. 22 (1902) ♀. Crimée.
- L. tuborum* *unifasciatus* var. *tauricus*, Ruzsky, Formic. Imp. Rossici, Vol. 1, p. 596 (1905) ♀.
- var. *unifasciato-interrupta*, Forel, Fourmis Suisse, p. 86, 89 (1874) ♀ ♂. Suisse.
- L. tuborum* st. *unifasciatus* var. *unifasciato-interruptus*, Forel, Fauna Ins. Helvet. Hym. Form. p. 23, 25 (1915) ♀ ♂; Emery, Bull. Soc. Ent. Ital. Vol. 47, p. 175, 181 (1916) ♀.
- var. *unifasciato-nigricepsoides*, Forel, Fourmis Suisse, p. 86 (1874) ♀. Suisse.

ESPÈCES DE L'INDE

65. *L. fultoni*, Forel, Rev. Suisse Zool. Vol. 10, p. 229 (1902) ♀. Himalaya N. O., Dharmasala.
- L. fultoni*, Bingham, Fauna Brit. India, Hym. Vol. 2, p. 215, 216 (1903) ♀.
66. *L. inermis*, Forel, Rev. Suisse Zool. Vol. 10, p. 229 (1902) ♀. Dharmasala.
- L. inermis*, Bingham, Fauna Brit. India, Hym. Vol. 2, p. 215 (1903) ♀.
67. *L. rothneyi*, Forel, Rev. Suisse Zool. Vol. 10, p. 228 (1902) ♀. Himalaya, Sikkim, Inde centrale.
- L. rothneyi*, Bingham, Fauna Brit. India, Hym. Vol. 2, p. 215, 217, fig. 77 (1903) ♀.
- var. *simlensis*, Forel, Rev. Suisse Zool. Vol. 12, p. 22 (1904) ♀. Simla.
- subsp. *schurri*, Forel, ibidem, Vol. 10, p. 231 (1902) ♀. Inde centrale.
- L. schurri*, Bingham, Fauna Brit. India Hym. Vol. 2, p. 215, 218 (1903) ♀.
68. *L. wroughtoni*, Forel, Rev. Suisse Zool. Vol. 12, p. 22 (1904) ♀. Liddar Valley.

ESPÈCES DE L'AMÉRIQUE SEPTENTRIONALE ET CENTRALE

69. *L. andrei*, Emery, Zool. Jahrb. Syst. Vol. 8, p. 322, pl. 8, f. 15 (1895) ♀. Californie.
L. andrei, Wheeler, Proc. Acad. Nat. Sc. Philad. p. 256 (1903) ♀.
70. *L. eldoradoensis*, Wheeler, Bull. Amer. Mus. Nat. Hist. Vol. 34, p. 414 (1915) ♀. Colorado.
71. *L. furunculus*, Wheeler, Journ. New York Ent. Soc. Vol. 17, p. 82 (1909) ♀. Colorado.
72. *L. manni*, Wheeler, ibidem, Vol. 22, p. 53 (1914) ♀ ♀ ♂. Mexique.
73. *L. melanderi*, Wheeler, ibidem, Vol. 17, p. 81 (1909) ♀. Idaho.
74. *L. neomexicanus*, Wheeler, Proc. Acad. Nat. Sc. Philad. p. 248, pl. 12, f. 18 (1903) ♀. New Mexico.
75. *L. nevadensis*, Wheeler, ibidem, p. 252, pl. 12, f. 20 (1903) ♀ ♀ ♂. Nevada.
 subsp. *rudis*, Wheeler, Proc. Amer. Acad. Art. Sc. Boston, Vol. 52, p. 508 (1917) ♀ ♀. Californie.
76. *L. nitens*, Emery, Zool. Jahrb. Syst. Vol. 8, p. 323, pl. 8, f. 16 (1895) ♀. Utah, Californie, Colorado.
L. nitens, Wheeler, Proc. Acad. Nat. Sc. Philad. p. 244, pl. 12, f. 15 (1903) ♀.
 var. *heathii*, Wheeler, ibidem, p. 245 (1903) ♀. Californie.
 var. *mariposa*, Wheeler, Proc. Amer. Mus. Acad. Art. Sc. Boston, Vol. 52, p. 507 (1917) ♀. Californie.
 subsp. *occidentalis*, Wheeler, Proc. Acad. Nat. Sc. Philad. p. 245 (1903) ♀. Washington.
77. *L. obturator*, Wheeler, ibidem, p. 249, pl. 12, f. 19 (1903) ♀ ♀ ♂. Texas.
78. *L. schmittii*, Wheeler, ibidem, p. 242, pl. 12, f. 14 (1903) ♀. Colorado.
79. *L. silvestrii*, Santschi, Bull. Soc. Ent. Ital. Vol. 41, p. 6 (1909) ♀ Arizona.
 (*Tetramorium*).
80. *L. stollii*, Forel, Bull. Soc. Vaud. Sc. Nat. Vol. 20, p. 352 (1884) ♀ ♂. Guatemala.
81. *L. terrigena*, Wheeler, Proc. Acad. Nat. Sc. Philad. p. 254, pl. 12, f. 21 (1903) ♀ ♀. Texas.
82. *L. texanus*, Wheeler, ibidem, p. 245, pl. 12, f. 16 (1903) ♀ ♀ ♂. Texas.
 subsp. *davisi*, Wheeler, Bull. Amer. Mus. Nat. Hist. Vol. 21, p. 385 (1905) ♀ ♀. N. Jersey.
83. *L. tricarinatus*, Emery, Zool. Jahrb. Syst. Vol. 8, p. 321, pl. 8, f. 14 (1895) ♀. S. Dakota.
L. tricarinatus, Wheeler, Proc. Acad. Nat. Sc. Philad. p. 247, pl. 12, f. 17 (1903) ♀.

Antennes de 11 articles (♀ et ♀).

ESPÈCE D'EUROPE

84. *L. flavicornis*, Emery, Bull. Soc. Ent. Ital. Vol. 2, p. 197 (1870) ♀ ♀. Italie.
L. flavicornis, Ern. André, Spec. Hym. Europe, Vol. 2, p. 294, 302 (1882); ♀ ♀;
 Emery, Mem. Accad. Sc. Bologna (5), Vol. 5, p. 301 (1895) ♂; Emery,
 Bull. Soc. Ent. Ital. Vol. 47, p. 176, 182, 184, 185 (1916) ♀ ♀ ♂.
L. acervorum st *flavicornis*, Forel, Fourmis Suisse, p. 84, 87 (1874) ♀ ♀.
L. (Mychothorax) flavicornis, Forel, Fauna Ins. Helvet. Hym. Form. p. 26 (1915) ♀ ♀.

ESPÈCES DE L'AMÉRIQUE SEPTENTRIONALE

85. *L. bradleyi*, Wheeler, Psyche, Vol. 20, p. 113 (1913) ♀. Georgia.
86. *L. curvispinosus*, Mayr, Sitz.-ber. Akad. Wiss. Wien, Vol. 53, p. 508, pl. f. 13 (1866) ♀. Etats de l'Est de l'Union.
L. curvispinosus, Mayr, Verh. Zool.-bot. Ges. Wien, Vol. 36, p. 451, 453 (1886) ♀ ♀; Emery, Zool. Jahrb. Syst. Vol. 8, p. 317, 320 (1895); Wheeler, Proc. Acad. Nat. Sc. Philad. p. 239, pl. 12, f. 10 (1903) ♀ ♀.
Stenamma gallarum, Patton, Amer. Natural. Vol. 13, p. 126, nota (1879) ♀ ♀.
 subsp. *ambigua*, Emery, Zool. Jahrb. Syst. Vol. 8, p. 320 (1895) ♀. S. Dakota, New-York.
L. curvispinosus subsp. *ambiguus*, Wheeler, Proc. Acad. Nat. Sc. Philad. p. 241, pl. 12, f. 11 (1903) ♀.
87. *L. fortinodis*, Mayr, Verh. Zool.-bot. Ges. Wien Vol. 36, p. 451, 452 (1886) ♀ ♀. Maryland, Texas.
L. fortinodis, Emery, Zool. Jahrb. Syst. Vol. 8, p. 318, 321 (1895); Wheeler, Proc. Acad. Nat. Sc. Philad. p. 233, pl. 12, f. 8 (1903) ♀ ♀.

- var. *gilva*, Wheeler, ibidem, p. 235 (1903) ♀ ♀.
 var. *melanotica*, Wheeler, ibidem, p. 235 (1903) ♀ ♀.
 88. *L. longispinosus*, Roger, Berlin. Ent. Zeitschr. Vol. 7, p. 180 (1863) ♀. Texas.
 L. longispinosus, Mayr, Verh. Zool.-bot. Ges. Wien, Vol. 36, p. 451 (1886) ♀. Illinois.
 Emery, Zool. Jahrb. Syst. Vol. 8, p. 321 (1895) ♀ ♀; Wheeler, Proc. Etats de l'Est de l'Union.
 Acad. Nat. Sc. Philad. p. 236, pl. 12, f. 9 (1903) ♀ ♀ ♂.
 89. *L. rugatulus*, Emery, Zool. Jahrb. Syst. Vol. 8, p. 321 (1895) ♀. S. Dakota, Colorado.
 L. curvispinosus, subsp. *rugatulus*, Wheeler, Proc. Acad. Nat. Sc. Philad. p. 241, Washington, Montana.
 pl. 12, f. 12 (1903) ♀.
 L. rugatulus, Wheeler, Proc. Amer. Acad. Art. Sc. Boston, Vol. 52, p. 509, (1917).
 var. *cockerelli*, Wheeler, Proc. Acad. Nat. Sc. Philad. p. 241 (1903) ♀ ♀. N. Mexico.
 var. *mediorufa*, Wheeler, Proc. Amer. Acad. Art. Sc. Boston, Vol. 52, p. 510 Californie.
 (1917) ♀ ♀.
 subsp. *annecteus*, Wheeler, Proc. Acad. Nat. Sc. Philad. p. 242, pl. 12, f. 13 (1903) ♀. Colorado.
 subsp. *brunnescens*, Wheeler, Proc. Amer. Acad. Art. Sc. Boston, Vol. 52, p. 510 Colorado.
 (1917) ♀.
 90. *L. schaumii*, Roger, Berlin. Ent. Zeitschr. Vol. 7, p. 180 (1863) ♀. Pennsylvanie,
 L. schaumii, Mayr, Verh. Zool.-bot. Ges. Wien, Vol. 36, p. 451 (1886) ♂; Distr. Columbia.
 Emery, Zool. Jahrb. Syst. Vol. 8, p. 320 (1895); Wheeler, Proc. Acad.
 Nat. Sc. Philad. p. 232, pl. 12, f. 7 (1903) ♀ ♂.

3. SUBGENUS TEMNOTHORAX, MAYR

Temnothorax. Mayr, Europ. Formicid. p. 68 (1861).

Leptothorax, subgenus **Temnothorax**. Forel, Ann. Soc. Ent. Belg. Vol. 34, C. R. p. 72 (1890).

Caractères. — *Ouvrière.* — Corps élancé.

Antennes de 12 articles, massue de 3.

Corselet avec une impression dorsale marquée à la suture mésoépinothorale.

Poils simples, pas obtus ni en massue.

Du reste caractères du sous-genre *Leptothorax*.

Femelle. — Poils comme chez l'ouvrière.

Ailes comme dans le sous-genre *Leptothorax*.

Mâle. — Caractère du sous-genre précédent.

Type : *Myrmica recedens*, Nylander.

Distribution géographique des espèces. — Bassin de la Méditerranée.

91. *L. antgoni*, Forel, Bull. Soc. Vaud. Sc. Nat. Vol. 47, p. 333 (1911) ♀ ♀ Smyrne.
 (subg. *Temnoth.*).
 92. *L. arenarius*, Santschi, Ann. Soc. Ent. Fr. Vol. 77, p. 527 (1908) ♀ ♀ Kairouan.
 L. arenarius, Santschi, Bull. Soc. Hist. Nat. Afr. N. Vol. 1, p. 62 (1910) ♂;
 Santschi, ibidem, Vol. 7, p. 61, fig. 7, 4 (1915) ♀.
 L. (Temnoth.) arenarius, Santschi, ibidem, Vol. 9, p. 32 (1918).
 var. *fusciventris*, Santschi, ibidem, Vol. 3, p. 85 (1911) ♀, Kairouan.
 93. *L. delaparti*, Forel, Ann. Soc. Ent. Belg. Vol. 34, C. R. p. 72 (1890) ♀ ♀ Algérie E. 1300 m.
 (subg. *Temnoth.*).
 94. *L. foreli*, Santschi, Rev. Suisse Zool. Vol. 15, p. 330, fig. 7 (1907) ♀. Algérie E. 1300 m.
 L. (Temnoth.) foreli, Santschi, Bull. Soc. Hist. Nat. Afr. N. Vol. 9, p. 32 (1918). Algérie E. 1300 m.
 95. *L. hadrumetensis*, Santschi, ibidem, Vol. 9, p. 31 (1918) ♀ ♀. Tunisie : Sousse.
 96. *L. longipilosus*, Santschi, ibidem, Vol. 4, p. 174, fig. 4 (1912) ♀. Tunisie : Le Kef.
 L. (Temnoth.) longipilosus, Santschi, ibidem, Vol. 9, p. 32 (1918).
 97. *L. miserabilis*, Santschi, ibidem, Vol. 9, p. 32 (1918) ♀ (*Temnoth.*). Tunisie : Le Kef.
 98. *L. pallidipes*, Santschi, ibidem, Vol. 1, p. 61 (1910) ♀ ♀. Tunisie : Kairouan.
 L. (Temnoth.) pallidipes, Santschi, ibidem, Vol. 9, p. 32 (1918).

99. *L. recedens*, Nylander, Ann. Sc. Nat. Zool. (4), Vol. 5, p. 94, pl. 3, fig. 41 (1856) ♀ (*Myrmica*, subg. *L.*). France mérid., Italie et îles, Caucase, Tunisie.
T. recedens, Emery, Ann. Accad. Asp. Natural. Napoli (2), Vol. 2, p. 18 (1869) ♀ ♀; Forel, Fourmis Suisse, p. 83 (1874) ♀ ♀ ♂; Ern. André, Spec. Hym. Europe, Vol. 2, p. 308, 309 (1882) ♀ ♀ ♂.
L. (T.) recedens, Forel, Ann. Soc. Ent. Belg. Vol. 34, C. R. p. 72 (1890); Ruzsky, Formic. Imp. Rossici, Vol. 1, p. 607 (1905) ♀; Forel, Fauna Insect. Helvet. Hym. Form. p. 27 (1915) ♀ ♀ ♂; Emery, Bull. Soc. Ent. Ital. Vol. 47, p. 176, 177, 182, 186, fig. 46, 1 50, 1 (1916) ♀ ♀ ♂.
 var. *suberis*, Forel, Bull. Soc. Vaud. Sc. Nat. Vol. 30, p. 33 (1894) ♀. Algérie O.
 100. *L. rogeri*, Emery, Ann. Accad. Asp. Natural. Napoli (2), Vol. 2, p. 18 (1869) (*Temnoth.*). Grèce, Bulgarie, Crimée.
T. rogeri, Ern. André, Spec. Hym. Europe, Vol. 2, p. 308, 309 (1882) ♀ ♀.
L. (T) rogeri, Forel, Ann. Soc. Ent. Belg. Vol. 34, C. R. p. 72 (1890).
L. recedens, Roger, Berlin. Ent. Zeitschr. Vol. 3, p. 258 (1859) ♀ ♀.
T. recedens, Mayr, Europe Formicid. p. 69 (1861) ♀ ♀.
T. recedens st. *rogeri*, Emery & Forel, Mitt. Schweiz. Ent. Ges. Vol. 5, p. 459 (1879).
L. (T) recedens rogeri, Ruzsky, Formic. Imp. Rossici, Vol. 1, p. 609 (1905) ♀.
 101. *L. tenuispinus*, Santschi, Ann. Soc. Ent. Belg. Vol. 55, p. 285 (1911) ♀. Tunisie : Le Kef.
L. tenuispinus Santschi, Bull. Soc. Hist. Nat. Afr. N. Vol. 4, p. 175, fig. 5 (1912) ♀.
L. (Temneth.) tenuispinus, Santschi, ibidem, Vol. 9, p. 32 (1918).

4. SUBGENUS DICHOTHORAX, EMERY

Leptothorax, subgenus **Dichothorax**. Emery, Zool. Jahrb. Syst. Vol. 8, p. 323 (1895).

Caractères. — *Ouvrière.* — Corps trapu.

Epistome bombé, avec une faible carène médiane.

Antennes de 12 articles à massue de 3.

Corselet avec une forte impression à la suture mésoépinotale; promésonotum fortement bombé.

Poils simples ou légèrement obtus.

Femelle et mâle. — Aile antérieure à cellule radiale longue et ouverte, discoïdale nulle.

Poils simples.

Du reste comme dans le sous-genre *Leptothorax*.

Type. — *L. (Dichothorax) pergandei*, Emery.

Distribution géographique des espèces. — Amérique du Nord: depuis Washington jusqu'au Texas et à la Floride.

102. *L. floridanus*, Emery, Zool. Jahrb. Syst. Vol. 8, p. 318, 324 (subg. *D.*) (1895) ♀. Florida, N. Carolina.
L. (D.) floridanus, Wheeler, Proc. Acad. Nat. Sc. Philad. p. 259 (1903) ♀.
 103. *L. pergandei*, Emery, Zool. Jahrb. Syst. Vol. 8, p. 318, 323, pl. 8, f. 13 (subg. *D.*) (1895) ♀ ♀ ♂. Distr. Columbia, N. Carolina, Texas.
L. (D.) pergandei, Wheeler, Proc. Acad. Nat. Sc. Philad. p. 256, pl. 12, f. 23 (1903) ♀ ♀ ♂.

5. SUBGENUS MYCHOTHORAX (RUZSKY), EMERY EMEND

Leptothorax, subgenus **Mychothorax** (part.). Ruzsky, Fourmis Gouv. Arkangelsk, Bull. Soc. Géogr. Russe (en russe), p. 288 (1904).

Leptothorax, subgenus **Mychothorax**. Emery, Boll. Labor. Zool. Scuola Agr. Portici, Vol. 10, p. 24 (1915).

Caractères. — *Ouvrière.* — Antennes de 11 articles, massue de 3 articles, bien accusée.

Corselet impressionné à la suture mésoépinotale.

Pétiole court et haut, brièvement ou nullement pédonculé.

Du reste caractères du sous-genre *Leptothorax*.

Femelle. — Très peu plus grande que l'ouvrière.

Corselet étroit; pronotum débordant le mésonotum; celui-ci peu convexe.

Aile antérieure à cellule radiale longue et ouverte, pourvue de discoïdale (Pl. 5, Fig. 8).

Mâle. — Mandibules courtes.

Antennes de 12 articles; scape court; 1^{er} article du funicule plus court que le suivant; pas de massue distincte (Fig. 86).

Ailes comme la femelle.

Type. — *Formica acervorum*, F.

Distribution géographique des espèces. — Amérique du Nord, Europe septentrionale et moyenne, montagnes des presqu'îles de la Méditerranée, Caucase, Asie septentrionale.

104. *L. acervorum* (Fabricius), Ent. Syst. Vol. 2, p. 358 (1793) ♀ (*Formica*) [Pl. 5, Fig. 8, 8 b, 10] (1).

Formica acervorum, Fabricius, Syst. Piez. p. 407 (1804).

Myrmica acervorum, Zetterstedt, Insect. Lappon, Vol. 1, p. 451 (1838) ♀ ♀; Nylander, Acat Soc. Sc. Fennicae, Vol. 2, p. 936, pl. 18, f. 7, 35; ibidem, p. 1060 (1846) ♀ ♀ ♂.

L. acervorum, Mayr, Verh. Zool.-bot. Ver. Wien, Vol. 5, p. 436 (1855); Europ. Formicid. p. 58, 59, 60 (1861) ♀ ♀ ♂; Forel, Fourmis Suisse, p. 84, 86, 88 (1874) ♀ ♀ ♂; Ern. André, Spec. Hym. Europe, Vol. 2, p. 294, 302, 306 (1882) ♀ ♀ ♂; Donisthorpe, Brit. Ants, p. 147, pl. 8 (1915) ♀ ♀ ♂.

L. (M.) acervorum, Ruzsky, Formic. Imp. Rossici, Vol. 1, p. 609, fig. 148-150 (1905); Forel, Fauna Ins. Helvet. Hym. Form. p. 26 (1915); Emery, Bull. Soc. Ent. Ital. Vol. 47, p. 176, 182, 184, 185, fig. 49, 2 (1916) ♀ ♀ ♂.

Formica graminicola, Latreille, Fourmis, p. 255, (1802) ♀ ♀, nec ♂.

Myrmica lacteipennis, Zetterstedt, Insect. Lappon, Vol. 1, p. 452 (1838) ♂.

var. *nigrescens*, Ruzsky, Formic. Imp. Rossici, Vol. 1, p. 614 (1905) ♀.

var. *supera*, Ruzsky, ibidem, Vol. 1, p. 614 (1905) ♀.

subsp. *canadensis*, Provancher, Addit. Faune Canada, Hym. p. 245 (1887) ♀ ♀ ♂ (*L. canadensis*).

L. canadensis, Emery, Zool. Jahrb. Syst. Vol. 8, p. 318 (1895) ♀.

L. acervorum var. *canadensis*, Ern. André, Rev. Ent. Caen, Vol. 6, p. 295 (1887) ♀.

L. acervorum subsp. *canadensis*, Wheeler, Proc. Acad. Nat. Sc. Philad. p. 225, pl. 12, f. 4 (1903) ♀ ♀.

var. *calderoni*, Forel, Deutsche Ent. Zeitschr. p. 617 (1914) ♀ ♀.

var. *convivialis*, Wheeler, Proc. Acad. Nat. Sc. Philad. p. 228 (1903) ♀.

L. canadensis subsp. *obscurus*, Viereck, Trans. Amer. Ent. Soc. Vol. 29 (1903).

var. *kincaidi*, Pergande, Proc. Washington, Acad. Sc. Vol. 2, p. 520 (1900) ♀ ♀ (*L. yankee* var.).

L. acervorum subsp. *canadensis* var. *kincaidi*, Wheeler, Proc. Acad. Nat. Sc. Philad. p. 228 (1903) ♀ ♀.

var. *yankee*, Emery, Zool. Jahrb. Syst. Vol. 8, p. 319 (1895) ♀ (*L. canadensis* var.).

L. acervorum subsp. *canadensis*, var. *yankee*, Wheeler, Proc. Acad. Nat. Sc. Philad. p. 227, pl. 12, f. 5 (1903) ♀.

subsp. *crassipilis*, Wheeler, Proc. Amer. Acad. Art. Sc. Boston, Vol. 52, p. 513 (1917) ♀ ♀ ♂.

105. *L. emersoni*, Wheeler, Amer. Natural. Vol. 35, p. 433-436 (1901) ♀ ♀ ♂. Connecticut.

L. emersoni, Wheeler, Proc. Acad. Nat. Sc. Philad. p. 230, pl. 12 f. 6 (1903) ♀ ♀ ♂.

subsp. *glacialis*, Wheeler, Bull. Wisconsin Nat. Hist. Soc. Vol. 5, p. 71 (1907) ♀ ♀ ♂. Colorado.

subsp. *hirtipilis*, Wheeler, Proc. Amer. Acad. Art. Sc. Boston, Vol. 52, p. 515 (1917) ♀. Alberta.

Europe septentrionale et moyenne, Montagnes dans le Midi, Sibérie, Caucase, Asie centr.

Oural, Altaï.

Oural.

Canada, Nord des Etats-Unis.

Californie.

Wisconsin, Connecticut,

N. Mexico.

Alaska.

S. Dakota, Utah, Colorado.

Colorado.

(1) Latreille (*Fourmis*, p. 255), en queue de la description de sa *Formica graminicola*, transcrit la description de Fabricius de *F. acervorum*. Quant à *F. acervorum*, Latreille, (*Essai Fourmis*, Fr. p. 49), de l'aveu même de l'auteur (*Fourmis*, p. 250), c'est une var. de *F. rubra* (voir ma note à cette espèce, p. 38).

106. *L. hirticornis*, Emery, Zool. Jahrb. Syst. Vol. 8, p. 319 (1895) ♀. Distr. Columbia.
L. hirticornis, Wheeler, Proc. Acad. Nat. Sc. Philad. p. 224 (1903) ♀.
 var. *formidolosa*, Wheeler, Bull. Amer. Mus. Nat. Hist. Vol. 34, p. 415 (1915) ♀ ♀.
 var. *sibirica*, Forel, Ann. Soc. Ent. Belg. Vol. 43, p. 306 (1899) (*L. sibiricus*). Colorado.
L. hirticornis, Ruzsky, Formic. Imp. Rossici, Vol. 1, p. 622 (1905) ♀. Sibérie orientale.
107. *L. muscorum*, Nylander, Acta Soc. Sc. Fennicae, Vol. 2, p. 1054 (1846) ♀ ♀ ♂ (*Myrmica*). Europe bor. et moyenne;
 plus au sud, espèce des
 montagnes; Caucase,
 Asie centrale.
L. muscorum, Mayr, Verh. Zool.-bot. Ver. Wien. Vol. 5, p. 439 (1855); Europ.
 Formicid. p. 58, 60 (1861); Ern. André, Spec. Hym. Europe, Vol. 2,
 p. 294, 302, 306 (1882) ♀ ♀ ♂.
L. (M.) muscorum, Ruzsky, Formic. Imp. Rossici, Vol. 1, p. 616 (1905) ♀ ♀ ♂;
 Forel, Fauna Insect. Helvet. Hym. Form. p. 26 (1915) ♀ ♀ ♂; Emery,
 Bull. Soc. Ent. Ital. Vol. 47, p. 176, 182, 184, 185 (1916) ♀ ♀ ♂.
Myrmica (L.) muscorum, Nylander, Ann. Soc. Nat. Zool. (4), Vol. 5, p. 90, pl. 3,
 f. 10 (1856) ♀ ♀ ♂.
L. acervorum, st. *muscorum*, Forel, Fourmis Suisse, p. 84, 86, 88 (1874) ♀ ♀ ♂.
 var. *fagi*, Ruzsky, Formic. Imp. Rossici, Vol. 1, p. 619, fig. 151, 1 (1905) ♀. Caucase.
 var. *gredleri*, Mayr, Verh. Zool.-bot. Ver. Wien, Vol. 5, p. 439 (1855) ♀ ♀ (*L. gredleri*). Europe moyenne, Alpes.
L. gredleri, Europ. Formic. p. 58, 59 (1861) ♀ ♀; Schenck, Jahrb. Ver.
 Nat. Nassau, Vol. 16, p. 196 (1861) ♀ ♀ ♂.
L. muscorum var. *gredleri*, Forel, Fourmis Suisse, p. 84 (1874); Ern. André,
 Spec. Hym. Europe, Vol. 2, p. 295, 302 (1882) ♀ ♀; Forel, Fauna Insect.
 Helvet. Hym. Form. p. 26 (1915) ♀ ♀; Emery, Bull. Soc. Ent. Ital.
 Vol. 47, p. 176, 182, 184 (1916) ♀ ♀.
L. muscorum, Förster, Hym. Stud. Heft, 1, p. 59 (1850); Schenck, Jahrb. Ver.
 Nat. Nassau, Vol. 8, p. 99, 140 (1852) ♀ ♀ ♂ nec Nylander.
 var. *scamni* Ruzsky, Formic. Imp. Rossici, Vol. 1, p. 620, fig. 151, 2 (1905) ♀. Caucase.
 var. *septentrionalis*, Wheeler, Proc. Amer. Acad. Art. Sc. Boston, Vol. 52, p. 511
 (1917) ♀ ♀ ♂. Alberta, Brit. Columbia.
 var. *sordida*, Wheeler, Proc. Acad. Nat. Sc. Philad. p. 224, pl. 12, f. 2 (1903) ♀. S. Dakota, Colorado.
L. muscorum var., Emery, Zool. Jahrb. Syst. Vol. 8, p. 318 (1895).
 subsp. *flavescens*, Ruzsky, Formic. Imp. Rossici, Vol. 1, p. 621 (1905). Oural.
108. *L. provancheri*, Emery, Zool. Jahrb. Syst. Vol. 8, p. 320 (1890) ♀. Canada.
L. provancheri, Wheeler, Proc. Acad. Nat. Sc. Philad. p. 229 (1903) ♀.
L. tuberum, Provancher, Natural. Canad. Vol. 5, p. 3592 (1881); Ent. Canad.
 Hym. p. 602 (1883) ♀.

3. GENUS MYRMOXENUS, RUZSKY

Myrmoxenus. Ruzsky, Zool. Jahrb. Syst. Vol. 17, p. 474 (1902).

Caractères. — Ouvrière et femelle. — Palpes maxillaires de 5 articles, labiaux de 3.

Antennes de 12 articles à massue de 3, plus longue que le reste du funicule.

Pétiole court, sans pédoncule antérieur; il porte en dessous un appendice dentiforme comprimé et dirigé en avant; postpétiole avec une petite dent en dessous.

Du reste, caractères de forme et poils du sous-genre *Leptothorax*.

Mâle. — D'après la description et les figures de Ruzsky, le ♂ de ce genre ne diffère en rien du sous-genre *Leptothorax*, si ce n'est par son aile antérieure qui a la cellule radiale ouverte.

Antennes de 13 articles.

Ethologie. — M. Ruzsky a trouvé l'unique espèce jusqu'ici connue, vivant en symbiose avec *Leptothorax serviculus*, Ruzsky, à peu près comme *Strongylognathus* avec *Tetramorium caespitum*.

Distribution géographique de l'espèce. — Sibérie occidentale.

1. *M. gordiagini*, Ruzsky, Zool. Jahrb. Syst. Vol. 17, p. 424, 8 fig. (1902) ♀ ♀ ♂. Sibérie O.
M. gordiagini, Ruzsky, Formic. Imp. Rossici, Vol. 1, p. 568, fig. 134, 135
 (1905); Emery, Deutsche Ent. Zeitschr. p. 553 (1908) ♀ ♀ ♂.

4. GENUS EPIMYRMA, EMERY

Epimyрма. Emery, Ann. Mus. Stor. Nat. Genova, Vol. 46, p. 262 (1915).

Formicoxenus (part.). Ern. André, Bull. Soc. Ent. Fr. p. 367 (1896); Emery, Deutsche Ent. Zeitschr. p. 552 (1908).

Caractères. — *Ouvrière* et *femelle*. — Epistome convexe, avec une fine carène médiane et une paire d'arêtes qui se trouvent sur le prolongement des arêtes frontales; son bord antérieur s'avance en arc ou en ogive.

Arêtes frontales courtes; à leur extrémité antérieure, elles présentent un petit lobe qui recouvre l'insertion des antennes.

Antennes de 11 articles; massue de 3 articles, plus accusée que chez *Formicoxenus*.

Pétiole court, sans pédoncule antérieur, portant en dessous un appendice comprimé; postpétiole avec une dent inférieure plus petite que chez *Formicoxenus nitidulus*.

Poils obtus, nombreux.

Chez *E. ravouxi*, Ern. André ♀, l'aile antérieure a la cellule radiale ouverte et la discoïdale petite et incomplètement fermée.

Autres caractères comme chez *Leptothorax*.

Mâle inconnu.

Ethologie. — *E. ravouxi*, Ern. André, a été trouvé dans un nid de *Leptothorax tuberum unifasciatus*, Latreille.

Type. — *E. kraussei*, Emery.

Distribution géographique des espèces. — Midi de la France, Corse, Sardaigne.

1. *E. corsica*, Emery, Rend. Accad. Sc. Bologna (5), Vol. 5, p. 300, pl. f. 2 Corse.
(1895) ♀ (*Formicoxenus*).

Formicoxenus corsicus, Emery, Deutsche Ent. Zeitschr. p. 552, fig. 2e (1908) ♀.

E. corsica, Emery, Ann. Mus. Stor. Nat. Genova, Vol. 46, p. 262 (1915); Bull. Soc. Ent. Ital. Vol. 47, p. 188, 189, fig. 51, 2 (1916) ♀.

2. *E. kraussei*, Emery, Ann. Mus. Stor. Nat. Genova, Vol. 46, p. 262, pl. 4, f. 14-16 (1915) ♀ ♀. Sardaigne.

E. kraussei, Emery, Bull. Soc. Ent. Ital. Vol. 47, p. 188, 189, fig. 51, 1 (1916) ♀ ♀.

3. *E. ravouxi*, Ern. André, Bull. Soc. Ent. Fr. p. 367 (1896) ♀ (*Formicoxenus*). France méridionale.

Formicoxenus ravouxi, Emery, Deutsche Ent. Zeitschr. p. 553, fig. 2f (1908) ♀.

E. ravouxi, Emery, Ann. Mus. Stor. Nat. Genova, Vol. 46, p. 262 (1915); Bull. Soc. Ent. Ital. Vol. 47, p. 188, fig. 51, 3 (1916) ♀.

5. GENUS SYMMYRMICA, WHEELER

Symmyrmica. Wheeler, Bull. Amer. Mus. Nat. Hist. Vol. 20, p. 3 (1904).

Caractères. — *Ouvrière* et *femelle*. — Épistome grand, bombé, impressionné longitudinalement au milieu.

Arêtes frontales plus longues que chez *Formicoxenus*.

Mandibules dentées. Palpes maxillaires de 5 articles, labiaux de 3.

Antennes de 11 articles; massue de 3.

Quelquefois des ocelles chez l'ouvrière.

Corselet comme chez *Formicoxenus*.

Pétiole pas aussi épais que chez *Formicoxenus*, l'appendice inférieur plus mince; postpétiole inerme en dessous.

Ailes de la femelle inconnues.

Mâle. — Aptère; néanmoins l'habitus de mâle est beaucoup mieux conservé que chez *Formicoxenus*; la tête est relativement large, les yeux et les ocelles grands.

Épistome court et bombé, son bord antérieur à peu près droit.

Mandibules très courtes, ne pouvant pas se rencontrer.

Arêtes frontales très courtes.

Antennes de 12 articles terminées par 4 longs articles, ne formant pas proprement une massue.

Corselet complètement segmenté : pronotum découvert; mésonotum légèrement proéminent; scutellum bas; épnotum à peine denté.

Pétiole et postpétiole beaucoup plus allongés que chez l'ouvrière, tout à fait inerme en dessous.

Ethologie. — L'unique espèce est l'hôte de *Myrmica* (*Manica*) *mutica*, Emery.

Distribution géographique de l'espèce. — Colorado.

1. *L. chamberlini*, Wheeler, Bull. Amer. Mus. Nat. Hist. Vol. 20, p. 5, pl. 1, Colorado.
fig. 1-7 (1904) ♀ ♀ ♂.

6. GENUS FORMICOXENUS, MAYR

Formicoxenus. Mayr, Verh. Zool.-bot. Ver. Wien, Vol. 5, p. 413 (1855) ♀ ♀ excl. ♂; Adlerz, Oefvers. Svensk. Vet.-Akad. Förh. Vol. 41, p. 43-64 (1884) ♀ ♀ ♂.

Myrmica (part.). Nylander, Acta Soc. Sc. Fennicae, Vol. 2, p. 1058 (1846).

Myrmica (*Stenamma*), Nylander, Ann. Sc. Nat. Zool. (4), Vol. 5, p. 94 (1856), excl. ♂, nec Westwood.

Stenamma. Mayr, Europ. Formicid. p. 56 (1861), excl. ♂.

Caractères. — *Ouvrière*. — Taille à peu près constante (Pl. 5, Fig. 11).

Épistome convexe, lisse.

Arêtes frontales courtes, écartées, parallèles, dépourvues de lobe à l'extrémité antérieure.

Mandibules dentées. Palpes maxillaires de 4 articles, labiaux de 3.

Antennes épaisses, de 11 articles, massue de 3.

Corselet de l'ouvrière à suture promésonotale nulle; mésoépnotale impressionnée; épnotum armé.

Pétiole court, non pédonculé, muni en dessous d'un appendice comprimé, dirigé en avant; postpétiole ayant en dessous une épine.

Poils dressés simples, peu nombreux.

Femelle. — Normalement ailée, du reste très semblable à l'ouvrière et pas beaucoup plus grande qu'elle. Il existe des transitions entre l'ouvrière et la femelle : développement des ocelles chez l'ouvrière, du reste normale; segmentation plus ou moins marquée du corselet, etc.

Ailes comme chez *Leptothorax*; cellule radiale ouverte, discoïdale distincte.

Mâle. — Aptère et ergatoïde (1) : un peu plus mince que l'ouvrière, du reste pareil à celle-ci, par la segmentation du corselet et par la structure de la tête et du pédicule abdominal.

Ocelles développés.

(1) Le ♂ ailé qui a été autrefois attribué à ce genre appartient à *Stenamma westwoodi*, Westwood.

Antennes de 12 articles, à massue de 4; scape un peu plus court que la moitié du funicule (Pl. 5, Fig 11b).

Ethologie. — L'unique espèce habite dans l'intérieur des fourmilières de *Formica rufa*, L. et *rufa pratensis*, Retzius; c'est une Fourmi myrmécophile.

Distribution de l'espèce. — Europe boréale et moyenne jusqu'aux Alpes, Sibérie occidentale.

1. *F. nitidulus*, Nylander, Acta Soc. Sc. Fennicae, Vol. 2, p. 1058 (1846) ♀ Europe boréale et moyenne, Sibérie O.
(*Myrmica*) (Pl. 5, Fig. 11, 11b).

Myrmica nitidula, Nylander, ibidem, Vol. 3, p. 28 (1848) Vol. 3, p. 34 (1849) ♀ ♀.

F. nitidulus (part.), Mayr, Verh. Zool.-bot. Ver. Wien, Vol. 5, p. 418 (1855) ♀ ♀ (excl. ♂).

Myrmica (*Stenamma*) *nitidula* (part.), Nylander, Ann. Sc. Nat. Zool. (4), Vol. 5, p. 94 (1856) ♀ ♀ (excl. ♂).

Myrmica (*F.*) *nitidula*, Fred. Smith, Cat. Hym. Brit. Mus. Vol. 6, p. 121, pl. 8, f. 13, 14 (1858) (excl. synonym.)

F. nitidulus, Ern. André, Spec. Hym. Europe, Vol. 2, p. 273, pl. 16, f. 3, pl. 17, f. 3-6 (1882) ♀ ♀; Suppl. Fourmis, p. 12, fig. (1885) ♂; Adlerz, Ofvers. Svensk. Vet. Akad. Förh. Vol. 41, p. 43-64, pl. 27, 28 (1884) ♀ ♀ ♂; Ruzsky, Formic. Imp. Rossici, Vol. 1, p. 551, fig. 123-127 (1905) ♀ ♀ ♂; Emery, Deutsche Ent. Zeitschr. p. 551, fig. 2 a-d (1908) ♀ ♀ ♂; Donisthorpe, Brit. Ants, p. 83, pl. 6 (1915) ♀ ♀ ♂; Forel, Fauna Ins. Helvet. Hym. Form p. 18 (1915) ♀ ♀ ♂; Emery, Bull. Soc. Ent. Ital. Vol. 47, p. 190, fig. 52 (1916) ♀ ♀ ♂; Stumper, Biol. Zentralbl. Vol. 38, p. 164-166, fig. 1-10 (1918) ♀ ♀ ♂.

Stenamma nitidula, Stolpe, Ent. Tidskr. Vol. 3, p. 145 (1882) ♀ ♀ ♂.

Myrmica laeviuscula, Förster, Hymen. Stud. Heft 1, p. 54 (1850) ♀.

Myrmica laeviuscula (part.), Schenck, Jahrb. Ver. Nat. Nassau, Vol. 8, p. 132 (1852) ♀ ♀ (excl. ♂).

Myrmica lucidula, Fred. Smith, Ent. Ann. p. 39 (1858).

Stenamma westwoodi (part.), Mayr, Europ. Formicid. p. 56 (1861); Forel, Fourmis Suisse, p. 82 (1874) ♀ ♀ (excl. ♂).

var. *picea*, Wasmann, Arch. Inst. Gr. Duc. Luxemb. Sect. Sc. p. 120 (1906) ♀ Luxembourg.

F. nitidulus var. *picea*, Emery, Deutsche Ent. Zeitsch. p. 552 (1908) ♀.

7. GENUS HARPAGOXENUS, FOREL

Harpagoxenus. Forel, Ann. Soc. Ent. Belg. Vol. 37, p. 167 (1893).

Tomognathus. Mayr, Europ. Formicid. p. 56 (1861), nom. praeocc.

Tomognathus, subgenus **Protomognathus**. Wheeler, Bull. Amer. Mus. Nat. Hist. Vol. 21, p. 3 nota (1905) (1).

Myrmica (part.). Nylander, Act. Soc. Sc. Fennicae, Vol. 3, p. 28 (1849).

Caractères. — *Ouvrière.* — Tête grande, à côtés parallèles, tronquée derrière.

Epistome court, impressionné longitudinalement au milieu.

Arêtes frontales prolongées au moins jusqu'aux 2/3 de la longueur de la tête; la fosse antennaire qui s'étend à leur bord latéral est longue comme le scape.

Mandibules fortement courbées à leur bord latéral; bord masticateur tranchant, sans dents.

Antennes de 11 articles, épaisses, à massue de 4 articles graduellement plus gros.

Corselet à sutures dorsales distinctes; la suture mésoépinotale impressionnée; épinothum armé.

(1) M. Wheeler a proposé un sous-genre à part pour *H. americanus*, Emery, la ♀ de cette espèce, n'étant pas aussi ergatoïde que celle d'*H. sublaevis*, Nylander. Depuis lors, M. Viehmeyer a trouvé la ♀ ailée de l'espèce d'Europe; il me semble donc que la raison qui a fait proposer la nouvelle coupe a été réduite à néant par cette découverte.

Pétiole court, non pédonculé; vu de profil, il est pour ainsi dire squamiforme, muni en dessous d'un appendice comprimé, dirigé en avant; postpétiole large et court, armé inférieurement d'une épine.

Femelle. — Le plus souvent aptère et ergatoïde, rarement ailée. M. Viehmeyer, qui a découvert la ♀ ailée, n'a pas trouvé de passage entre ces deux types.

La femelle ergatoïde diffère de l'ouvrière par la présence d'un ou de trois ocelles et par le gastre plus volumineux.

La femelle ailée a le corselet complètement segmenté.

Aile comme dans les *Leptothorax* du sous-genre *Mychothorax*, c'est-à-dire avec la cellule radiale longue et ouverte.

Mâle. — Mandibules très courtes, dépourvues de dents et ne pouvant pas se rencontrer.

Pétiole et postpétiole offrant des rudiments plus ou moins apparents des appendices inférieurs de l'ouvrière.

Du reste, caractères des *Mychothorax*.

Ethologie. — Les deux espèces connues vivent en société mixte avec des *Leptothorax*: *H. sublaevis*, Nylander, avec *L. acervorum*, F. et *muscorum*, Nylander; *H. americanus*, Emery, avec *L. curvispinosus*, Mayr. D'après les observations de MM. Adlerz et Viehmeyer, l'espèce d'Europe vit avec *L. acervorum* à certains égards comme *Polyergus* avec ses Fourmis auxiliaires.

Type. — *Myrmica sublaevis*, Nylander.

Distribution géographique des espèces. — Une espèce habite surtout le Nord de l'Europe et s'étend jusqu'aux Alpes; l'autre a été trouvée dans l'Est des Etats-Unis d'Amérique.

1. *H. sublaevis* (Nylander), Acta Soc. Sc. Fennicae, Vol. 3, p. 28 et p. 33 Finlande, Suède,
(1849) ♀ (*Myrmica*). Danemark, Saxe,
Engadine (1).
Myrmica sublaevis, Nylander, Ann. Sc. Nat. Zool. (4), Vol. 5, p. 95, pl. 3, f. 43
(1856); Meinert, Natur. Afd. Dansk. Vid. Selsk. (5), Vol. 5, p. 336 (1860) ♀.
Tomognathus sublaevis, Mayr, Europ. Formicid. p. 56 (1861) ♀; Ern. André,
Spec. Hym. Europe, Vol. 2, p. 279 (1882) ♀; Adlerz, Bih. K. Svenska
Vet. Akad. Handl. Vol. 21, N. 4, p. 1-68, pl. (1896) ♀ ♀ ♂; Ruzsky,
Formic. Imp. Rossici, Vol. 1, p. 563, fig. 132, 133 (1905) ♀; Viehmeyer,
Abh. Naturw. Ges. Isis Dresden, p. 58 et suiv. pl. 3 (1906) ♀ ♀, apt. & al., ♂.
H. sublaevis, Forel, Ann. Soc. Ent. Belg. Vol. 37, p. 167 (1893) ♀; Fauna
Insect. Helvet. Hym. Form. p. 19 (1915) ♀ ♀ ♂; Emery, Bull. Soc.
Ent. Ital. Vol. 47, p. 191, 192, fig. 53 (1916) ♀ ♀ ♂
var. *hirtula* (Nylander), Acta Soc. Sc. Fennicae, Vol. 3, p. 45 (1849) ♀ (*Myrmica*). Finlande.
2. *H. americanus*, Emery, Zool. Jahrb. Syst. Vol. 8, p. 273 (1895) ♀ (*Tomognathus*). Etats N. E. de l'Union
Protomognathus americanus, Wheeler, Bull. Amer. Mus. Nat. Hist. Vol. 21, Américaine.
p. 3, nota (1905) ♀.

Je classe les quatre genres suivants dans la tribu des Leptothoracini, non sans de forts doutes, attendu que les ♂ et même les ailes des ♀ me sont inconnus. Les genres *Rogeria*, *Apsychomyrmex* et *Adelomyrmex* me semblent constituer un groupe naturel et se rattacher, par *Rogeria*, à *Leptothorax* et à *Macromischa*.

8. GENUS ROGERIA, EMERY

Rogeria. Emery, Bull. Soc. Ent. Ital. Vol. 26, p. 188 (1894).

Tetramorium (part.). Emery, in Forel, Trans. Ent. Soc. Lond. p. 383 (1893).

Myrmica (part.). Fred. Smith, Cat. Hym. Brit. Mus. Vol. 6, p. 131 (1858).

Caractères. — *Ouvrière*. — Épistome court, élevé dans son milieu, engagé profondément entre les arêtes frontales.

(1) M. Menozzi m'écrit que, tout récemment, il a découvert cette espèce dans les Apennins.

Arêtes frontales très courtes et étroites, sans lobe latéral.

Mandibules fortement dentées, à bord masticateur très oblique.

Antennes de 12 articles; 1^{er} article du funicule beaucoup plus long que les suivants; massue de 3 articles plus longue que le reste du funicule, l'article terminal prédominant, plus long que la somme des deux précédents.

Yeux petits, au milieu des côtés de la tête.

Corselets sans sutures dorsales, ou avec la suture mésoépinotale plus ou moins distincte; dos convexe, angles inférieurs du pronotum saillants; épinotum armé.

Pétiole : voir les sous-genres; postpétiole plus ou moins globuleux.

Gastre ovale, couvert au moins à moitié par le segment basal; aiguillon faible.

Éperons des tibias postérieurs et moyens nuls.

Femelle. — Ailée; un peu plus grande que l'ouvrière.

Mésnotum laissant à découvert une bonne partie du pronotum.

Ailes inconnues.

Mâle inconnu (1).

Type. — *R. curvipubens*, Emery.

Distribution géographique des espèces. — Amérique centrale et méridionale, Antilles, Nouvelle-Guinée, Samoa, Iles Fidji, Iles Loyalty.

Je partage le genre en deux sous-genres.

1. SUBGENUS IROGERA, EMERY

Rogeria, subgenus **Irogera**. Emery, Bull. Soc. Ent. Fr. p. 191 (1915).

Caractères. — *Ouvrière*. — Massue des antennes pas très renflée, les deux premiers articles à peu près de même longueur.

Angles inférieurs de l'épinotum spiniformes.

Pétiole allongé, claviforme.

Type. — *R. procera*, Emery.

Distribution géographique des espèces. — Amérique centrale et méridionale, Iles Fidji.

1. *R. procera*, Emery, Bull. Soc. Ent. Ital. Vol. 28, p. 92, pl. 1, fig. 19 (1896) ♀. Brésil : Pará.
2. *R. tonduzi*, Forel, Biol. Centr.-Amer. Hym. Vol. 3, p. 53 (1899) ♀. Costa-Rica.

2. SUBGENUS ROGERIA, EMERY

Rogeria, subgenus **Rogeria**. Emery, Bull. Soc. Ent. Fr. p. 191 (1915).

Caractères. — *Ouvrière* et *femelle*. — Premier article de la massue des antennes très sensiblement moins long et moins gros que le deuxième; l'article terminal plus ou moins renflé.

Angles inférieurs de l'épinotum non spiniformes.

Pétiole pédonculé antérieurement, surmonté en arrière d'un nœud arrondi.

(1) M. Mann a décrit tout dernièrement le ♂ de *R. stigmatica* Emery. Il dit que ce ♂ a l'épistome convexe à bord antérieur arrondi, les mandibules dentées, les antennes de 14 articles (évidemment il y a une faute d'impression), grêles, l'article terminal long comme les deux précédents ensemble; mésnotum avec sillons de Mayr bien accusés, élevé antérieurement; pétiole pédonculé; pattes longues, pas très grêles; ailes avec un ptérostigma étroit et une seule grande cellule cubitale (*Bull. Mus. Comp. Zool. Harvard*, Vol. 63, p. 342, 1919).

Type. — Celui du genre.

Distribution géographique des espèces. — Les mêmes que le genre.

Par la massue de ses antennes, où l'article terminal tend à être de plus en plus prédominant (exemple *R. curvipubens*), ce groupe subgénérique fait passage aux deux genres suivants, où la massue est plus ou moins nettement de deux articles.

3. *R. blanda* (Fred. Smith), Cat. Hym. Brit. Mus. Vol. 6, p. 131 (1858) ♀. Brésil : Ega.
(*Myrmica*).
Tetramorium ? blandum, Mayr, Verh. Zool.-bot. Ges. Wien, Vol. 36, p. 359 (1886).
R. blanda, Emery, Bull. Soc. Ent. Ital. Vol. 26, p. 188 (1894).
4. *R. curvipubens*, Emery, Bull. Soc. Ent. Ital. Vol. 26, p. 189 (1894) ♀ ♀. Iles St Thomas, Bahama, Bolivie.
5. *R. foreli*, Emery in Forel, Trans. Ent. Soc. Lond. p. 383 (1893) (*Tetramorium*) Antilles : Saint-Vincent, sine descr. Saint Thomas.
- R. foreli*, Emery, Bull. Soc. Ent. Ital. Vol. 26 p. 191 (1894) ♀.
subsp. *gaigai*, Forel, Deutsche Ent. Zeitschr. p. 617 (1914) ♀. Colombie.
6. *R. germaini*, Emery, Bull. Soc. Ent. Ital. Vol. 26, p. 189 (1894) ♀. Brésil : Matto Grosso.
7. *R. stigmatica*, Emery, Term. Fuzet. Vol. 20, p. 589 (1897) ♀. Nouv. Guinée N. E.
subsp. *sublevinodis*, Emery, Nova Caledonia, Zool. Vol. 1, p. 415 (1914) ♀. Iles Loyalty et Samoa.

9. GENUS APSYCHOMYRMEX, WHEELER

Apsychomyrmex. Wheeler, Bull. Amer. Mus. Nat. Hist. Vol. 28, p. 261 (1910).

Caractères. — *Ouvrière.* — Épistome très court, déprimé sur les côtés, relevé au milieu, de façon à former une lame étroite et bidentée en avant, qui est fusionnée en arrière avec les arêtes frontales.

Celles-ci sont bien développées et rapprochées, comprenant entre elles ce que Wheeler appelle une aire frontale allongée et enfoncée, qui se prolonge sur l'épistome.

Antennes de 12 articles; 1^{er} article du funicule de la longueur des deux suivants; ceux-ci très courts; les deux derniers constituant la massue, l'article terminal étant renflé, ovoïde, cinq fois long comme le précédent; l'article qui précède la massue est moins court que les précédents, mais bien moins grand que le suivant.

Corselet sans sutures; pronotum arrondi, angles inférieurs de ce segment non saillants; dos de l'épinotum déprimé, pourvu d'épines; angles inférieurs de l'épinotum non spiniformes.

Pétiole pédonculé, surmonté d'un nœud arrondi; postpétiole globuleux.

Du reste comme *Rogeria* et *Adelomyrmex*.

Femelle et *mâle* inconnus.

Distribution géographique de l'espèce. — Guatemala.

1. *A. myops*, Wheeler, Bull. Amer. Mus. Nat. Hist. Vol. 28, p. 261, f. 2 (1910) ♀. Guatemala.

10. GENUS ADELOMYRMEX, EMERY

Adelomyrmex. Emery, Term. Füzet. Vol. 20, p. 590 (1897).

Caractères. — *Ouvrière.* — Epistome court, déprimé sur les côtés, avancé au milieu en un lobe étroit, légèrement bidenté, surmonté de deux petites carènes longitudinales, parallèles, qui vont du bord antérieur à la portion de l'épistome engagée entre les arêtes frontales (Pl. 5, Fig. 12, 12 b).

Ces dernières sont courtes, rapprochées entre elles.

Mandibules dentées, à bord masticateur très oblique.

Antennes de 12 articles; 1^{er} article du funicule beaucoup plus long que les suivants; ceux-ci très courts; massue de deux articles, l'article terminal très gros, ovoïde, bien plus long et plus gros que le précédent (**Fig. 12 c**).

Yeux petits, placés au milieu des côtés de la tête.

Corselet massif; angles inférieurs du pronotum aigus; suture promésonotale nulle, mésoépinotale marquée; épinotum armé; angles inférieurs de ce segment obtus.

Pétiole massif, très brièvement pédonculé; postpétiole arrondi, ayant en dessous une petite dent. Gastre ovale.

Eperons des tibias postérieurs et moyens nuls.

Femelle. — Ailée. Peu plus grande que l'ouvrière.

Corselet globuleux; pronotum découvert.

Ailes inconnues.

Mâle inconnu.

Distribution géographique de l'espèce. — Nouvelle-Guinée.

1. *A. biroï*, Emery, Term. Füzet. Vol. 20, p. 590, pl. 15, f. 35-37 (1897) Nouvelle-Guinée N. E.
 ♀ ♀ (Pl. 5, Fig. 12, 12 b, 12 c).

11. GENUS LACHNOMYRMEX, WHEELER

Lachnomyrmex. — Wheeler, Bull. Amer. Mus. Nat. Hist. Vol. 28, p. 263 (1910).

Caractères. — *Ouvrière* (d'après Wheeler). — Epistome étroit, convexe, se projetant en feston à son bord antérieur.

Arêtes frontales écartées entre elles, larges, limitant une scrobe profonde, assez longue pour comprendre tout le scape. Yeux situés sous la scrobe.

Mandibules dentées à l'extrémité du bord masticateur.

Antennes de 12 articles; massue de 2, plus courte que le reste du funicule; l'article terminal est deux fois long comme le précédent.

Pronotum ayant les angles antérieurs arrondis; il n'est pas séparé du mésonotum par une suture; un enfoncement profond sépare le mésonotum de l'épinotum; celui-ci est armé de deux longues épines; les angles inférieurs de l'épinotum sont spiniformes.

Pétiole pédonculé, surmonté d'un nœud bas; postpétiole également bas.

Gastre globuleux, sans angles antérieurs. Aiguillon faible.

Tibias postérieurs et moyens sans éperons.

Femelle. — Peu plus grande que l'ouvrière.

Yeux et ocelles plutôt petits.

Corselet trapu; mésonotum convexe; les ailes manquent.

Mâle inconnu.

Distribution géographique de l'espèce. — Guatemala.

1. *L. scrobiculatus*, Wheeler, Bull. Amer. Mus. Nat. Hist. Vol. 28, p. 263, fig. 3 Guatemala.
 (1910) ♀ ♀.

15. TRIBUS OCYMYRMICINI, EMERY

Ocymyrmicini. Emery, Rend. Accad. Sc. Bologna, p. 38 (1913-14).

Myrmicii (part.). Emery, Zool. Jahrb. Syst. Vol. 8, p. 768 (1895).

Un seul genre:

1. GENUS OCYMYRMEX, EMERY

Ocymyrmex. Emery, Bull. Soc. Ent. Ital. Vol. 18, p. 364 (1886).

Caractères. — *Ouvrière.* — Pas de dimorphisme: taille plus ou moins variable (Pl. 5, Fig. 17).

Tête grande, subcarrée; psammophore très développé.

Epistome peu bombé, sans carènes; bord antérieur arqué, avec une petite et profonde échancrure médiane, limitée de chaque côté par une dent. Aire frontale distincte.

Arêtes frontales courtes, parallèles.

Mandibules dentées.

Antennes longues, de 12 articles; 1^{er} article du funicule plus long que les suivants, ceux-ci presque égaux, pas de massue.

Pas de sutures sur le dos du corselet; une impression en selle sur le mésonotum et l'épinotum; épinotum arrondi, tout à fait inerme; le stigmate entre le pronotum et le mésonotum (1^{er} stigmate, qui appartient proprement au mésonotum) découvert et placé dans une position remarquablement dorsale.

Pétiole extrêmement allongé, renflé en massue à l'extrémité; postpétiole conique ou en cloche.

Gastre piriforme, allongé. Aiguillon très petit.

Pattes grêles; éperons des tibias postérieurs et moyens développés.

Femelle inconnue.

Mâle. — Tête petite.

Epistome court, à bord antérieur arqué, sans échancrure.

Arêtes frontales presque nulles.

Mandibules étroites, trop courtes pour pouvoir se rejoindre.

Antennes de 13 articles; scape extrêmement court; 1^{er} article du funicule encore plus court; le suivant plus long que le scape; le funicule va en s'amincissant vers l'extrémité.

Mésonotum bombé, sans sillons de Mayr, surplombant le pronotum.

Pédoncule abdominal plus court que chez l'ouvrière.

Aile antérieure du type *Formica*; ptérostigma de forme ordinaire; cellule radiale courte et fermée; pas de discoïdale.

Type. — *C. barbiger*, Emery.

Distribution géographique des espèces. — Afrique tropicale et australe (1).

1. *O. barbiger*, Emery, Bull. Soc. Ent. Ital. Vol. 18, p. 364, pl. 17, fig. 9-11 Cape Colony, Riv. Orange, Basutoland.
(1886) ♀ ♂.

O. barbiger, Arnold, Ann. S. Afr. Mus. Vol. 14, p. 195, 199, pl. 5, fig. 53 (1916) ♀ ♂.

O. barbatus (au lieu de *barbiger*), Emery, Ann. Mus. Stor. Nat. Genova, Vol. 32, p. 114, 117 (1892).

(1) Voir les tables des espèces du genre: Emery, Ann. Mus. Stor. Nat. Genova, Vol. 32, p. 116 (1892); Arnold, Ann. S. Afr. Mus. Vol. 14, p. 195 (1916).

2. *O. hirsutus*, Forel, in Schulze, Zool. Anthropol. Reise Afr. Formicid. p. 13 Kalahari.
 (1910) ♀ (*weitzackeri* subsp.).
O. weitzackeri, st. *hirsutus*, Arnold, Ann. S. Afr. Mus. Vol. 14, p. 198 (1916) ♀.
O. hirsutus, Santschi, Ann. Soc. Ent. Belg. Vol. 57, p. 431 (1913).
 var. *flaviventris*, Santschi, ibidem, Vol. 57, p. 431 (1913) ♀. Afrique or. allemande.
O. hirsutus var. *flaviventris*, Santschi, Ann. Soc. Ent. Fr. Vol. 84, p. 254 (1915) ♀.
3. *O. laticeps*, Forel, Mitt. Schweiz. Ent. Ges. Vol. 10, p. 306 (1901) ♀. Mossamedes.
4. *O. picardi*, Forel, ibidem, Vol. 10, p. 306 (1901) ♀ (**Pl. 5, Fig. 17**). Mossamedes.
O. picardi, Arnold, Ann. S. Afr. Mus. Vol. 14, p. 195, 199 (1916) ♀.
5. *O. robecchii*, Emery, Ann. Mus. Stor. Nat. Genova, Vol. 32, p. 114, fig. Somalie.
 (1892) ♀.
 subsp. *nitidula*, Emery, ibidem, Vol. 32, p. 116 (1892) ♀. Somalie.
6. *O. weitzackeri*, Emery, ibidem, Vol. 32, p. 116, nota (1892) ♀. Basutoland.
O. weitzackeri, Emery, Ann. Soc. Ent. Fr. Vol. 63, p. 26 (1895) ♂; Arnold,
 Ann. S. Afr. Mus. Vol. 14, p. 195, pl. 5, fig. 54 (1916) ♀ ♂.
 var. *micans*, Forel, in Schultze, Zool. Anthropol. Reise Afr. Formicid. p. 12 (1910) ♀. Kalahari.
O. weitzackeri st. *wroughtoni*, var. *micans*, Arnold, Ann. S. Afr. Mus. Vol. 14,
 p. 198 (1916) ♀.
 subsp. *arnoldi*, Forel, Ann. Soc. Ent. Belg. Vol. 57, p. 138 (1913) ♀ ♂ (*O. arnoldi*). Rhodesia.
O. weitzackeri st. *arnoldi*, Forel, Deutsche Ent. Zeitschr. p. 213 (1913); Arnold,
 Ann. S. Afr. Mus. Vol. 14, p. 195, 197, pl. 5, fig. 52, 55 (1916) ♀.
 var. *abdominalis*, Santschi, Medd. Göteborg Mus. Zool. Vol. 3, p. 16 (1914) ♀ Zouloulouland.
 (*weitzackeri* subsp.).
O. weitzackeri st. *arnoldi*, var. *abdominalis*, Arnold, Ann. S. Afr. Mus. Vol. 14,
 p. 197 (1916).
 var. *foreli*, Arnold, ibidem, Vol. 14, p. 197 (1916) ♀. Rhodesia,
 subsp. *fortior*, Santschi, Rev. Zool. Afric. Vol. 1, p. 209 (1911) ♀. Benguela.
 subsp. *transversa*, Santschi, ibidem, Vol. 1, p. 209 (1911) ♀. Benguela.
 subsp. *wroughtoni*, Forel, in Schultze, Zool. Anthropol. Reise, Afr. Formicid. p. 13 Kalahari.
 (1910) ♀.

16. TRIBUS TETRAMORIINI, EMERY

Tetramoriini. Emery, Rend. Accad. Sc. Bologna, p. 38 (1913-14).

Tetramorii (part.). Emery, Zool. Jahrb. Syst. Vol. 8, p. 770 (1895).

Tetramoriini (part.). **Myrmicini** (part.). **Stenammini** (part.). Ashmead, Canad. Ent. p. 383 (1905).

Myrmicii (part.). Forel, Ann. Soc. Ent. Belg. Vol. 37, p. 165 (1893).

Caractères. — *Ouvrière* et *femelle*. — Tête non cordiforme, mais subrectangulaire ou arrondie.

Epistome ayant de chaque côté un bourrelet ou une carène transversale qui va de l'arête frontale latéralement le long de son bord postérieur, circonscrivant antérieurement la fosse antennaire (**Pl. 5, Fig. 14**).

Arêtes frontales variables; généralement pas de carène sur la joue, limitant latéralement la fosse antennaire, sauf chez les espèces qui ont les scrobes très développées.

Antennes ordinairement de 12 articles, quelquefois de 11 et exceptionnellement de 10; massue de 3 articles, très rarement de 4.

Postpétiole articulé à l'extrémité antérieure du gastre.

Eperons simples (quelquefois plus ou moins barbelés) ou nuls.

Ailes : voir le mâle.

Mâle. — Antennes de 10 articles; le deuxième article du funicule est très long, évidemment formé par la fusion de quatre articles (**Pl. 5, Fig. 13 b**). Les ♂ de plusieurs genres ne sont pas connus.

Mésonotum avec sillons de Mayr.

Postpétiole comme chez l'ouvrière.

Aile antérieure à une seule cellule cubitale fermée, du type *Formica*; cellule radiale fermée ou ouverte; discoïdale présente.

Distribution géographique des espèces. — Les nombreuses espèces de cette tribu sont répandues presque exclusivement dans l'Afrique, Madagascar et la région Indo-Malaise, jusques et y compris la Nouvelle-Guinée. La région paléarctique est habitée uniquement par *Tetramorium caespitum* et ses dérivés et par *Strongylognathus*. Le Nouveau Continent et l'Australie n'ont que très peu d'espèces autochtones, entre autres un genre particulier néotropical, *Lundella*, dont on ne connaît pas le ♂ et dont la pertinence à cette tribu est douteuse.

TABLE DES GENRES

Ouvrières et Femelles.

1. Mandibules pointues, sans bord denté	3. Genus STRONGYLOGNATHUS, Mayr.
— Mandibules à bord masticateur denté.	2.
2. Poils, au moins en partie, trifides ou multifides	1. Genus TRIGLYPHOTHRIX, Forel.
— Poils simples ou en massue	3.
3. Antennes de 10 articles	5. Genus DECAMORIUM, Forel.
— Antennes de 11 articles	4. Genus XIPHOMYRMEX, Forel.
— Antennes de 12 articles	4.
4. Massue des antennes de 4 articles; épistome avec deux dents à son bord antérieur	9. Genus LUNDELLA, Emery.
— Massue généralement de 3 articles; épistome sans dents, ou avec une dent impaire	5
5. Tête large en arrière rétrécie en avant; épistome avec un lobe médian.	6. Genus RHOPTRYMYRMEX, Mayr.
— Tête plus ou moins rectangulaire	6.
6. Suture mésoépnotale non ou légèrement impressionnée	2. Genus TETRAMORIUM, Mayr.
— Suture mésoépnotale profondément impressionnée	7.
7. Épistome avec un lobe avancé sur la bouche; épinotum en bosse (Pl. 5, Fig. 15)	7. Genus TETRAMYRMA, Forel.
— Épistome très court, sans lobe, avec une dent impaire; épinotum à dos droit jusqu'aux épines	8. Genus EUTETRAMORIUM, Emery.

TABLE DES GENRES

Mâles.

1. Mandibules pointues	3. Genus STRONGYLOGNATHUS, Mayr.
— Mandibules à bord masticateur denté.	2.
2. Poils, au moins en partie, trifides	1. Genus TRIGLYPHOTHRIX, Forel.
— Poils simples ou obtus	2. Genus TETRAMORIUM, Mayr.
	4. Genus XIPHOMYRMEX, Forel.
	6. Genus RHOPTRYMYRMEX, Mayr.

Les ♂ de *Decamorium*, *Tetramyrma*, *Eutetramorium* et *Lundella* ne sont pas connus.

1. GENUS TRIGLYPHOTHRIX, FOREL

Triglyphothrix. Forel, Ann. Soc. Ent. Belg. Vol. 34, C. R. p. 106 (1890).

Tetramorium (part.). Mayr (1870); Ern. André (1887).

Caractères. — *Ouvrière et femelle.* — Epistome sans reliefs ni dents, à bord antérieur ordinairement légèrement échancré au milieu.

Arêtes médiocrement écartées en avant, divergentes, prolongées dans la direction des angles postérieurs de la tête, mais ne les atteignant pas; au côté latéral des arêtes frontales, se trouve généralement une scrobe, partagée par une arête longitudinale en deux gouttières, l'une médiale pour le scape, l'autre latérale pour le funicule.

Antennes de 12 articles; une espèce les a de 10 articles.

Corselet trapu, voûté longitudinalement et transversalement; suture mésoépinothale à peine marquée sur le dos; épinothum armé.

Poils dressés, du moins en grande partie, ramifiés, ordinairement trifides; ces poils sont très fins et forment autour du corps un duvet plus ou moins serré, qui a parfois l'aspect d'une moisissure (Pl. 15, Fig. 6, 16b).

Du reste, caractères du genre *Tetramorium*.

Mâle. — Poils comme chez l'ouvrière.

Aile antérieure à cellule radiale ouverte.

Du reste, caractères de *Tetramorium*.

Type. — *Tr. walshi*, Forel.

Distribution géographique des espèces. — Afrique, région Indo-malaise. *Tr. obesus*, Ern André, et *striatidens*, Emery, paraissent avoir été répandus par le commerce en Australie et en Amérique.

ESPÈCES D'AFRIQUE

1. *Tr. areolata*, Stitz, Mitt. Zool. Mus. Berlin, Vol. 5, p. 142, fig. 9 (1910) ♀ Guinée espagnole.
2. *Tr. auro-punctata*, Forel, in Schultze, Zool. Anthropol. Reise. Afr. Formicid. Natal.
p. 20 (1910) ♀.
Tetramorium (*Tr.*) *auro-punctatus*, Arnold, Ann. S. Afr. Mus. Vol. 14, p. 334 (1917) ♀ ♀.
var. *bulawayensis*, Arnold, ibidem, Vol. 14, p. 335 (1917) ♀. Bulawayo.
var. *fusciventris*, Forel, Ann. Soc. Ent. Belg. Vol. 57, p. 116 (1913) ♀. Rhodésie.
Tetr. (*Tr.*) *auro-punctatus* var. *fusciventris*, Arnold, Ann. S. Afr. Mus. Vol. 14, p. 336 (1917) ♀.
var. *pallens*, Forel, Ann. Soc. Ent. Belg. Vol. 54, p. 424 (1910) ♀ Natal.
Tetr. (*Tr.*) *auro-punctatus* var. *pallens*, Arnold, Ann. S. Afr. Mus. Vol. 14, p. 336 (1917) ♀.
var. *rhodesiana*, Forel, Deutsche Ent. Zeitschr. p. 222 (1913) ♀. Rhodésie.
Tetr. (*Tr.*) *auro-punctatus* var. *rhodesiana*, Arnold, Ann. S. Afr. Mus. Vol. 14, p. 336 (1917) ♀.
3. *Tr. constanciae*, Arnold, Ann. S. Afr. Mus. Vol. 14, p. 339, pl. 7, f. 94, 94a, Rhodésie S.
(1917) ♀ (*Tetr.* [*Tr.*]).
4. *Tr. desertorum*, Forel, in Schultze, Zool. Anthropol. Reise Afr. Formicid. Kalahari.
p. 20 (1910) ♀ ♂.
Tetr. (*Tr.*) *desertorum*, Arnold, Ann. S. Afr. Mus. Vol. 14, p. 344 (1917) ♀ ♂.
5. *Tr. eminii*, Forel, Mitt. Schweiz. Ent. Ges. Vol. 9, p. 79 (1894) ♀. Abyssinie.
6. *Tr. gabonensis*, Ern. André, Rev. Ent. Caen, Vol. 11, p. 53 (1892) ♀ ♀ ♂. Gabon, Camerun.
var. *brevispinosa*, Stitz, Mitt. Zool. Mus. Berlin, Vol. 5, p. 144 (1910) ♀. Camerun.
var. *boulognei*, Forel, Rev. Suisse Zool. Vol. 24, p. 423 (1916) ♀. Congo.
subsp. *soyansi*, Forel, Mitt. Naturh. Mus. Hamburg. Vol. 18, p. 53 (1901) ♀. Gabon.
7. *Tr. hepburni*, Arnold, Ann. S. Afr. Mus. Vol. 14, p. 340 (1917) ♀ ♀ ♂. Rhodésie S.
(*Tetr.* [*Tr.*]).
8. *Tr. imbellis*, Emery, Boll. Labor. Zool. Scuola Agr. Portici, Vol. 10, p. 18, Erythrée.
fig. 9 (1915) ♀.

- 9 *Tr. inezulae*, Forel, Bull. Soc. Vaud. Sc. Nat. Vol. 50, p. 221 (1914) ♀ ♂. Natal.
Tetr. (Tr.) inezulae, Arnold, Ann. S. Afr. Mus. Vol. 14, p. 343 (1917) ♀ ♂.
10. *Tr. marleyi*, Forel, Bull. Soc. Vaud. Sc. Nat. Vol. 50, p. 221 (1914) ♀. Natal.
Tetr. (Tr.) marleyi, Arnold, Ann. S. Afr. Mus. Vol. 14, p. 342 (1917) ♀.
11. *Tr. marthae*, Forel, Sitz. ber. Bayerisch. Akad. Wiss. p. 265 (1911) ♀. Zanzibar.
12. *Tr. microps*, Mayr, Ann. Naturh. Hofmus. Wien, Vol. 16, p. 25 (1901) ♀ ♀. Cape Colony.
Tetr. (Tr.) microps, Arnold, Ann. S. Afr. Mus. Vol. 14, p. 337 (1917) ♀.
13. *Tr. mucida*, Forel, Ann. Soc. Ent. Belg. Vol. 53, p. 71 (1909) ♀ (Pl. 5, Fig. 16, 16 b). Congo.
14. *Tr. pauper*, Santschi, Ann. Soc. Ent. Fr. Vol. 85, p. 286 (1917) ♀ Rhodésia S.
15. *Tr. rothschildi*, Forel, Rev. Ent. Caen, p. 134 (1908) ♀. Ethiopie.
16. *Tr. silvestrii*, Emery, Boll. Labor. Zool. Scuola Agr. Portici, Vol. 10, Erythrée.
p. 17, fig. 8 (1915) ♀.
17. *Tr. trimeni*, Emery, Ann. Soc. Ent. Fr. Vol. 63, p. 40 (1895) ♀ ♀. Transwaal.
Tetr. (Fr.) trimeni, Arnold, Ann. S. Afr. Mus. Vol. 14, p. 337 (1917) ♀ ♀.

ESPÈCES DE L'INDE ET DE LA MALAISIE

A. Antennes de 12 articles.

18. *Tr. ceramensis*, Stitz, Sitz. ber. Ges. Naturf. Freunde Berlin, p. 506 (1912) ♀. Ile Ceram.
19. *Tr. fulviceps*, Emery, Term. Füzet, Vol. 20, p. 588 (1897) ♀. Nouvelle-Guinée N. E.
Tr. fulviceps, Viehmeyer, Deutsche Ent. Zeitschr. p. 529 (1914) ♀.
20. *Tr. lanuginosa* (Mayr), Verh. Zool.-bot. Ges. Wien, Vol. 20, p. 972, 976 Java, Sumatra, Ceylan(?)
(1870) ♀ (*Tetramorium*).
Tr. lanuginosa, Emery, Expl. Sc. Tunisie, Formicid. p. 4, nota (1891); Forel,
Journ. Bombay Nat. Hist. Soc. Vol. 14, p. 704 (1902) ♀; Viehmeyer,
Arch. f. Naturg. Vol. 81, A. 8, p. 139, fig. 7 (1916) ♀ ♀.
21. *Tr. musculus*, Forel, Rev. Suisse Zool. Vol. 10, p. 239 (1902) ♀. Inde: Nilgiris.
Tr. musculus, Forel, Journ. Bombay Nat. Hist. Soc. Vol. 14, p. 704 (1902);
Bingham, Fauna Brit. India, Hym. Vol. 2, p. 173 (1903) ♀.
22. *Tr. obesa* (Ern. André), Rev. Ent. Caen, Vol. 6, p. 294 (1887) ♀ (*Tetramorium*). Bengale, Hindoustan O.
Tr. obesus, Emery, Expl. Sc. Tunisie, Formicid. p. 4 (1891).
Tr. obesa, Forel, Journ. Bombay Nat. Hist. Soc. Vol. 14, p. 704 (1902);
Bingham, Fauna Brit. India, Hym. Vol. 2, p. 173 (1903) ♀.
23. *Tr. parvispina*, Emery, Rev. Suisse Zool. Vol. 1, p. 214 (1893) ♀. Bornéo.
var. *formosae*, Forel, Ent. Mitt. Berlin, Vol. 1, p. 52 (1912) ♀. Formose.
24. *Tr. striatidens*, Emery, Ann. Mus. Stor. Nat. Genova, Vol. 27, p. 501 Birmanie, Hindoustan,
(1889) ♀ (*Tetramorium obesum* st.). Ceylan. Tend à devenir
Tr. obesus st. *striatidens*, Emery, Expl. Sc. Tunisie, Formicid. p. 4 (1891). cosmopolite (Tunisie,
Tr. striatidens, Forel, Journ. Bombay Nat. Hist. Soc. Vol. 14, p. 704 (1902); Sierra Leone etc.).
Bingham, Fauna Brit. India, Hym. Vol. 2, p. 173 (1903) ♀.
var. *australis*, Forel, Rev. Suisse Zool. Vol. 10, p. 449 (1902) ♀ ♀. Queensland.
subsp. *orissana*, Forel, ibidem, Vol. 10, p. 239 (1902) ♀. Bengale.
Tr. striatidens st. *orissana*, Forel, Journ. Bombay Nat. Hist. Soc. Vol. 14,
p. 704 (1902) ♀.
Tr. orissana, Bingham, Fauna Brit. India, Hym. Vol. 2, p. 174 (1903) ♀.
25. *Tr. walshi*, Forel, Ann. Soc. Ent. Belg. Vol. 34, C. R. p. 107 (1890) ♀ ♀. Hindoustan, Ceylan.
Tr. walshi, Forel, Journ. Bombay Nat. Hist. Soc. Vol. 14, p. 704 (1902);
Bingham, Fauna Brit. India, Hym. Vol. 2, p. 172 (1903) ♀ ♀.
var. *spuria*, Forel, Zool. Jahrb. Suppl. 15, Vol. 1, p. 58 (1912) ♀. Singapore, Ceylan.

B. Antennes de 10 articles.

26. *Tr. decamera*, Forel, Rev. Suisse Zool. Vol. 10, p. 240 (1902) ♀. Inde: Kanara.
Tr. decamera, Forel, Journ. Bombay Nat. Hist. Soc. Vol. 14, p. 703 (1902);
Bingham, Fauna Brit. India, Hym. Vol. 2, p. 174 (1903) ♀.

2. GENUS TETRAMORIUM, MAYR

Tetramorium. Mayr, Verh. Zool.-bot. Ver. Wien, Vol. 5, p. 423 (1855).

Tetrogmus. Roger, Berlin. Ent. Zeitschr. Vol. 1, p. 10 (1857).

Macromischa (part.). Mayr, Sitz. ber. Akad. Wiss. Wien, Vol. 53, p. 507 (1866).

Triglyphothrix (part.). Forel, Deutsche Ent. Zeitschr. Beih. p. 220 (1913)

Myrmica (Leptothorax) (part.). Fred. Smith, Cat. Hym. Brit. Mus. Vol. 6, p. 119 (1858).

Myrmica (part.). Latreille (1805), etc.

Manica (part.). Jurine (1807).

Atta (part.). Illiger (1807).

Formica (part.). Linné (1758), Fabricius, Latreille, etc.

Caractères. — *Ouvrière.* — Tête plus ou moins rectangulaire ou arrondie sur les côtés et derrière.

Épistome à contour antérieur variable selon les espèces, ordinairement peu convexe et bord antérieur souvent faiblement échancré, jamais denté, souvent avec un lobe médian pas très avancé.

Arêtes frontales écartées, plus ou moins longues, divergentes ou parallèles, parfois prolongées jusque près des angles postérieurs de la tête et, dans les cas extrêmes, limitant une scrobe, comme chez *Triglyphothrix* (voir ce genre).

Mandibules à bord large et denté ou denticulé. Palpes maxillaires de 3-4 articles, labiaux de 2-3.

Corselet souvent plus ou moins massif, sans sutures dorsales visibles, d'autres fois à suture mésoépnotale plus ou moins impressionnée, mais l'impression n'est pas profonde; épnotum presque toujours armé; angles inférieurs de l'épnotum souvent prolongés en épines.

Pétiole plus ou moins pédonculé, de structure très variable; postpétiole de même.

Gastre couvert en grande partie par le segment basal.

Éperons des tibias postérieurs et moyens simples ou barbelés, rarement très finement pectinés, parfois nuls.

Poils dressés simples ou en massue, jamais trifides.

Femelle. — Ailée, le plus souvent un peu plus grande que l'ouvrière; l'espèce type et quelques autres font exception. Structure de la tête et du pédoncule en général comme chez l'ouvrière. Poils comme chez l'ouvrière.

Aile antérieure à cellule radiale ordinairement fermée.

Mâle. — Caractères de la tribu.

Mandibules dentées.

Poils simples ou obtus.

Ailes comme chez la femelle.

Ethologie. — Fourmilières en général dans le sol. *T. aculeatum*, Mayr (Pl. 5, Fig. 13) et *africanum*, Mayr, construisent des nids en carton attachés aux feuilles (1).

Type. — *Formica caespitum*, L.

Distribution géographique des espèces. — L'Afrique est la patrie de la plus grande partie des espèces de ce genre; vient ensuite la région Indo-Malaise, jusque et y compris la Nouvelle-Guinée;

(1) Une photographie du nid de *T. aculeatum* a été publiée par Wasmann, *Tijdschr. v. Ent.* Vol. 48, pl. 8, fig. 3 (1905).

l'Europe et l'Asie, au Nord de l'Himalaya, sont habitées seulement par *T. caespitum* et par des formes qui, je crois, en sont dérivées; Madagascar n'a qu'un très petit nombre d'espèces autochtones de ce genre; *T. pacificum*, Mayr, est répandu dans les îles de l'Océanie; une espèce, décrite par M. Wheeler, des Iles Bahamas, me semble (d'après la description) très voisine de *T. pacificum* (1).

T. guineense, F. et *simillimum*, Fred. Smith, sont devenus, grâce au commerce, à peu près cosmopolites dans les pays chauds et dans les serres. Enfin, *T. caespitum* est en train d'envahir les Etats-Unis d'Amérique.

ESPÈCES PALÉARCTIQUES

APPARTENANT AU GROUPE DU *T. CAESPITUM*, L.

1. *T. caespitum* (Linné), Syst. Nat. (éd. 10), Vol. 1, p. 581 (1758) ♀ (*Formica*).
Formica caespitum, De Geer, Mém. Hist. Ins. (1), Vol. 2, p. 1105, pl. 43, f. 15-22 (1771); Latreille, Fourmis, p. 251, pl. 10, f. 63 (1802) ♀ ♀ ♂; Fabricius, Syst. Piez. p. 406 (1804).
Myrmica caespitum, Latreille, Hist. Nat. Crust. Ins. Vol. 13, p. 259 (1807); Meinert, Natur. Afh. Dansk. Vid. Selsk. (5), Vol. 5, p. 58 (1860) ♀ ♀ ♂.
Manica caespitum, Jurine, Nouv. Méth. Class. Hym. p. 279 (1809).
Atta caespitum, Illiger, Mag. Insektenk. Vol. 6, p. 194 (1807).
T. caespitum, Mayr, Verh. Zool.-bot. Ver. Wien, Vol. 5, p. 426 (1855); Europ. Formicid. p. 61, 62 (1861); Forel, Fourmis Suisse, p. 72 (1874); Ern. André, Spec. Hym. Europe, Vol. 2, p. 285, 288, 290 (1882); Ruzsky, Formic. Imp. Rossici, Vol. 1, p. 519, fig. 113-115 (1905); Emery, Deutsche Ent. Zeitschr. p. 697, 700, fig. 2 (1909); Donisthorpe, Brit. Ants, p. 170, pl. 9 (1915); Forel, Fauna Ins. Helvet. Hym. Form. p. 14 (1915); Emery, Bull. Soc. Ent. Ital. Vol. 47, p. 194-198, fig. 54, 55, 56, 1 (1916) ♀ ♀ ♂.
Myrmica (T.) caespitum, Nylander, Ann. Soc. Nat. Zool. (4), Vol. 5, p. 86 (1856) ♀ ♀ ♂.
Formica binodis, Linné, Centur. Insect. rar. p. 31 (1763); Fred. Smith, Cat. Hym. Brit. Mus. Vol. 6, p. 117 (1858).
Formica fusca aculeata, Retzius, Gen. et Spec. Insect. p. 76 (1783).
Formica caespitosa, Walckenaer, Faune Paris, Vol. 2, p. 166 (1802).
Formica fusca, Leach, Zool. Journ. Vol. 2, p. 290 (1825) nec. Linné.
Myrmica fuscula, Nylander, Acta Soc. Sc. Fennicae, Vol. 2, p. 935, pl. 18, f. 34, 36; ibidem, Vol. 2, p. 1053 (1846) ♀ ♀ ♂; Förster, Hym. Stud. Heft. 1, p. 56 (1850) ♀ ♀ ♂.
Myrmica impura, Förster, ibidem, p. 48 (1850) ♀.
Myrmica modesta, Förster, ibidem, p. 49 (1850) ♀.
Myrmica atratula, Schenck, Jahrb. Ver. Nat. Nassau, Vol. 8, p. 91 (1852) ♀ (nec ♀).
T. atratulum, Mayr, Verh. Zool.-bot. Ver. Wien, Vol. 5, p. 429 (1855) ♀ (nec ♀ (2)).
var. *brevicornis*, Emery, Bull. Soc. Ent. Ital. Vol. 47, p. 194, 196, 197 (1916) ♀ ♀.
T. caespitum caespitum var. *debilis* (part.) Emery, Deutsche Ent. Zeitschr. p. 699, 701 (1909) ♀ ♀.
var. *calida*, Forel, Ann. Mus. Nat. Hung. Vol. 5, p. 15 (1907) ♀.
var. *chefketi*, Forel, Bull. Soc. Vaud Sc. Nat. Vol. 47, p. 332 (1911) ♀.
var. *debilis* (part.), Emery, Deutsche Ent. Zeitschr. p. 699, 701 (1909) ♀ ♀ ♂.
T. caespitum var. *debilis*, Emery, Bull. Soc. Ent. Ital. Vol. 47, p. 194 nota (1916).
var. *flavidula*, Emery, Deutsche Ent. Zeitschr. p. 700, 702 (1909) ♀.
var. *fortis*, Forel, Ann. Mus. Acad. St Pétersb. Vol. 8, p. 371 (1904).
T. caespitum var. *jorte*, Ruzsky, Formic. Imp. Rossici, Vol. 1, p. 534 (1905).
T. caespitum caespitum var. *fortis*, Emery, Deutsche Ent. Zeitschr. p. 699, 701 (1909) ♀.

Toute l'Europe et le N. de l'Asie, Japon; la forme typique est rare en Afrique, probablement importée. Certainement importée dans l'Amérique du N., où cette Fourmi est très commune.

Sardaigne, Corse.

Arabie.

Côte européenne du Bosphore.
Egypte.

Asie mineure.

France mérid., Crimée,
Transcaspienne.

(1) Voir la table des espèces de l'Afrique australe : Arnold, *Ann. S. Afr. Mus.* Vol. 14, p. 275 (1917).

(2) Les auteurs cités dans la synonymie qui précède avaient certainement en vue ce qu'on est convenu de désigner comme forme typique de l'espèce, qui, dans l'Europe moyenne et boréale, varie seulement de taille et de couleur. Les *M. impura* et *modesta*, Förster représentent les variétés les moins foncées.

- var. *hammi*, Donisthorpe, Brit. Ants, p. 178 (1915) ♀.
- var. *hispanica*, Emery, Deutsche Ent. Zeitschr. p. 699, 701 (1909) ♀.
- var. *picta*, Karawaiew, Rev. Russe Ent. Vol. 12, p. 584 (1912) ♀ ♀.
- var. *rhodia*, Emery, Boll. Mus. Zool. Torino, Vol. 30, n° 701, p. 3 (1915) ♀.
- var. *ruginodis*, Stitz, Mitt. Zool. Mus. Berlin, Vol. 8, p. 339 (1917) ♀.
- var. *sarkissiani*, Forel, Bull. Soc. Vaud. Sc. Nat. Vol. 47, p. 332 (1911) ♀.
- var. *schmidti*, Forel, Rev. Suisse Zool. Vol. 12, p. 15 (1904) ♀.
- T. caespitum* var. *schmidti*, Ruzsky, Formic. Imp. Rossici, Vol. 1, p. 538 (1905);
Emery, Deutsche Ent. Zeitschr. p. 700, 702 (1909) ♀; Karawaiew, Rev.
Russe Ent. Vol. 12, p. 14 (1912) ♀ ♀.
- var. *syriaca*, Emery, Deutsche Ent. Zeitschr. p. 699, 702 (1909) ♀.
- var. *turcomanica*, Emery, ibidem, p. 700, 702 (1909) ♀ ♀
- subsp. *biskrensis*, Forel, Rev. Suisse Zool. Vol. 12, p. 13 (1904) ♀ ♀ ♂ (*caespitum* var.).
T. caespitum *semileve*, var. *biskrensis*, Emery, Deutsche Ent. Zeitschr. p. 700,
704 (1909) ♀.
- T. caespitum* st. *biskrensis*, Santschi, Bull. Soc. Hist. Nat. Afr. N. Vol. 9,
p. 154, fig. 3 (1918) ♀.
- var. *kahenae*, Santschi, ibidem, Vol. 9, p. 155, fig. 2 (1918) ♀ ♀
- var. *oxyomma*, Karawaiew, Rev. Russe Ent. Vol. 12, p. 13 (1912) ♀ ♀ ♂ (*caespitum* var.).
T. caespitum st. *biskrensis* var. *oxyomma*, Santschi, Bull. Soc. Hist. Nat. Afr. N.
Vol. 9, p. 155 (1918).
- subsp. *davidi*, Forel, Rev. Suisse Zool. Vol. 21, p. 431 (1913) ♀.
- subsp. *ferox*, Ruzsky, Hor. Soc. Ent. Ross. Vol. 36, p. 309 (1903) ♀ ♀ ♂ (*caespitum* var.).
T. caespitum var. *ferox*, Ruzsky, Formic. Imp. Rossici, Vol. 1, p. 533 fig. 116
(1905) ♀ ♀ ♂. Karawaiew, Hor. Soc. Ent. Ross. Vol. 39, p. 51, fig. 24
(1909) ♀ ♂.
- T. caespitum* *ferox*, Emery, Deutsche Ent. Zeitschr. p. 699, 703, fig. 2
(1909) ♀ ♀ ♂
- var. *diomedaea*, Emery, in Cecconi, Boll. Mus. Zool. Torino, Vol. 23, N° 583, p. 24
(1908) ♀ ♀ ♂.
- T. caespitum* *ferox* var. *diomedaea*, Emery, Deutsche Ent. Zeitschr. p. 699, 703
(1909). Bull. Soc. Ent. Ital. Vol. 47, p. 194-198, fig. 56, 2 (1916) ♀ ♀ ♂.
- T. caespitum* var. *bariensis*, Forel, Bull. Soc. Vaud. Sc. Nat. Vol. 47, p. 331
(1911) ♀.
- var. *laevior*, Forel, ibidem, Vol. 47, p. 333 (1911) ♀ ♀.
- subsp. *himalayana*, Viehmeyer, Arch. f. Naturg. Vol. 79, A. 12, p. 38 (1913) ♀ ♀ ♂.
- subsp. *inermis*, Mayr, in Fedtschenko, Formicid. Turkestan (en russe) p. 17 (1877) ♀
(*caespitum* var.).
- T. caespitum*, var. *inermis*, Mayr, Tijdschr. v. Ent. Vol. 23, p. 36 (1880); Ern. André,
Spec. Hym. Europe, Vol. 2, p. 287 (1882) ♀.
- T. caespitum* *inermis*, Emery, in Dalla Torre, Cat. Hym. Vol. 7, p. 133 (1893);
Ruzsky, Formic. Imp. Rossici, Vol. 1, p. 539 (1905); Emery, Deutsche
Ent. Zeitschr. p. 699, 705 (1909) ♀.
- subsp. *judas*, Wheeler, Bull. Mus. Comp. Zool. Harvard, Vol. 60, p. 172 (1916) ♀.
- subsp. *maura*, Santschi, Bull. Soc. Hist. Nat. Afr. N. Vol. 9, p. 154, fig. 1 (1918) ♀ ♀.
- subsp. *nautarum*, Santschi, ibidem, Vol. 9, p. 156 (1918) ♀.
- subsp. *punica* (Fred. Smith), Journ. Proc. Linn. Soc. Lond. Zool. Vol. 6, p. 34 (1861) ♀
(*Myrmica punica*),
- T. caespitum* var. *punica*, Mayr, Verh. Zool.-bot. Ges. Wien, Vol. 20, p. 975
(1870); Ern. André, Spec. Hym. Europe, Vol. 2, p. 287 (1882); Ruzsky,
Formic. Imp. Rossici, Vol. 1, p. 536 (1905) ♀.
- T. caespitum* *punicum*, Emery, in Dalla Torre, Cat. Hym. Vol. 7, p. 134 (1893);
Emery, Deutsche Ent. Zeitschr. p. 700, 704 (1909) ♀.
- var. *atlantis*, Santschi, Bull. Soc. Hist. Nat. Afr. N. Vol. 9, p. 155, fig. 4 (1918) ♀ ♀.
- var. *depressa*, Forel, Ann. Soc. Ent. Belg. Vol. 36, p. 455 (1892) ♀ (*caespitum* st.).
T. caespitum st. *depressum*, Emery, Ann. Soc. Ent. Fr. Vol. 62, p. 84 (1893) ♀ ♂.
- T. caespitum* *punicum* var. *depressa*, Emery, Deutsche Ent. Zeitschr. p. 700
704 (1909) ♀ ♀ ♂.
- var. *lucidula*, Emery, ibidem, p. 700, 704 (1909) ♀.
- T. caespitum* *punicum* var. *lucidula*, Karawaiew, Hor. Soc. Ent. Rossic. Vol. 39,
p. 53, fig. 25 (1909) ♀ ♀.
- var. *reticuliventris*, Ruzsky, Fourmis des environs du lac d'Aral (en russe), Tach-
kend, p. 14 (1902) ♀ (*caespitum* var.).
- T. caespitum* var. *reticuliventris*, Ruzsky, Zool. Jahrb. Syst. Vol. 17, p. 481 (1902);
Formic. Imp. Rossici, Vol. 1, p. 535 (1905) ♀.
- Angleterre.
Espagne.
Transcaspienne.
Rhodes.
Espagne.
Bithynie.
Palestine, Asie centrale,
Crimée, Albanie, Algérie.
- Syrie.
Turkestan.
Algérie, Tunisie.
- Tunisie.
Algérie, Tunisie.
- Jérusalem.
Russie S. E., Caucase.
- Iles Tremiti, Italie S. E.
- Côte européenne du Bosphore.
Lahoul.
Asie Centrale, Oural.
- Palestine.
Tunisie, Algérie, Maroc.
Afrique O., île Annobon.
Egypte, Syrie. Russie S. E.
- Tunisie.
Iles Canaries.
- Syrie, Asie mineure, Tur-
kestan.
- Bords du lac d'Aral, Caucasic.

- T. caespitum punicum* var. *reticuliventris*, Emery, Deutsche Ent. Zeitschr. p. 705 (1909) ♀.
- var. *sahlbergi*, Forel, Rev. Suisse Zool. Vol. 21, p. 431 (1913) ♀. Egypte, Syrie.
- subsp. *semilaevis*, Ern. André, Spec. Hym. Europe, Vol. 2, p. 286 (1882) ♀ (*caespitum* var.). Bassin de la Méditerranée, Asie centrale.
- T. caespitum semileve*, Emery, in Dalla Torre, Cat. Hym. Vol. 7, p. 134 (1893); Ruzsky, Formic. Imp. Rossici, Vol. 1, p. 537 (1905); Emery, Deutsche Ent. Zeitschr. p. 700, 703 (1909); Bull. Soc. Ent. Ital. Vol. 47, p. 194, 196-198 (1916) ♀ ♀ ♂.
- var. *splendens*, Ruzsky, Soc. Natur. Univ. Kasan (en russe), № 206, p. 33 (1902) ♀ (caespitum var.). Caucase.
- T. caespitum* var. *splendens*, Ruzsky, Formic. Imp. Rossici, Vol. 1, p. 534 (1905) ♀.
- T. caespitum semileve*, var. *splendens*, Emery, Deutsche Ent. Zeitschr. p. 700, 704, ♀ (1909).
- subsp. *schultzei*, Forel, in Schultze, Zool. Anthropol. Reise Afr. Formicid. p. 19 (1910) ♀. Afrique Sud : Kalahari
- T. caespitum* st. *schultzei*, Arnold, Ann. S. Afr. Mus. Vol. 14, p. 231 (1917) ♀.
2. *T. exasperatum*, Emery, Expl. Sc. Tunisie, Fourmis, p. 3 (1891) ♀ ♀ (*caespitum* st.) Tunisie.
- T. exasperatum*, Emery, Deutsche Ent. Zeitschr. p. 695, 705 (1909) ♀ ♀.
3. *T. meridionale*, Emery, Bull. Soc. Ent. Ital. Vol. 2, p. 198 (1870) ♀ ♀. Italie, Corse, Sardaigne, Andalousie, Crimée, Oural.
- T. caespitum* var. *meridionale*, Mayr, Verh. Zool.-bot. Ges. Wien, Vol. 20, p. 974 (1870); Ern. André, Spec. Hym. Eur. Vol. 2, p. 286, 288 (1882) ♀ ♀; Ruzsky, Formic. Imp. Rossici, Vol. 1, p. 536 (1905).
- T. caespitum* st. *meridionale*, Emery & Forel, Mitt. Schweiz. Ent. Ges. Vol. 5, p. 458 (1879).
- T. meridionale*, Emery, Deutsche Ent. Zeitschr. p. 695, 705 (1909); Bull. Soc. Ent. Ital. Vol. 47, p. 194, 196, 197, fig. 56, 3 (1916) ♀ ♀.
4. *T. striativentre*, Mayr, in Fedtschenko, Formicid. Turkestan (en russe), p. 17 (1877) ♀ ♀ (*caespitum* var.). Turkestan.
- T. caespitum* var. *striativentre*, Mayr, Tijdschr. v. Ent. Vol. 23, p. 36 (1880); Ern. André, Spec. Hym. Europe, Vol. 2, p. 286, 288 (1882) ♀ ♀.
- T. caespitum* st. *striativentre*, Emery, in Dalla Torre, Cat. Hym. Vol. 7, p. 135 (1893); Ruzsky, Formic. Imp. Rossici, Vol. 1, p. 538 (1905) ♀.
- T. striativentre*, Ruzsky, Zool. Anz. Vol. 29, p. 518 (1905) ♀; Emery, Deutsche Ent. Zeitschr. p. 695, 706 (1909) ♀ ♀.
- subsp. *schneideri*, Emery, Oefvers. Finska Vet. Soc. Vol. 20, p. 22 (1898) ♀ (*T. schneideri*). Turkestan.
- T. schneideri*, Ruzsky, Formic. Imp. Rossici, Vol. 1, p. 517 (1905) ♀.
- T. striativentre*, subsp. *schneideri*, Ruzsky, Zool. Anz. Vol. 29, p. 518 (1905); Emery, Deutsche Ent. Zeitschr. p. 706 (1909) ♀; Karawaiew, Hor. Soc. Ent. Ross. Vol. 39, p. 55 (1909) ♀.
- var. *longispina*, Karawaiew, Rev. Russe Ent. Vol. 12, p. 585 (1912) ♀. Transcaspienne.

ESPÈCES ACTUELLEMENT COSMOPOLITES DANS LES PAYS CHAUDS, ORIGINAIRES DE L'ANCIEN CONTINENT

5. *T. guineense* (Fabricius), Ent. Syst. Vol. 2, p. 357 (1793) ♀ (*Formica*). Pays chauds et serres.
- Formica guineensis*, Latreille, Fourmis, p. 285 (1802); Fabricius, Syst. Piez. p. 404 (1804).
- Myrmica guineensis*, Roger, Berlin. Ent. Zeitschr. Vol. 6, p. 293 (1862).
- T. guineense*, Verh. Zool.-bot. Ges. Wien, Vol. 12, p. 740 (1862); ibidem, Vol. 20, p. 972 (1870) ♀; Ern. André, Spec. Hym. Europe, Vol. 2, p. 288, 289, 290 (1882) ♀ ♀ ♂; Forel, in Grandidier, Hist. Madagascar, Vol. 20, 2, p. 154 (1891) ♀ ♀ ♂; Bingham, Fauna Brit. India, Hym. Vol. 2, p. 184 (1903) ♀; Emery, Deutsche Ent. Zeitschr. p. 695 (1909) ♀ ♀ ♂; Arnold, Ann. S. Afr. Mus. Vol. 14, p. 306 (1917) ♀.
- Myrmica bicarinata*, Nylander, Act. Soc. Sc. Fennicae, Vol. 2, p. 1061 (1846) ♀ ♂.
- Myrmica cariniceps*, Guérin, Rev. Mag. Zool. (2), Vol. 4, p. 79 (1852) ♀.
- Myrmica kollari*, Mayr, Verh. Zool.-bot. Ver. Wien, Vol. 3, p. 282 (1853) ♀ ♀ ♂.
- T. kollari*, Mayr, ibidem, Vol. 5, p. 425 (1855) ♀ ♀ ♂.
- Myrmica reticulata*, Fred. Smith, Trans. Ent. Soc. Lond. (3), Vol. 1, p. 33 (1862) ♀.

- var. *erecta*, Emery, Ann. Soc. Ent. Fr. Vol. 63, p. 37 (1895) ♀. Bechuanaland.
T. guineense var. *erectum*, Arnold, Ann. S. Afr. Mus. Vol. 14, p. 307 (1917) ♀.
 var. *indica*, Forel, Zool. Jahrb. Syst. Vol. 36, p. 81 (1913) ♀. Sumatra.
 var. *macra*, Emery, in Nova Caledonia, Zool. Vol. 1, p. 415 (1914) ♀. Nouvelle-Calédonie.
 var. *phasias*, Forel, Bull. Soc. Vaud. Sc. Nat. Vol. 50, p. 226 (1914) ♀. Natal.
T. guineense var. *phasias*, Arnold, Ann. S. Afr. Mus. Vol. 14, p. 307 (1917) ♀.
 subsp. *cristata*, Stitz, Mitt. Zool. Mus. Berlin, Vol. 5, p. 144 (1910) ♀ (*guineense* var.). Togo, Rhodésie.
T. guineense st. *cristata*, Forel, Ann. Soc. Ent. Belg. Vol. 57, p. 117 (1913).
T. guineense st. *striatum* (au lieu de *cristatum*), Arnold, Ann. S. Afr. Mus. Vol. 14, p. 308 (1917) ♀ ♀ ♂.
 subsp. *peutli*, Forel, Rev. Suisse Zool. Vol. 24, p. 419 (1916) ♀ ♀. Congo.
 6. *T. simillimum* (Fred. Smith), List Brit. Anim. Brit. Mus. P. 6, Acul. p. 118 Pays chauds et serres.
 (1851) ♀ (*Myrmica*).
Myrmica (*Leptothorax*) *simillima*, Fred. Smith, Cat. Hym. Brit. Mus. Vol. 6, p. 119 (1858) excl. synonym.
T. simillimum, Mayr, Europ. Formicid. p. 61 (1861) ♀ ; Verh. Zool.-bot. Ges. Wien, Vol. 20, p. 972 (1870) ♀ ; Ern. André, Spec. Hym. Europe, Vol. 2, p. 287, 289, 290 (1882) ♀ ♀ ♂ ; Bingham, Fauna Brit. India, Hym. Vol. 2, p. 185 (1903) ♀ ; Emery, Deutsche Ent. Zeitschr. p. 695, 696 (1909) ♀ ♀ ♂ ; Arnold, Ann. S. Afr. Mus. Vol. 14, p. 326 (1917) ♀ ♀ ♂.
Tetrogmus caldarius, Roger, Berlin. Ent. Zeitschr. Vol. 1, p. 12 (1857) ♀ ♀ ; ibidem, Vol. 5, p. 172 (1861) ♂.
Myrmica caldaria, Meinert, Natur. Afh. Dansk. Vid. Selsk (5), Vol. 5, p. 334 (1860) ♀ ♀ ♂.
 var. *madecassa*, Forel, Ann. Soc. Ent. Belg. Vol. 39, p. 248 (1895) ♀. Madagascar.
 var. *opacior*, Forel, Zool. Jahrb. Syst. Vol. 36, p. 81 (1913) ♀. Ceylan.
 var. *poweri*, Forel, Bull. Soc. Vaud. Sc. Nat. Vol. 50, p. 225 (1914) ♀. Transvaal.
T. simillimum var. *poweri*, Arnold, Ann. S. Afr. Mus. Vol. 14, p. 328 (1917) ♀.
 var. *shilohensis*, Forel, Deutsche Ent. Zeitschr. p. 218 (1913) ♀. Rhodésie.
simillimum var. *shilohensis*, Arnold, Ann. S. Afr. Mus. Vol. 14, p. 329 (1917) ♀.
 subsp. *bothae*, Forel, Ann. Soc. Ent. Belg. Vol. 54, p. 425 (1910) ♀ ♀ ♂. Natal.
T. simillimum st. *bothae*, Arnold, Ann. S. Afr. Mus. Vol. 14, p. 330 (1917) ♀ ♀ ♂.
 subsp. *delagoënsis*, Forel, Mitt. Schweiz. Ent. Ges. Vol. 9, p. 80 (1894) ♀ ♀ ♂. Delagoa Bay.
T. simillimum, st. *delagoënsis*, Arnold, Ann. S. Afr. Mus. Vol. 14, p. 330 (1917) ♀ ♀ ♂.
 subsp. *denticulata*, Forel, Rev. Suisse Zool. Vol. 10, p. 235 (1902) ♀. Inde : Barrakpur.
T. simillimum st. *denticulatum*, Forel, Journ. Bombay Nat. Hist. Soc. Vol. 14, p. 703 (1902) ; Bingham, Fauna Brit. India, Hym. Vol. 2, p. 186 (1903) ♀.
 subsp. *isipingensis*, Forel, Bull. Soc. Vaud. Sc. Nat. Vol. 50, p. 225 (1914) ♀. Natal.
T. simillimum, st. *isipingense*, Arnold, Ann. S. Afr. Mus. Vol. 14, p. 329 (1917) ♀.
 var. *dumezi*, Forel, Rev. Suisse Zool. Vol. 24, p. 422 (1916) ♀. Congo.
 subsp. *laevinodis*, Forel, ibidem, Vol. 10, p. 235 (1902) ♀. Bengale.
T. simillimum st. *laevinode*, Forel, Journ. Bombay Nat. Hist. Soc. Vol. 14, p. 703 (1902) ; Bingham, Fauna Brit. India, Hym. Vol. 2, p. 186 (1903) ♀.

ESPÈCES D'AFRIQUE ET DE MADAGASCAR

GROUPE DU *T. ACULEATUM* (1)

7. *T. aculeatum* (Mayr), Sitz. ber. Akad. Wiss. Wien, Vol. 53, p. 507 (1866) Afrique trop. occident.
 ♀ (*Macromischa aculeata*).
Macromischa aculeata, Ern. André, Rev. Ent. Caen, Vol. 8, p. 224 (1889) ♀ ; Mayr, Verh. Zool.-bot. Ges. Wien, Vol. 42, p. 292 (1902) ♀ ♂.
T. aculeatum, Emery, Bull. Soc. Ent. Fr. p. 103 (1896) ; Santschi, Ann. Soc. Ent. Fr. Vol. 78, p. 385 (1909) éthologie ; Stitz, in Ergebn. 2. Deutsch Zentr. Afr. Exped. Vol. 1, Zool. p. 393, pl. 21 (1916) nids.
 var. *major*, Forel, Bull. Soc. Vaud. Sc. Nat. Vol. 50, p. 344 (1915) ♀. Congo.
 var. *rubroflava*, Forel, Rev. Suisse Zool. Vol. 24, p. 420 (1916) ♀. Congo.

(1) Ce groupe a été dernièrement érigé en genre par M. Wheeler, sous le nom de *Macromischoides* (Bull. Amer. Mus. Nat. Hist. Vol. 45, p. 187 [1922]).

- subsp. *andrica*, Emery, Ann. Soc. Ent. Belg. Vol. 52, p. 187 (1908) ♀ ♂ (**Pl. 5, Fig. 13, 13 b**). Congo.
 subsp. *wasmanni*, Forel, Mitt. Schweiz. Ent. Ges. Vol. 10, p. 300 (1901) ♀ (*Macromischa wasmanni*). Congo.
 8. *T. africanum* (Mayr), Sitz. ber. Akad. Wiss. Wien, Vol. 53, p. 507 (1866) ♀ (*Macromischa africana*). Afrique trop. occident.
Macromischa africana, Mayr, Ann. Naturh. Hofmus. Wien, Vol. 10, p. 131 (1895) ♀.
T. africanum, Emery, Bull. Soc. Ent. Fr. p. 103 (1896); Santschi, Ann. Soc. Ent. Fr. Vol. 78, p. 385 (1909). Ethologie.

AUTRES GROUPES

9. *T. arnoldi* (Forel), Deutsche Ent. Zeitschr. p. 220 (1913) ♀ (*Triglyphothrix*). Rhodésia S.
T. arnoldi, Emery, Boll. Labor. Zool. Scuola Agr. Portici, Vol. 10, p. 19 nota (1915).
T. (Triglyphothrix) arnoldi, Arnold, Ann. S. Afr. Mus. Vol. 14, p. 338 (1917) ♀ ♀.
 10. *T. bacchus*, Forel, Ann. Soc. Ent. Belg. Vol. 54, p. 426 (1910) ♀. Natal.
T. bacchus, Arnold, Ann. S. Afr. Mus. Vol. 14, p. 309 (1917) ♀.
 11. *T. bequaerti*, Forel, Rev. Zool. Afr. Vol. 2, p. 319 (1913) ♀. Congo belge.
T. bequaerti, Arnold, Ann. S. Afr. Mus. Vol. 14, p. 281 (1917) ♀.
 subsp. *bruni*, Santschi, Ann. Soc. Ent. Fr. Vol. 85, p. 285 (1917) ♀. Rhodésia.
 subsp. *bulawayensis*, Forel, Ann. Soc. Ent. Belg. Vol. 57, p. 119 (1913) ♀. Rhodésia.
T. bequaerti, st. *bulawayensis*, Arnold, Ann. S. Afr. Mus. Vol. 14, p. 281 (1917) ♀ ♀.
 12. *T. camerunense*, Mayr, Ann. Naturh. Hofmus. Wien, Vol. 10, p. 129 (1895) ♀. Camerun.
 var. *ggaimi*, Forel, Rev. Suisse Zool. Vol. 24, p. 421 (1916) ♀ ♀. Congo.
 var. *waelbroeki*, Forel, Ann. Soc. Ent. Belg. Vol. 53, p. 53 (1909) ♀. Congo.
T. camerunense var. *waelbroeki*, Santschi, Boll. Labor. Zool. Scuola Agr. Portici, Vol. 8, p. 367, fig. 29 (1914) ♀.
 13. *T. capense*, Mayr, Novara, Reise Formicid. p. 89 (1865) ♀ (**Pl. 5, Fig. 14**). Cape Colony.
T. capense, Mayr, Verh. Zool.-bot. Ges. Wien, Vol. 20, p. 972 (1870) ♀;
 Emery, Ann. Soc. Ent. Fr. Vol. 63, p. 36 (1895) ♀ ♂; Arnold, Ann. S. Afr. Mus. Vol. 14, p. 310 (1917) ♀ + ♂.
 var. *braunsi*, Forel, Ann. Soc. Ent. Belg. Vol. 57, p. 119 (1913) ♀ (*T. braunsi*). Cape Colony.
T. capense var. *braunsi*, Forel, Deutsche Ent. Zeitschr. p. 220 (1913); Arnold, Ann. S. Afr. Mus. Vol. 14, p. 311 (1917) ♀.
 14. *T. coloreum*, Mayr, Ent. Tidskr. Vol. 21, p. 273 (1901) ♀. Camerun.
 15. *T. doriae*, Emery, Ann. Mus. Stor. Nat. Genova, Vol. 16, p. 530 (1881) ♀. Arabie, côtes africaines de la mer Rouge.
 16. *T. emeryi*, Mayr, Ann. Naturh. Hofmus. Wien, Vol. 16, p. 23 (1901) ♀ ♀ ♂. Cape Colony.
T. emeryi, Arnold, Ann. S. Afr. Mus. Vol. 14, p. 300 (1917) ♀ ♀ ♂.
 subsp. *cristulata*, Forel, Deutsche Ent. Zeitschr. p. 218 (1913) ♀.
T. emeryi, st. *cristulatum*, Arnold, Ann. S. Afr. Mus. Vol. 14, p. 302 (1917) ♀ ♀ ♂.
 17. *T. ericae*, Arnold, Ann. S. Afr. Mus. Vol. 14, p. 332 (1917) ♀. Rhodésia.
 18. *T. frenchi*, Forel, Bull. Soc. Vaud. Sc. Nat. Vol. 50, p. 229 (1914) ♀. Natal.
T. frenchi, Arnold, Ann. S. Afr. Mus. Vol. 14, p. 285 (1917) ♀.
 19. *T. gladstonei*, Forel, Deutsche Ent. Zeitschr. p. 219 (1913) ♀. Rhodésia S.
T. gladstonei, Arnold, Ann. S. Afr. Mus. Vol. 14, p. 284 (1917) ♀; Santschi, Bull. Soc. Hist. Nat. Afrique Nord, Vol. 9, p. 125 (1918).
 var. *seposita*, Santschi, Bull. Soc. Hist. Nat. Afrique Nord, Vol. 9, p. 125, 131 (1918) ♀.
 20. *T. gracile*, Forel, Mitt. Schweiz. Ent. Ges. Vol. 9, p. 81 (1894) ♀. Abyssinie.
T. gracile, Forel, Rev. Ent. Caen, p. 136 (1908) ? ♂.
 21. *T. grandinode*, Santschi, Ann. Soc. Ent. Belg. Vol. 57, p. 308 (1913) ♀. Cape Colony.
T. grandinode, Arnold, Ann. S. Afr. Mus. Vol. 14, p. 312 (1917) ♀.
 var. *hopensis*, Forel, Bull. Soc. Vaud. Sc. Nat. Vol. 50, p. 213 (1914) ♀. Oranje.
T. grandinode var. *hopensis*, Arnold, Ann. S. Afr. Mus. Vol. 14, p. 313, pl. 7, f. 103 (1917) ♀ ♀.

22. *T. grazsii* (part.) Emery, Ann. Soc. Ent. Fr. Vol. 63, p. 37 (1895) ♀ (nec ♀). Cape Colony.
T. grazsii, Mayr, Ann. Naturh. Hofmus. Wien, Vol. 16, p. 25 (1901) ♀; Forel, Bull. Soc. Vaud. Sc. Nat. Vol. 50, p. 226 (1914) ♀; Arnold, Ann. S. Afr. Mus. Vol. 14, p. 304, pl. 7, f. 105 (1917) ♀ ♀.
 var. *laevigata*, Mayr, Ann. Naturh. Hofmus. Wien, Vol. 16, p. 25 (1901) ♀. Cape Colony.
T. grazsii, var. *laevigatum*, Arnold, Ann. S. Afr. Mus. Vol. 14, p. 305 (1917) ♀.
 var. *mayri*, n. nov. Transwaal.
T. grazsii (part.) Emery, Ann. Soc. Ent. Fr. Vol. 63, p. 37 (1895) ♀ (nec ♀).
T. ?, Mayr, Ann. Naturh. Hofmus. Wien, Vol. 16, p. 25 (1901) ♀.
 var. *simulans*, Santschi, Medd. Göteborg Mus. Zool. Vol. 3, p. 24 (1914) ♀. Natal.
T. grassii var. *simulans*, Arnold, Ann. S. Afr. Mus. Vol. 14, p. 305 (1917) ♀.
23. *T. humile*, Santschi, Ann. Soc. Ent. Belg. Vol. 57, p. 435 (1913) ♀ ♀. Afrique orientale allem.
24. *T. intextum*, Santschi, Voy. Alluaud & Jeannel, Afr. or. Hym. p. 104, fig. 14 (1914) ♀. Afrique orientale angl.
T. intextum, Santschi, Ann. Soc. Ent. Fr. Vol. 84, p. 506, fig. A (1916) ♀.
 var. *cataractae*, Santschi, ibidem, Vol. 84, p. 506, fig. B (1916) ♀. Rhodésia.
T. intextum, var. *cataractae*, Arnold, Ann. S. Afr. Mus. Vol. 14, p. 322 (1917) ♀.
25. *T. jauresi*, Forel, Bull. Soc. Vaud. Sc. Nat. Vol. 50, p. 226 (1914) ♀. Cape Colony.
T. jauresi, Arnold, Ann. S. Afr. Mus. Vol. 14, p. 296, pl. 7, f. 99 (1917) ♀.
26. *T. joffrei*, Forel, Bull. Soc. Vaud. Sc. Nat. Vol. 50, p. 228 (1914) ♀ ♀. Natal.
T. joffrei, Arnold, Ann. S. Afr. Mus. Vol. 14, p. 303, pl. 7, f. 97 (1917) ♀ ♀.
 var. *algora*, Arnold, ibidem, Vol. 14, p. 304 (1917) ♀ ♀. Port Elisabeth.
27. *T. kelleri*, Forel, Mitt. Schweiz. Ent. Ges. Vol. 7, p. 385 (1887) ♀. Madagascar.
T. kelleri, Forel, in Grandidier, Hist. Nat. Madagascar, Vol. 20, 2, p. 153, pl. 4, f. 11 (1891) ♀.
28. *T. laevithorax*, Emery, Ann. Soc. Ent. Fr. Vol. 63, p. 39 (1895) ♀. Natal.
T. laevithorax, Arnold, S. Afr. Mus. Vol. 14, p. 286, pl. 7, f. 110 (1917) ♀.
29. *T. lobulicorne*, Santschi, Ann. Soc. Ent. Fr. Vol. 84, p. 504 (1916) ♀. Rhodésia.
T. lobulicorne, Arnold, Ann. S. Afr. Mus. Vol. 14, p. 298 (1917) ♀ ♀ ♂.
30. *T. longicorne*, Forel, Ann. Mus. Nat. Hung. Vol. 5, p. 13 (1907) ♀. Afrique or., Rhodésia.
T. longicorne, Arnold, Ann. S. Afr. Mus. Vol. 14, p. 283, pl. 7, f. 96 (1917) ♀. Rhodésia.
31. *T. longoi*, Forel, Bull. Soc. Vaud. Sc. Nat. Vol. 50, p. 344 (1915) ♀. Cape Colony.
T. longoi, Arnold, Ann. S. Afr. Mus. Vol. 14, p. 321, (1917) ♀.
32. *T. luteipes*, Santschi, Ann. Soc. Ent. Fr. Vol. 78, p. 383, fig. 11 (1909) ♀ ♀ ♂ (*grassii* st.). Congo.
T. luteipes, Santschi, Medd. Göteborg. Mus. Zool. Vol. 3, p. 24 nota (1914) ♀.
33. *T. meressei*, Forel, Rev. Suisse Zool. Vol. 24, p. 422 (1916) ♀. Congo.
34. *T. microgyna*, Santschi, Bull. Soc. Hist. Nat. Afr. N. Vol. 9, p. 132 (1918) ♀. Natal.
35. *T. miserabile*, Santschi, ibidem, Vol. 9, p. 153 (1918) ♀. Afrique orientale angl.
36. *T. neuvillei*, Forel, Rev. Ent. Caen, p. 135 (1908) ♀. Abyssinie.
37. *T. oculatum*, Forel, Ann. Soc. Ent. Belg. Vol. 57, p. 116 (1913) ♀. Rhodésia.
38. *T. pauper*, Forel, Ann. Mus. Nat. Hung. Vol. 5, p. 14 (1907) ♀. Afrique orientale.
 var. *nigra*, Forel, ibidem, Vol. 5, p. 15 (1907) ♀. Afrique orientale.
 subsp. *transformans*, Santschi, Voy. Alluaud & Jeannel, Afr. or. Hym. p. 104 (1914) ♀. Afr. orientale anglaise.
39. *T. popovici*, Forel, Bull. Soc. Vaud. Sc. Nat. Vol. 50, p. 230 (1914) ♀. Cape Colony.
T. popovici, Arnold, Ann. S. Afr. Mus. Vol. 14, p. 311 (1917) ♀ ♀.
40. *T. pusillum*, Emery, Ann. Soc. Ent. Fr. Vol. 63, p. 38 (1895) ♀ ♀. Cape Colony.
T. pusillum, Arnold, Ann. S. Afr. Mus. Vol. 14, p. 323 (1917) ♀ ♀.
 var. *anxia*, Santschi, Boll. Labor. Zool. Scuola Agr. Portici, Vol. 8, p. 365, fig. 28 (1914) ♀ ♀. Guinée française.
 var. *bantouana*, Santschi, Ann. Soc. Ent. Fr. Vol. 78 (p. 382, fig. 10 (1909) ♀. Congo français.
 var. *exoleta*, Santschi, Boll. Labor. Zool. Scuola Agr. Portici, Vol. 8, p. 366 (1914) ♀. Nigérie.
 var. *tablensis*, Forel, Bull. Soc. Vaud. Sc. Nat. Vol. 50, p. 223 (1914) ♀ ♀ ♂. M. de la Table.
T. pusillum, var. *tablensis*, Arnold, Ann. S. Afr. Mus. Vol. 14, p. 326 (1917) ♀ ♀ ♂.
 subsp. *altivagans*, Santschi, Voy. Alluaud & Jeannel, Afr. or. Hym. p. 103 (1914) ♀ (caespitum st.). Afrique orientale anglaise.
 subsp. *ghindana*, Forel, Zool. Jahrb. Syst. Vol. 29, p. 260 (1910) ♀ caespitum subsp. Erythrée.
ghindanum.
T. pusillum st. *ghindanum*, Forel, Bull. Soc. Vaud. Sc. Nat. Vol. 50, p. 223 (1914).
 var. *nefassitensis*, Forel, Zool. Jahrb. Syst. Vol. 29, p. 260 (1910) ♀. Erythrée.

- subsp. *ladysmithensis*, Forel, Ann. Soc. Ent. Belg. Vol. 57, p. 117 (1913) ♀ ♀. Cape Colony.
T. pusillum st. *ladysmithensis*, Forel, Bull. Soc. Vaud. Sc. Nat. Vol. 50, p. 223 (1914); Arnold, Ann. S. Afr. Mus. Vol. 14, p. 325 (1917) ♀ ♀.
- subsp. *mossamedensis*, Forel, Mitt. Schweiz. Ent. Ges. Vol. 10, p. 306 (1901) ♀ (*caespitum* var.). Mossamedes, Rhodésia.
T. pusillum, st. *mossamedensis*, Forel, Bull. Soc. Vaud. Sc. Nat. Vol. 50, p. 223 (1914); Arnold, S. Afr. Mus. Vol. 14, p. 324 (1917) ♀.
- var. *tristis*, Santschi, Ann. Soc. Ent. Fr. Vol. 85, p. 285 (1917) ♀. Rhodésia.
41. *T. pygmaeum*, Emery, Ann. Mus. Stor. Nat. Genova, Vol. 9, p. 371 (1877) ♀ Erythrée.
T. pygmaeum, Emery, Bull. Soc. Ent. Ital. Vol. 33, p. 62 (1901) ♀ ♂; Boll. Labor. Scuola Agr. Portici, Vol. 10, p. 17 (1915) ♀.
42. *T. quadridentatum*, Stitz, Mitt. Zool. Mus. Berlin, Vol. 5, p. 144 (1910) ♀. Camerun.
43. *T. quadrispinosum*, Emery, Bull. Soc. Ent. Ital. Vol. 18, p. 362 (1886) ♀. Cape Colony.
T. quadrispinosum, Arnold, Ann. S. Afr. Mus. Vol. 14, p. 277 (1917) ♀; Santschi, Bull. Soc. Hist. Nat. Afr. N. Vol. 9, p. 121, 122 (1918).
- subsp. *elegans*, Santschi, ibidem, Vol. 9, p. 122, 124 (1918) ♀. Cape Colony.
- subsp. *eudoxia*, Forel, Bull. Soc. Vaud. Sc. Nat. Vol. 50, p. 231 (1914) ♀ Cape Colony.
(*blochmanni* st. *continentis* var.).
T. blochmanni st. *continentis* var. *eudoxia*, Arnold, Ann. S. Afr. Mus. Vol. 14, p. 280 (1917) ♀.
- T. quadrispinosum* st. *eudoxia*, Santschi, Bull. Soc. Hist. Nat. Afr. N. Vol. 9, p. 122 (1918).
- subsp. *montana*, Forel in Grandidier, Hist. Nat. Madagascar, Vol. 20, 2, p. 153, pl. 5, fig. 2 a (1891) ♀ ♀ (*blochmanni* var.). Madagascar.
T. quadrispinosum st. *montanum*, Santschi, Bull. Soc. Hist. Nat. Afr. N. Vol. 9, p. 122 (1917) ♀.
44. *T. semireticulatum*, Arnold, Ann. S. Afr. Mus. Vol. 14, p. 319 (1917) ♀ ♂. Rhodésia.
45. *T. sericeiventre*, Emery, Ann. Mus. Stor. Nat. Genova, Vol. 9, p. 370 (1877) ♀. Abyssinie.
T. sericeiventre, Santschi, Bull. Soc. Hist. Nat. Afr. N. Vol. 9, p. 121, 123 (1918) ♀, table des subsp. et var.
- var. *arenaria*, Santschi, ibidem, Vol. 9, p. 123, 126 (1918) ♀. Afrique N. Harrar, Sénégal.
T. sericeiventre, Ern. André, Suppl. Fourmis, p. 19 (1885); Emery, Deutsche Ent. Zeitschr. p. 695, 697 fig. 1 (1909) ♀.
- var. *bipartita*, Santschi, Bull. Soc. Hist. Nat. Afr. N. Vol. 9, p. 123, 126 (1918) ♀. Afrique or.
- var. *debilis*, Forel, Mitt. Schweiz. Ent. Ges. Vol. 9, p. 83 (1894) ♀. Abyssinie.
T. sericeiventre, var. *debilis*, Santschi, Bull. Soc. Hist. Nat. Afr. N. Vol. 9, p. 124 (1918) ♀.
- var. *gamaii*, Santschi, ibidem, Vol. 9, p. 124, 128 (1918) ♀. Rhodésia.
- var. *hori*, Santschi, ibidem, Vol. 9, p. 123, 125 (1918) ♀. Haute-Egypte.
- var. *jasonis*, Santschi, ibidem, Vol. 9, p. 123, 127 (1918) ♀. Côte d'Ivoire.
- var. *munda*, Santschi, ibidem, Vol. 9, p. 123, 127 (1918) ♀. Guinée.
- var. *nigriventris*, Stitz, Mitt. Zool. Mus. Berlin, Vol. 5, p. 144 (1910) ♀ (*blochmanni* var.). Afrique O.
T. sericeiventre var. *nigriventris*, Santschi, Bull. Soc. Hist. Nat. Afr. N. Vol. 9, p. 123, 126 (1918) ♀.
- var. *vascoi*, Santschi, ibidem, Vol. 9, p. 123, 128 (1918) ♀. Rhodésia.
- subsp. *blochmanni*, Forel, Mitt. Schweiz. Ent. Ges. Vol. 7, p. 384 (1887) ♀ (*T. blochmanni*). Madagascar.
T. blochmanni, Forel, in Grandidier, Hist. Nat. Madagascar, Vol. 20, 2, p. 152, pl. 5, fig. 2 (1891) ♀.
- T. sericeiventre* st. *blochmanni*, Santschi, Bull. Soc. Hist. Nat. Afr. N. Vol. 9, p. 124 (1918) ♀.
- subsp. *cinnamomea*, Santschi, ibidem, Vol. 9, p. 124 (1918) ♀. Rhodésia.
- subsp. *continentis*, Forel, Ann. Soc. Ent. Belg. Vol. 54, p. 426 (1910) ♀ (*blochmanni* st.). Natal, Rhodésia.
T. sericeiventre st. *continentis*, Santschi, Bull. Soc. Hist. Nat. Afr. N. Vol. 9, p. 124, 130 (1918) ♀.
- T. blochmanni* st. *continentis*, Arnold, Ann. S. Afr. Mus. Vol. 14, p. 278 (1917) ♀.
- T. blochmanni*, Emery, Ann. Soc. Ent. Fr. Vol. 63, p. 36 (1895).
- var. *georgei*, Santschi, Bull. Soc. Hist. Nat. Afr. N. Vol. 9, p. 124, 131 (1918) ♀ ♀ ♂. Rhodésia.
- var. *platonis*, Santschi, ibidem, Vol. 9, p. 124, 130 (1918) ♀. Basutoland.
- subsp. *femorata*, Emery, Ann. Soc. Ent. Fr. Vol. 63, p. 37 (1895) ♀. Transwaal.
T. sericeiventre st. *femoratum*, Arnold, Ann. S. Afr. Mus. Vol. 14, p. 294; Santschi, Bull. Soc. Hist. Nat. Afr. N. Vol. 9, p. 124, 128 (1918) ♀.
- var. *colluta*, Santschi, ibidem, Vol. 9, p. 124, 129 (1918) ♀. Natal.

- var. *transversa*, Santschi, ibidem, Vol. 9, p. 124, 128 (1918) ♀, Transwaal.
 subsp. *inversa*, Santschi, Ann. Soc. Ent. Fr. Vol. 78, p. 384 (1909) ♀ (*sericeiventre* var.). Congo français.
T. sericeiventre, st. *inversa*, Santschi, Bull. Soc. Hist. Nat. Afrique Nord,
 Vol. 9, p. 124, 129 (1918) ♀.
 var. *defricta*, Santschi, ibidem, Vol. 9, p. 124, 129 (1918). Rhodésia, Natal
 subsp. *petersi*, Forel, in Schultz, Zool. Anthropol. Reise Afr. Formicid. p. 19 (1910) ♀ Afrique S. O. allem.
 (*blochmanni* st.).
T. blochmanni, st. *petersi*, Arnold, Ann. S. Afr. Mus. Vol. 14, p. 280 (1917) ♀.
 46. *T. setigerum*, Mayr, Ann. Naturh. Hofmus. Wien. Vol. 16, p. 22 (1901) ♀. Cape Colony, Natal.
T. setigerum, Forel, Ann. Soc. Ent. Belg. Vol. 54, p. 424 (1910) ♂; Arnold,
 Ann. S. Afr. Mus. Vol. 14, p. 287 (1917) ♀ ♀ ♂.
 subsp. *quaerens*, Forel, Bull. Soc. Vaud. Sc. Nat. Vol. 50, p. 226 (1914) ♀. Rhodésia.
T. setigerum, st. *quaerens*, Arnold, Ann. S. Afr. Mus. Vol. 14, p. 289 (1917) ♀.
 47. *T. setuliferum*, Emery, Ann. Soc. Ent. Fr. Vol. 63, p. 36 (1895) ♀. Afrique S.
T. setuliferum, Arnold, Ann. S. Afr. Mus. Vol. 14, p. 289 (1917) ♀ ♀ ♂.
 var. *cucalensis*, Santschi, Ann. Soc. Ent. Fr. Vol. 79, p. 356 (1910) ♀. Benguela.
 var. *triptolemus*, Arnold, Ann. S. Afr. Mus. Vol. 14, p. 292 (1917) ♀. Rhodésia.
 subsp. *cluna*, Forel, Deutsche Ent. Zeitschr. p. 218 (1913) ♀ Cape Colony.
T. setuliferum, st. *cluna*, Arnold, Ann. S. Afr. Mus. Vol. 14, p. 292 (1917) ♀.
 subsp. *galoasana* Santschi, Ann. Soc. Ent. Fr. Vol. 78, p. 381 (1909) ♀ ♂ (*setuli-*
ferum var.). Congo français.
T. setuliferum, st. *galoasanum*, Santschi, ibidem, Vol. 79, p. 356 (1910).
 48. *T. simulator*, Arnold, Ann. S. Afr. Mus. Vol. 14, p. 297, pl. 7, f. 102 (1917) ♀. Rhodésia S.
 49. *T. solidum*, Emery, Bull. Soc. Ent. Ital. Vol. 18, p. 362 (1886) ♀ ♀. Cape Colony.
T. solidum, Arnold, Ann. S. Afr. Mus. Vol. 14, p. 292 (1917) ♀ ♀.
 var. *grootensis*, Forel, Ann. Soc. Ent. Belg. Vol. 57, p. 118 (1913) ♀ ♂. Cape Colony.
T. solidum var. *grootensis*, Arnold, Ann. S. Afr. Mus. Vol. 14, p. 294 (1917) ♀ ♂ (?).
 var. *signata*, Emery, Ann. Soc. Ent. Fr. Vol. 63, p. 35 (1895) ♀. Transwaal.
T. solidum, var. *signatum*, Arnold, Ann. S. Afr. Mus. Vol. 14, p. 293, pl. 7, f. 98
 (1917) ♀.
 subsp. *lugubris*, Forel, Ann. Soc. Ent. Belg. Vol. 54, p. 425 (1910) ♀. Mossamedes.
T. solidum, st. *lugubre*, Arnold, Ann. S. Afr. Mus. Vol. 14, p. 293 (1917) ♀.
 50. *T. squaminode*, Santschi, Ann. Soc. Ent. Fr. Vol. 79, p. 356, fig. 2 (1910) ♀. Kilimanjaro.
T. squaminode, Santschi, Voy. Alluaud & Jeannel, Afr. or. Hym. p. 102 (1914) ♀ ♂.
 subsp. *do*, Forel, Bull. Soc. Vaud. Sc. Nat. Vol. 50, p. 224 (1914) ♀ ♀ ♂. Rhodésia.
T. squaminode, st. *do*, Arnold, Ann. S. Afr. Mus. Vol. 14, p. 314 (1917) ♀ ♀ ♂.
 var. *flaviceps*, Arnold, ibidem, Vol. 14, p. 316 (1917) ♀. Rhodésia.
 var. *mus*, Arnold, ibidem, Vol. 14, p. 316 (1917) ♀. Rhodésia.
 51. *T. subcæcum*, Forel, Rev. Ent. Caen, p. 137 (1908) ♀. Afrique or. angl.
 var. *inscia*, Forel, Deutsche Ent. Zeitschr. p. 218 (1913) ♀. Rhodésia, Erythrée.
T. subcæcum, var. *inscia*, Arnold, Ann. S. Afr. Mus. Vol. 14, p. 318 (1917) ♀.
 52. *T. termitobium*, Emery, Ann. Soc. Ent. Belg. Vol. 52, p. 187 (1908) ♀. Congo Belge.
 53. *T. tersum*, Santschi, Ann. Soc. Ent. Fr. Vol. 79, p. 357, fig. 1 (1910) ♀. Afrique or. angl.
 54. *T. titus*, Forel, Ann. Soc. Ent. Belg. Vol. 54, p. 427 (1910) ♀. Natal.
T. titus, Arnold, Ann. S. Afr. Mus. Vol. 14, p. 317 (1917) ♀.
 55. *T. tragaordhi*, Santschi, Medd. Göteborg. Mus. Zool. Vol. 3, p. 23 (1914) ♀ ♀. Natal.
T. tragaordhi, Arnold, Ann. S. Afr. Mus. Vol. 14, p. 319 (1917) ♀.
 56. *T. tosii*, Emery, Bull. Soc. Ent. Ital. Vol. 31, p. 284, fig. (1900) ♀. Madagascar.

ESPÈCES DE LA RÉGION INDO-MALAISE ET DE L'OcéANIE.

57. *T. bicolor*, Viehmeyer, Arch. f. Naturg. Vol. 79 (A), N° 12, p. 39 (1913) ♀. Nouvelle-Guinée.
 subsp. *tricarinata*, Viehmeyer, Deutsche Ent. Zeitschr. p. 529, fig. 4 (1914) ♀. Nouvelle-Guinée.
 58. *T. christiei*, Forel, Rev. Suisse Zool. Vol. 10, p. 232 (1902) ♀. Sikkim.
T. christiei, Forel, Journ. Bombay Nat. Hist. Soc. Vol. 14, p. 701 (1902);
 Bingham, Fauna Brit. India, Hym. Vol. 2, p. 176, 178 (1903) ♀.
 59. *T. confucii*, Forel, Ent. Mitt. Berlin, Vol. 1, p. 53 (1912) ♀. Formose.
 60. *T. coonooreuse*, Forel, Rev. Suisse Zool. Vol. 10, p. 267 (1902) ♀ ♀. Nilgiri hills.
T. coonooreuse, Forel, Journ. Bombay Nat. Hist. Soc. Vol. 14, p. 701 (1902) ♀;
 Bingham, Fauna Brit. India, Hym. Vol. 2, p. 176, 178 (1903) ♀.

61. *T. curtulum*, Emery, Ann. Mus. Stor. Nat. Genova, Vol. 34, p. 471 (1894) ♀. Basse Birmanie.
T. curtulum, Forel, Journ. Bombay Nat. Hist. Soc. Vol. 14, p. 701 (1902);
 Bingham, Fauna Brit. India, Hym. Vol. 2, p. 176, 180 (1903) ♀.
62. *T. curvispinosum*, Mayr, Term. Füzet. Vol. 20, p. 430 (1897) ♀. Ceylan.
T. curvispinosum, Forel, Journ. Bombay Nat. Hist. Soc. Vol. 14, p. 700 (1902);
 Bingham, Fauna Brit. India, Hym. Vol. 2, p. 176, 179 (1903) ♀.
63. *T. elisabethae*, Forel, Rev. Suisse Zool. Vol. 12, p. 20 (1904) ♀. Kashmir.
64. *T. fergusonii*, Forel, ibidem, Vol. 10, p. 234 (1902) ♀. Travancore.
T. fergusonii, Forel, Journ. Bombay Nat. Hist. Soc. Vol. 14, p. 700 (1902);
 Bingham, Fauna Brit. India, Hym. Vol. 2, p. 176, 182 (1903) ♀.
65. *T. infraspinum*, Forel, Mitt. Naturh. Mus. Hamburg, Vol. 22, p. 14 (1905) ♀. Java.
66. *T. inglebyi*, Forel, Rev. Suisse Zool. Vol. 10, p. 233 (1902) ♀. Travancore.
T. inglebyi, Forel, Journ. Bombay Nat. Hist. Soc. Vol. 14, p. 700 (1902);
 Bingham, Fauna Brit. India, Hym. Vol. 2, p. 176, 183 (1903) ♀.
67. *T. kraepelini*, Forel, Mitt. Naturh. Mus. Hamburg, Vol. 22, p. 15 (1905) ♀. Java.
68. *T. magitae*, Forel, in Escherich, Termitenleben Ceylon, p. 224 (1911) ♀. Ceylan.
69. *T. mixtum*, Forel, Rev. Suisse Zool. Vol. 10, p. 236 (1902) ♀. Inde : Nilgiris, Coanoor,
T. mixtum, Forel, Journ. Bombay Nat. Hist. Soc. Vol. 14, p. 701 (1902); etc.
 Bingham, Fauna Brit. India, Hym. Vol. 2, p. 176, 182 (1903) ♀.
70. *T. nursei*, Bingham, ibidem, Vol. 2, p. 176, 181, fig. 67 (1903) ♀. Hindoustan : Frontière
71. *T. obtusidens*, Viehmeyer, Arch. f. Naturg. Vol. 81 (A), N° 8, p. 138, fig. 6 Singapore. [N. O.
 (1916) ♀.
72. *T. ornatum*, Emery, Term. Füzet. Vol. 20, p. 585, pl. 15, f. 27 (1897) ♀. Nouvelle-Guinée N. E.
 var. *obscurior*, Forel, Mitt. Zool. Mus. Berlin, Vol. 2, p. 11 (1901) ♀. Archipel Bismarck.
73. *T. pacificum*, Mayr, Verh. Zool.-bot. Ges. Wien, Vol. 20, p. 972, 976 Iles Tonga, Viti, etc.
 (1870) ♀ ♀.
 subsp. *scabra*, Mayr, ibidem, Vol. 28, p. 672 (1878) ♀ (*T. scabrum*).
T. scabrum, Forel, Journ. Bombay Nat. Hist. Soc. Vol. 14, p. 701 (1902);
 Bingham, Fauna Brit. India, Hym. Vol. 2, p. 176, 185 (1903) ♀ ; Forel,
 Zool. Jahrb. Syst. Vol. 36, p. 81 (1913) ♀ ♂.
 subsp. *subscabra*, Emery, Ann. Soc. Ent. Fr. Vol. 62, p. 246 (1893) ♀ (*pacificum* var.).
T. pacificum var. *subscabrum*, Forel, Journ. Bombay Nat. Hist. Soc. Vol. 14,
 p. 701 (1902) ♀.
T. pacificum subscabrum, Emery, Term. Füzet. Vol. 20, p. 585 (1897).
T. scabrum var. *subscabrum*, Bingham, Fauna Brit. India, Hym. Vol. 2, p. 185
 (1903) ♀.
 subsp. *validiuscula*, Emery, Term. Füzet. Vol. 20, p. 585 (1897) ♀.
74. *T. papuanum*, Emery, Ann. Mus. Stor. Nat. Genova, Vol. 25, p. 452 (1887) ♀. Nouvelle-Guinée.
75. *T. politum*, Emery, ibidem, Vol. 38, p. 568 (1897) ♀. Nouvelle-Guinée.
76. *T. pulchellum*, Emery, Term. Füzet. Vol. 20, p. 586 (1897) ♀. Nouvelle-Guinée et
T. pulchellum, Viehmeyer, Arch. f. Naturg. Vol. 81, A. 8, p. 139 (1916) ♀. Singapore.
77. *T. punctiventre*, Emery, Ann. Mus. Stor. Nat. Genova, Vol. 25, p. 453 (1887) ♀. Nouvelle-Guinée.
78. *T. salvatum*, Forel, Rev. Suisse Zool. Vol. 10, p. 235 (1902) ♀. Himalaya O., Hindou-
T. salvatum, Forel, Journ. Bombay Nat. Hist. Soc. Vol. 14, p. 701 (1902); stan N. O.
 Bingham, Fauna Brit. India, Hym. Vol. 2, p. 176, 180 (1903) ♀.
79. *T. scrobiferum*, Emery, Term. Füzet. Vol. 20, p. 587, pl. 15, f. 31 (1897) ♀. Nouvelle Guinée.
80. *T. tonganum*, Mayr, Verh. Zool.-bot. Ges. Wien, Vol. 20, p. 972, 976 (1870) ♀. Iles Tonga, Sumatra.
81. *T. transversarium*, Roger, Berl. Ent. Zeitschr. Vol. 7, p. 181 (1863) ♀. Ceylan.
T. transversarium, Mayr, Verh. Zool.-bot. Ges. Wien, Vol. 20, p. 972 (1870);
 Forel, Journ. Bombay Nat. Hist. Soc. Vol. 14, p. 700 (1902); Bingham,
 Fauna Brit. India, Hym. Vol. 2, p. 176, 183 (1903) ♀.
82. *T. wagneri*, Viehmeyer, Deutsche Ent. Zeitschr. p. 528, fig. 3 (1914) ♀. Nouvelle-Guinée.

ESPÈCE D'AMÉRIQUE

83. *T. lucayanum*, Wheeler, Bull. Amer. Mus. Nat. Hist. Vol. 21, p. 99, fig. L Iles Bahamas.
 (1905) ♀.
 var. *sexdens*, Forel, Bull. Soc. Vaud. Sc. Nat. Vol. 50, p. 357 (1915) ♀. Serres chaudes de Dublin.

3. GENUS **STRONGYLOGNATHUS**, MAYR

Strongylognathus. Mayr, Verh. Zool.-bot. Ver. Wien, Vol. 3, p. 389 (1853).

Myrmus. Schenck, Stettin. Ent. Zeit. Vol. 14, p. 299 (1853); nom. praeocc.

Eciton (part.). Schenck, Jahrb. Ver. Nat. Nassau, Vol. 8, p. 117 (1852).

Formica (part.). Latreille, Fourmis, p. 254 (1802) ♂.

Caractères. — *Ouvrière.* — Epistome à bord antérieur arqué ou échancré.

Arêtes frontales médiocrement longues, ne limitant pas de scrobe.

Mandibules pointues, sans bord masticateur denté. Palpes maxillaires de 4 articles, labiaux de 3.

Antennes de 12 articles, à massue de 3.

Suture mésoépinothale distincte, légèrement impressionnée; épinothum muni de deux dents.

Pétiole brièvement pédonculé, surmonté en arrière d'un nœud arrondi.

Eperons des tibias postérieurs barbelés ou finement pectinés.

Femelle. — Tête et mandibules comme chez l'ouvrière.

Mésonotum peu bombé, laissant à découvert en partie le pronotum.

Cellule radiale ouverte.

Mâle. — Mandibules pointues.

Ailes comme chez la femelle. Du reste caractères de *Tetramorium*.

Ethologie. — *Str. testaceus*, Schenck vit en parasite dans les fourmilières de *Tetramorium caespitum*; les autres formes (groupe du *Str. huberi*, Forel) paraissent faire des expéditions, à la manière des *Polyergus*, contre les fourmilières des *Tetramorium* (1).

Type. — *Eciton testaceum*, Schenck.

Distribution géographique des espèces. — Europe moyenne, Caucase, bassin de la Méditerranée.

1. *Str. afer*, Emery, Mus. Stor. Nat. Genova, Vol. 21, p. 380 nota (1884) ♀ Algérie, Tunisie.
(*Str. huberi* var. ?).

Str. afer, Emery, Deutsche Ent. Zeitschr. p. 711, fig. 7 (1909) ♀; Santschi, Bull. Soc. Hist. Nat. Afrique Nord, Vol. 1, p. 71 (1910) ♂.

subsp. *caeciliae*, Forel, Ann. Soc. Ent. Belg. Vol. 41, p. 132 (1897) ♀ (*Str. caeciliae*). Espagne.

Str. caeciliae, Forel, Mitt. Schweiz. Ent. Ges. Vol. 10, p. 279, 287 (1900) ♀ ♂.

Str. afer caeciliae, Emery, Deutsche Ent. Zeitschr. p. 710 (1909) ♀ ♂.

2. *Str. destefanii*, Emery, Ann. Mus. Stor. Nat. Genova, Vol. 46, p. 263 (1915) ♀. Sicile.

Str. destefanii, Emery, Bull. Soc. Ent. Ital. Vol. 47, p. 199, 202, fig. 60, 4 (1916) ♀.

Str. huberi, Ern. André, Suppl. Fourmis, p. 19 (1885) ♀ nec Forel.

3. *Str. huberi*, Forel, Fourmis Suisse, p. 71, 94 (1874) ♀. Suisse : Valais.

Str. huberi, Ern. André, Spec. Hym. Europe, Vol. 2, p. 282 (1882) ♀; Forel, Mitt. Schweiz. Ent. Ges. Vol. 10, p. 273-279 (1900) ♀ ♀ ♂; Emery, Deutsche Ent. Zeitschr. p. 707, 708 (1909) ♀ ♀ ♂; Wheeler, Journ. New York Ent. Soc. Vol. 17, p. 177, fig. 1a, b (1909) ♀ ♀; Forel, Fauna Ins. Helvet. Hym. Form. p. 15, 16 (1915) ♀ ♀ ♂; Emery, Bull. Soc. Ent. Ital. Vol. 47, p. 199-202, fig. 58, 59, 60, 3 (1916) ♀ ♀ ♂.

var. *christophi* (part.), Emery, Ann. Mus. Stor. Nat. Genova, Vol. 27, p. 439 (1889) ♀ Russie méridionale.
(*Str. christophi*).

(1) Kutter, H., *Strongylognathus huberi*, Forel, *r. alpinus*, Wheeler, « Eine Sklaven raubende Ameise », *Biolog. Zentralbl.* Vol. 40, p. 528-538 (1920); Wasmann, *Das Gesellschaftsleben der Ameisen*, Vol. 1, p. 91-115 (1915); historique, éthologie et bibliographie.

- Str. christophi* (part.), Forel, Mitt. Schweiz. Ent. Ges. Vol. 10, p. 280 (1900) ♀
nec ♀.
- Str. christophi*, Ruzsky, Formic. Imp. Rossici, Vol. 1, p. 542, 545, fig. 118,
120 (1905) ♀.
- Str. huberi* subsp. *christophi*, Emery, Oefvers. Finska Vet. Soc. Vol. 20, p. 22
(1898) ♀.
- Str. huberi* var. *christophi*, Emery, Deutsche Ent. Zeitschr. p. 708, 709 (1909) ♀ ♀.
- Str. huberi*, Ruzsky, Trav. Soc. Natural. Univ. Kasan (en russe), Vol. 28, N. 5,
p. 25 (1895) ♀.
- var. *gallica*, Emery, Deutsche Ent. Zeitschr. p. 708, 709 (1909) ♀. France mérid.
- subsp. *alpina*, Wheeler, Journ. New York Ent. Soc. Vol. 17, p. 178, 186 fig. 1 c, d (1909) ♀ ♀ ♂. Alpes : Zermatt.
- Str. huberi* st. *alpinus*, Forel, Fauna Ins. Helvet. Hym. Form. p. 15-17 (1915);
Emery, Bull. Soc. Ent. Ital. Vol. 47, p. 199-202, fig. 58, 59, 60, 2 (1916) ♀ ♀ ♂.
- subsp. *cecconii*, Emery, in Cecconi, Boll. Mus. Zool. Torino, Vol. 23, No 583, p. 24 (1908) ♀ (subsp. *rehbinderi* var.). Iles Tremiti.
- Str. huberi rehbinderi* var. *cecconii*, Emery, Deutsche Ent. Zeitschr. p. 708, 711
(1909) ♀.
- Str. huberi* subsp. *cecconii*, Emery, Bull. Soc. Ent. Ital. Vol. 47, p. 199, 200,
fig. 58, 59, 1 (1916) ♀.
- subsp. *foreli*, Emery, Deutsche Ent. Zeitschr. p. 708, 709, fig. 4 (1909) ♀ (*huberi* var.). Algérie.
- Str. huberi* (part.), Forel, Ann. Soc. Ent. Belg. Vol. 34, C. R. p. 75 (1890)
- Str. huberi* st. *afer*, Forel, Mitt. Schweiz. Ent. Ges. Vol. 10, p. 279 (1900) ♀
nec Emery.
- subsp. *rehbinderi*, Forel, Rev. Suisse Zool. Vol. 12, p. 2 (1904) ♀ (*christophi* var.). Caucase : sur les bords de la
Mer Noire.
- Str. christophi* var. *rehbinderi*, Ruzsky, Formic. Imp. Rossici, Vol. 1, p. 546
(1905) ♀.
- Str. huberi rehbinderi*, Emery, Deutsche Ent. Zeitschr. p. 708, 710, fig. 5
(1909) ♀ ♀.
- Str. christophi* (part.), Forel, Mitt. Schweiz. Ent. Ges. Vol. 10, p. 279 (1900) ♀
nec ♀.
- subsp. *ruzskyi*, Emery, Deutsche Ent. Zeitschr. p. 708, 711 (1909) ♀. Oural.
4. *Str. testaceus* (Schenck), Jarhrb Ver. Nat. Nassau, Vol. 8, p. 117, 143 (1852) ♀ ♀ ♂ (*Eciton? testaceum*). Europe moyenne,
Caucase.
- Str. testaceus*, Mayr, Verh. Zool.-bot. Ver. Wien, Vol. 3, p. 390, pl. (1853);
ibidem, Vol. 5, p. 431 nota (1855); Nylander, Ann. Sc. Nat. Zool. (4),
Vol. 5, p. 101 (1856); Mayr, Europ. Formicid. p. 57 (1861); Forel, Fourmis
Suisse, p. 70 (1874); Ern. André, Spec. Hym. Europe, Vol. 2, p. 282,
283, pl. 16, f. 11; pl. 18, f. 9-14 (1882); Ruzsky, Formic. Imp. Rossici,
Vol. 1, p. 542, fig. 117, 119 (1905); Forel, Fauna Ins. Helvet. Hym.
Form. p. 15, 16 (1915); Emery, Bull. Soc. Ent. Ital. Vol. 47, p. 198, 199,
201, 202, fig. 57 (1916) ♀ ♀ ♂
- Myrmus emarginatus*, Schenck, Stettin, Ent. Zeit. Vol. 14, p. 188 (1853).
- Formica caespitum* var. Latreille, Fourmis, p. 254 (1802) ♂.

4. GENUS XIPHOMYRMEX, FOREL

- Tetramorium**, subgenus **Xiphomyrmex**. Forel, Mitt. Schweiz. Ent. Ges. Vol. 7, p. 385 (1887).
- Xiphomyrmex**. Emery, Term. Füzet. Vol. 20, p. 587 (1897).
- Pristomyrmex** ? (part.). Mayr, Verh. Zool.-bot. Ges. Wien, Vol. 16, p. 904 (1866).
- Tetramorium** (part.). Roger, Berlin. Ent. Zeitschr. Vol. 7, p. 181 (1863); Mayr, Verh. Zool.-bot. Ges. Wien, Vol. 28, p. 673 (1878).

Caractères. — *Ouvrière* et *femelle*. — Antennes de 11 articles à massue de 3.

Du reste caractères du genre *Tetramorium*.

Mâle. — Comme *Tetramorium*.

Type. — *Tetramorium* (*Xiphomyrmex*) *kelleri*, Forel, désigné par Wheeler.

Distribution géographique des espèces. — Afrique, Madagascar, Région Indo-malaise; des espèces isolées en Australie et à la Nouvelle-Calédonie; une espèce dans la Région Sonorienne.

ESPÈCES D'AFRIQUE ET DE MADAGASCAR

1. *X. andrei*, Forel, in Grandidier, Hist. Nat. Madagascar, Vol. 20, 2, p. 263 (1892) ♀ (*Tetramorium* subg. *X.*). Madagascar.
subsp. *robustior*, Forel, Ann. Soc. Ent. Belg. Vol. 36, p. 521 (1892) ♀. Madagascar.
2. *X. angulinodis*, Santschi, Ann. Soc. Ent. Fr. Vol. 78, p. 385, fig. 12 (1909) ♀ ♀ ♂ (*Tetram.* [*X.*]). Congo français.
3. *X. bessonii*, Forel, in Grandidier, Hist. Nat. Madagascar, Vol. 20, 2, p. 158, pl. 4, f. 13 (1891) ♀ (*Tetram.* [*X.*]). Madagascar.
var. *orientalis*, Forel, Ann. Soc. Ent. Belg. Vol. 39, p. 247 (1895) ♀. Madagascar.
4. *X. degener*, Santschi, Rev. Suisse Zool. Vol. 19, p. 124 (1911) ♀ (*Tetram.* [*X.*]). Madagascar.
5. *X. edouardi*, Forel, Mitt. Schweiz. Ent. Ges. Vol. 9, p. 82 (1894) ♀ (*Tetram.* [*X.*]). Abyssinie.
6. *X. escherichi*, Forel, Zool. Jahrb. Syst. Vol. 29, p. 259 (1910) ♀ ♀ (*Tetram.* [*X.*]). Erythrée.
7. *X. fossulatus*, Forel, Ann. Soc. Ent. Belg. Vol. 54, p. 428 (1910) ♀ (*Tetram.* [*X.*]). Natal.
Tetram. (*X.*) *fossulatum*, Arnold, Ann. S. Afr. Mus. Vol. 14, p. 348 (1917) ♀.
8. *X. humbloti*, Forel, in Grandidier, Hist. Nat. Madagascar, Vol. 20, 2, p. 154, pl. 4, f. 12 (1891) ♀ (*Tetram.* [*X.*]). Madagascar.
X. humbloti, Emery, Bull. Soc. Ital. Vol. 31, p. 285 (1900) ♀.
var. *pembensis*, Forel, in Voeltzkow, Reise Ostaf. Vol. 2, p. 83 (1907) ♀ ♂.
Tetramorium (*X.*) *humbloti* var. *pembensis*, Forel, Ann. Soc. Ent. Belg. Vol. 36, p. 120 (1913) ♀.
var. *victoriensis*, Forel, ibidem, Vol. 36, p. 120 (1913) ♀. Rhodésie.
Tetram. (*X.*) *humbloti* var. *victoriensis*, Arnold, Ann. S. Afr. Mus. Vol. 14, p. 346 (1917) ♀ ♀ ♂.
9. *X. kelleri*, Forel, Mitt. Schweiz. Ent. Ges. Vol. 7, p. 385 (1887) ♀. Madagascar.
Tetramosium (*X.*) *kelleri*, Forel, in Grandidier, Hist. Nat. Madagascar, Vol. 20, 2, p. 153, pl. 4, f. 11 (1891) ♀.
10. *X. kivuensis*, Stitz, Erg. Deutsch. Zentr. Afr. Exped. 1907-08, Zool. Vol. 1, p. 386, fig. 6 (1911) ♀ (*Tetram.* [*X.*]). Lac Kivu.
11. *X. latreillei*, Forel, Ann. Soc. Ent. Belg. Vol. 39, p. 247 (1895) ♀ (*Tetram.* [*X.*]). Madagascar.
12. *X. marginatus*, Forel, ibidem, Vol. 39, p. 485 (1895) ♀ (*Tetram.* [*X.*]). Madagascar.
13. *X. minusculus*, Santschi, Boll. Labor. Zool. Scuola Agr. Portici, Vol. 8, p. 369, fig. 32 (1914) ♀. Camerun.
14. *X. muralti*, Forel, Ann. Soc. Ent. Belg. Vol. 54, p. 429 (1910) ♀ (*Tetram.* [*X.*]). Camerun, Côte d'Or.
X. muralti, Santschi, Boll. Labor. Zool. Scuola Agr. Portici, Vol. 8, p. 368 (1914) ♀.
subsp. *flavithorax*, Santschi, ibidem, Vol. 8, p. 369, fig. 31 (1914) ♀. Côte d'Or.
15. *X. nassonovi*, Forel, Ann. Soc. Ent. Belg. Vol. 36, p. 521 (1892) ♀ (*Tetram.* [*X.*]). Madagascar.
16. *X. occidentalis*, Santschi, Bull. Soc. Ent. Fr. p. 50, fig. (1916). Camerun.
17. *X. orbiceps*, Santschi, Bull. Labor. Scuola Agr. Portici, Vol. 8, p. 367, fig. 30 (1914) ♀. Camerun, Côte d'Or.
18. *X. ranarum*, Forel, Ann. Soc. Ent. Belg. Vol. 39, p. 486 (1895) ♀. Madagascar.
19. *X. schaufussi*, Forel, in Grandidier, Hist. Nat. Madagascar, Vol. 20, 2, p. 158 (1891) ♀, p. 263 (1892) ♀ (*Tetram.* [*X.*]). Madagascar.
20. *X. severini*, Emery, Ann. Soc. Ent. Belg. Vol. 39, p. 343 (1895) ♀ (*Tetram.* [*X.*]). Madagascar.
21. *X. sikorae*, Forel, ibidem, Vol. 36, p. 522 (1892) ♀ (*Tetram.* [*X.*]). Madagascar.
subsp. *xanthogaster*, Santschi, Rev. Suisse Zool. Vol. 19, p. 124 (1911) ♀. Madagascar.

22. *X. steinhcili*, Forel, Ann. Soc. Ent. Belg. Vol. 36, p. 520 (1892) ♀ Madagascar.
(*Tetram.* [X.]).
23. *X. weitzeckeri*, Emery, Ann. Soc. Ent. Fr. Vol. 63, p. 39 (1895) ♀ Natal, Rhodésia.
(*Tetram.* [X.]).
Tetram. (X.) *weitzeckeri*, Forel, in Voeltzkow, Reise Ostaf. Vol. 2, p. 83 (1907)
(*humbloti* st.).
Tetram. (X.) *weitzeckeri*, Arnold, Ann. S. Afr. Mus. Vol. 14, p. 345 (1917) ♀ ♀.

ESPÈCES DE LA RÉGION INDO-MALAISE ET DE L'OcéANIE

24. *X. belgaensis*, Forel, Rev. Suisse Zool. Vol. 10, p. 238 (1902) ♀ Hindoustan O. Belgaum.
(*Tetram.* [X.]).
Tetram. (X.) *belgaense*, Forel, Journ. Bombay Nat. Hist. Soc. Vol. 14, p. 702
(1902) ♀.
Tetramorium belgaense, Bingham, Fauna Brit. India, Hym. Vol. 2, p. 189
(1903) ♀.
25. *X. bismarcki*, Forel, Mitt. Zool. Mus. Berlin, Vol. 2, p. 11 (1901) ♀ Archipel Bismarck.
(*Tetram.* [X.]).
26. *X. costatus*, Emery, Term. Füzet. Vol. 20, p. 587, pl. 15, f. 26 (1897) ♀ Nouv.-Guinée N. E.
(*Tetram.* [X.]).
subsp. *deficiens*, Emery, ibidem, Vol. 20, p. 588 (1897) ♀. Nouv.-Guinée N. E.
subsp. *flavescens*, Emery, ibidem, Vol. 20, p. 588 (1897) ♀. Nouv.-Guinée N. E.
27. *X. flavipes*, Emery, Ann. Soc. Ent. Fr. Vol. 62, p. 247 nota (1893) ♀ Siam.
(*Tetram.* [X.]).
Tetram. (X.) *flavipes*, Forel, Journ. Bombay Nat. Hist. Soc. Vol. 14, p. 701
(1902) ♀.
28. *X. pilosus*, Emery, Ann. Soc. Ent. Fr. Vol. 62, p. 247 (1893) ♀ (*Tetram.* [X.]). Ceylan.
Tetram. (X.) *pilosum*, Forel, Journ. Bombay Nat. Hist. Soc. Vol. 14, p. 702 (1902).
Tetram. pilosum, Bingham, Fauna Brit. India, Hym. Vol. 2, p. 176, 186 (1903) ♀.
subsp. *yerburyi*, Forel, Rev. Suisse Zool. Vol. 10, p. 238 (1902) ♀ (*Tetram.* [X.]). Ceylan.
Tetram. yerburyi, Bingham, Fauna Brit. India, Hym. Vol. 2, p. 177, 187, fig. 68
(1903) ♀.
29. *X. sjöstedti*, Forel, Arkiv f. Zool. Vol. 9, N° 16, p. 48 (1915) ♀ (*Tetram.* [X.]). Australie N. O.
30. *X. smithi*, Mayr, Verh. Zool.-bot. Ges. Wien. Vol. 28, p. 673 (1878) ♀ Hindoustan.
(*Tetramorium*).
Tetram. (X) *smithi*, Forel, Journ. Bombay Nat. Hist. Soc. Vol. 14, p. 702 (1902) ♀.
Tetram. smithi, Bingham, Fauna Brit. India, Hym. Vol. 2, p. 177, 188 (1903) ♀.
var. *kanarensis*, Forel, Journ. Bombay Nat. Hist. Soc. Vol. 14, p. 703 (1902) ♀. Kanara, Singapore.
X. smithi var. *kanarensis*, Viehmeyer, Arch. f. Naturg. Vol. 81, A. 8, p. 139
(1916) ♀.
31. *X. tenuicrinis*, Emery, Nova Caledonia, Zool. Vol. 1, p. 416 (1914) ♀. Nouv.-Calédonie.
32. *X. tortuosus*, Roger, Berlin. Ent. Zeitschr. Vol. 7, p. 181 (1863) ♀ (*Tetramorium*). Ceylan.
Pristomyrmex? tortuosum, Mayr, Verh. Zool.-bot. Ges. Wien, Vol. 16, p. 904 (1866).
Tetram. (X.) *tortuosum*, Forel, Mitt. Schweiz. Ent. Ges. Vol. 7, p. 385 (1887);
Journ. Bombay Nat. Hist. Soc. Vol. 14, p. 702 (1902) ♀.
Tetram. tortuosum, Bingham, Fauna Brit. India, Hym. Vol. 2, p. 177, 188 (1903) ♀.
var. *bellii*, Forel, Rev. Suisse Zool. Vol. 10, p. 239 (1902). Hindoustan O. : Kanara
Tetram. tortuosum var. *bellii*, Bingham, Fauna Brit. India, Hym. Vol. 2, p. 188
(1903) ♀.
var. *eleates*, Forel, Zool. Jahrb. Syst. Vol. 36, p. 82 (1913) ♀ ♀. Sumatra.
var. *ethica*, Forel, in Escherich, Termitenleben Ceylon, p. 225 (1911) ♀. Ceylan.
33. *X. turneri*, Forel, Rev. Suisse Zool. Vol. 10, p. 447 (1902) ♀ (*Tetram.* [X.]). Queensland.
34. *X. viehmeyeri*, Forel, Fauna S. W. Austral. Vol. 1, p. 275 (1907) ♀ Australie S. O.
(*Tetram.* [X.]).
var. *striolata*, Viehmeyer, Arch. f. Naturg. Vol. 79, A. 12, p. 38 (1913) ♀. Australie S.

ESPÈCE D'AMÉRIQUE

35. *X. spinosus*, Pergande, Proc. Calif. Acad. Sc. (2), Vol. 5, p. 894 (1895) ♀ Basse Californie.
subsp. *hispidus*, Wheeler, Bull. Am. Mus. Nat. Hist. Vol. 34, p. 415 (1915) ♀. Arizona.

- subsp. *insons*, Wheeler, Bull. Am. Mus. Nat. Hist. Vol. 34, p. 416 (1915) ♀ ♀. Texas, Arizona.
 subsp. *wheeleri*, Forel, Ann. Soc. Ent. Belg. Vol. 45, p. 128 (1901) ♀ (*Tetram.* [X] Mexique, Arizona.
wheeleri).
X. spinosus wheeleri, Wheeler, Bull. Am. Mus. Nat. Hist. Vol. 34, p. 416
 (1915) ♀.

5. GENUS DECAMORIUM, FOREL

Tetramorium, subgenus **Decamorium**. Forel, Ann. Soc. Ent. Belg. Vol. 57, p. 121 (1913).

Decamorium. Emery, Rend. Accad. Sc. Bologna, p. 42 (1913-14).

Caractères. — *Ouvrière*. — Tête rectangulaire.

Epistome à bord antérieur à peu près droit; ses parties latérales très étroites; l'extrémité postérieure engagée entre les arêtes frontales est large, terminée en arc.

Arêtes frontales écartées entre elles, subparallèles, très longues; chacune limite médialement une scrobe très large, dans laquelle l'œil est compris en partie.

Mandibules larges et dentées.

Antennes épaisses, de 10 articles, à massue de 3.

Corselet à suture mésoépinotale impressionnée; épinothum armé.

Pétiole pédonculé, surmonté d'un nœud arrondi; postpétiole également arrondi.

Gastre couvert presque en entier par le segment basal, qui est oblong.

Eperons des tibias postérieurs et moyens forts, un peu barbelés.

Femelle et *mâle* ne me sont connus que par la description de M. Arnold; la ♀ ressemble à l'♀; le ♂ a les caractères de *Tetramorium*.

Type. — *Tetramorium* (*Decamorium*) *decem*, Forel.

Distribution géographique de l'espèce. — Afrique australe (Rhodésie).

1. *D. decem*, Forel, Ann. Soc. Ent. Belg. Vol. 57, p. 121 (1913) ♀ Rhodésie.
 (*Tetramorium* subg. *D.*).

Tetram. (*D.*) *decem*, Arnold, Ann. S. Afr. Mus. Vol. 14, p. 349 (1917) ♀ ♀ ♂.

var. *ultor*, Forel, Deutsche Ent. Zeitschr. p. 217 (1913) ♀.

Rhodésie.

Tetram. (*D.*) *decem*, var. *ultor*, Arnold, Ann. S. Afr. Mus. Vol. 14, p. 351 (1917) ♀.

6. GENUS RHOPTROMYRMEX (MAYR), FOREL SENSU LATIORE

Rhoptromyrmex. Mayr, Ann. Naturh. Hofmus. Wien, Vol. 16, p. 18 (1901); Forel, Rev. Suisse Zool. Vol. 10, p. 231 (1902).

Tetramorium (part.). Emery, Term. Füzet. Vol. 20, p. 586 (1897); Bingham, Fauna Brit. India, Hym. Vol. 2, p. 175 (1903).

Caractères. — *Ouvrière* et *femelle*. — Tête à bord postérieur large, souvent légèrement échancré, notablement rétrécie en avant.

Epistome avancé en lobe médian sur les mandibules; celles-ci sont larges, dentées.

Arêtes frontales relativement courtes, un peu divergentes.

Antennes de 12 articles; massue de 3 articles, épaisse, bien accusée.

Corselet à sutures peu marquées, la mésoépinotale pas impressionnée.

Pétiole pédonculé, surmonté d'un nœud arrondi; postpétiole également arrondi.

Du reste caractères de *Tetramorium*.

Mâle. — Comme *Tetramorium*.

Aile antérieure à cellule radiale ouverte.

Type. — *Rh. globulinodis*, Mayr, désigné par Wheeler.

Distribution géographique des espèces. — Afrique, Région Indo-Malaise.

Je partage le genre en deux sous-genres:

1. SUBGENUS RHOPTROMYRMEX, MAYR

Rhoptromyrmex. Mayr, loc. cit. (1901).

Caractères. — Epinotum absolument inerme dans toutes les formes.

Type. — Le même que le genre.

Distribution géographique des espèces. — Afrique tropicale et australe, Inde.

1. *Rh. arnoldi*, Santschi, Ann. Soc. Ent. Fr. Vol. 84, p. 503 (1916) ♀. Rhodésie.
2. *Rh. globulinodis*, Mayr, Ann. Naturg. Hofmus. Wien, Vol. 16, p. 20 (1901) ♀ ♀ ♂. Cape Colony.
- Rh. globulinodis*, Arnold, Ann. S. Afr. Mus. Vol. 14, p. 352 (1917) ♀ ♂.
- subsp. *alberti*, Forel, Rev. Suisse Zool. Vol. 24, p. 419 (1916) ♀. Congo.
3. *Rh. mayri*, Forel, Zool. Jahrb. Suppl. 15, Vol. 1, p. 57 (1912) ♀. Inde: Poona.
4. *Rh. opacus* (Emery) Forel, Ann. Soc. Ent. Belg. Vol. 53, p. 59 nota (1909) ♀. Camerun.
- var. *esta*, Forel, ibidem, Vol. 53, p. 59 (1909) ♀. Bas Congo.
- var. *laeviceps*, Santschi, Ann. Soc. Ent. Fr. Vol. 84, p. 504 (1916) ♀. Congo Belge.
5. *Rh. solleri*, Forel, Ann. Soc. Ent. Belg. Vol. 54, p. 430 (1910) ♀. Sénégal.
6. *Rh. steini*, Forel, ibidem, Vol. 57, p. 122 (1913) ♀. Cape Colony.
- Rh. steini*, Arnold, Ann. S. Afr. Mus. Vol. 14, p. 357 (1917) ♀.
7. *Rh. transversinodis*, Mayr, Ann. Naturh. Hofmus. Wien, Vol. 16, p. 22 (1901) ♀. Cape Colony.
- Rh. transversinodis*, Arnold, Ann. S. Afr. Mus. Vol. 14, p. 355, pl. 8, f. 112, 113 (1917) ♀ ♀.

2. SUBGENUS ACIDOMYRMEX, EMERY

Rhoptromyrmex, subgenus **Acidomyrmex**. Emery, Bull. Soc. Ent. Fr. p. 191 (1915).

Rhoptromyrmex (part.). Forel, Rev. Suisse Zool. Vol. 10 (1902).

Caractères. — Epinotum armé d'épines.

Type. — *Rh. wroughtoni*, Forel.

Distribution géographique des espèces. — Inde, Malaisie, Nouvelle-Guinée, Afrique occidentale.

8. *Rh. melleus*, Emery, Term. Füzet. Vol. 20, p. 586, pl. 15, f. 29, 30 (1897) ♀. (Tetramorium). Nouv. Guinée N. E.
9. *Rh. tessmanni*, Forel, Ann. Soc. Ent. Belg. Vol. 54, p. 421 (1910) ♀. Guinée espagnole.
10. *Rh. wroughtoni*, Forel, Rev. Suisse Zool. Vol. 10, p. 231 (1902) ♀ ♂. Kanara, Haute Birmanie. (Tetramorium).
- Tetramorium wroughtoni*, Bingham, Fauna Brit. India, Hym. Vol. 2, p. 175, 177 (1903) ♀ ♂.
- subsp. *leno*, Vieh Meyer, Ent. Mitt. Berlin, Vol. 3 p. 113 (1914) ♀. Perak.
- subsp. *rothneyi*, Forel, Rev. Suisse Zool. Vol. 10, p. 232 (1902) ♀. Hindoustan S. : Bangalore.
- Tetramorium rothneyi*, Bingham, Fauna Brit. India, Hym. Vol. 2, p. 175, 177 (1903) ♀.
- var. *intermedia*, Forel, Zool. Jahrb. Syst. Vol. 36, p. 80 (1913) ♀. Sumatra.
- var. *longi*, Forel, Rev. Suisse Zool. Vol. 10, p. 232 (1902) ♀. Bangalore.
- subsp. *sumatrensis*, Forel, Zool. Jahrb. Syst. Vol. 36, p. 80 (1913) ♀. Sumatra.

7. GENUS TETRAMYRMA, FOREL

Dilobocondyla, subgenus **Tetramyrma**. Forel, Rev. Suisse Zool. Vol. 20, p. 766 (1912).

Tetramyrma, Emery, Rend. Accad. Sc. Bologna, p. 42 (1913-14).

Tetramorium (part.). Emery, Ann. Soc. Ent. Fr. Vol. 63, p. 35 (1895).

Caractères. — *Ouvrière*. — Epistome élevé au milieu, avancé en lobe arrondi sur les mandibules. Arêtes frontales un peu divergentes, bien développées, mais ne formant pas de scrobe. Mandibules dentées.

Antennes de 12 articles; funicule graduellement plus épais vers l'extrémité, à massue de 3 articles; on peut dire aussi que la massue a un quatrième article, celui qui précède la massue étant distinctement plus long et plus gros que le précédent.

Corselet robuste, bombé sur le dos qui est partagé en deux bosses par l'impression méso-épinotale; épinotum inerme ou muni de deux petites dents (**Pl. 5, Fig. 15**).

Pétiole pédonculé surmonté en arrière d'un gros nœud globuleux; postpétiole arrondi.

Eperons développés aux quatre tibias postérieurs.

Femelle et mâle inconnus.

Type. — *T. braunsi*, Forel.

Distribution géographique des espèces. — Afrique australe.

1. *T. braunsi*, Forel, Rev. Suisse Zool. Vol. 20, p. 767 (1912) ♀ (*Dilobocondyla*, subg. *T.*) Cape Colony.

T. braunsi, Forel, Ann. Soc. Ent. Belg. Vol. 57, p. 122 (1913) ♀ ergatoïde;

Arnold, Ann. S. Afr. Mus. Vol. 14, p. 358, pl. 7, fig. 86 (1917) ♀ ♀.

2. *T. simoni*, Emery, Ann. Soc. Ent. Fr. Vol. 63, p. 35, pl. 2, fig. 22 (1895) ♀ Cape Colony. (*Tetramorium*) (**Pl. 5, Fig. 15**).

Tetramorium simoni, Arnold, Ann. S. Afr. Mus. Vol. 14, p. 295 (1917) ♀.

8. GENUS EUTETRAMORIUM, EMERY

Eutetramorium. Emery, Bull. Soc. Ent. Ital. Vol. 31, p. 280 (1900).

Caractères. — *Ouvrière*. — Tête subrectangulaire.

Epistome très court; bord antérieur à peu près droit, mais avancé en pointe au milieu.

Arêtes frontales courtes.

Mandibules à bord masticateur très oblique.

Antennes très épaisses, insensiblement plus épaisses vers le bout; les 3 derniers articles plus longs que les précédents représentent la massue.

Corselet à pronotum arrondi; suture promésonotale nulle, la mésoépinotale profondément impressionnée; profil dorsal de l'épinotum droit jusqu'aux épines dont ce segment est armé.

Pétiole pédonculé, surmonté d'un nœud arrondi, bas; postpétiole globuleux.

Eperons développés aux quatre tibias postérieurs.

Femelle. — Ailée; pas beaucoup plus grande que l'ouvrière. Pronotum découvert.

Ailes inconnues.

Mâle inconnu.

Type. — *E. mocquerysi*, Emery.

Distribution géographique des espèces. — Madagascar.

1. *E. mocquerisi*, Emery, Bull. Soc. Ent. Ital. Vol. 31, p. 281, fig. (1900) ♀. Madagascar: Baie d'Antongil.
2. *E. monticellii*, Emery, ibidem, Vol. 31, p. 283 (1900) ♀ ♀. Madagascar: Baie d'Antongil.

9. GENUS LUNDELLA, EMERY

Lundella. Emery, Bull. Soc. Ent. Fr. p. 191 (1915).

Tetramorium (part.). Mayr, Verh. Zool.-bot. Ges. Wien, Vol. 37, p. 621 (1887); Emery, Bull. Soc. Ent. Ital. Vol. 26, p. 165 (1894).

Caractères. — *Ouvrière.* — Tête subrectangulaire.

Epistome convexe dans le sens longitudinal, sa portion médiane tombant à pic sur la bouche, avancé en lobe large, à bord antérieur droit, terminé à chaque extrémité par une dent.

Arêtes frontales, plutôt courtes, divergentes.

Mandibules étroites, à bord denté très oblique.

Antennes de 12 articles, à massue de 4.

Corselet sans sutures dorsales distinctes; épinotum armé d'épines, ses angles inférieurs spiniformes.

Pétiole pédonculé, surmonté d'un nœud bas et allongé; postpétiole arrondi.

Eperons développés aux quatre tibias postérieurs.

Femelle et mâle inconnus.

Type. — *Tetramorium reitteri*, Mayr.

Distribution géographique des espèces. — Brésil, Paraguay.

1. *L. balzani*, Emery, Bull. Soc. Ent. Ital. Vol. 26, p. 165 (1894) ♀. Paraguay.
(*Tetramorium*).
L. balzani, Emery, Bull. Soc. Ent. Fr. p. 191 (1915).
2. *L. reitteri*, Mayr, Verh. Zool.-bot. Ges. Wien, Vol. 37, p. 621 (1887) ♀. Brésil. S. Paulo.
(*Tetramorium*).
L. reitteri, Emery, Bull. Soc. Ent. Fr. p. 191 (1915).

17. TRIBUS OCHETOMYRMICINI, EMERY

Ochetomyrmicini. Emery, Rend. Accad. Sc. Bologna, p. 38 (1913-14).

Attii (part.). Emery, Zool. Jahrb. Syst. Vol. 8, p. 770 (1895).

Stenammini (part) + **Tetramoriini** (part.). Ashmead, Canad. Ent. p. 383 (1905).

Caractères. — *Ouvrière.* — Bord postérieur de l'épistome relevé en arête de chaque côté, limitant la fosse antennaire; de la dite arête, part un relief longitudinal de la joue, qui va jusqu'à l'œil.

Arêtes frontales longues comme le scape, se repliant à leur extrémité postérieure en forme de mince relief, parallèle à l'arête frontale même, jusqu'à l'œil et contribuant, avec le relief de la joue, à circonscrire la fosse antennaire qui a l'aspect d'une scrobe superficielle.

Mandibules dentées.

Antennes de 11 articles; 1^{er} article du funicule long; les 3 derniers constituent une massue dont les articles sont progressivement plus longs; l'article terminal plus ou moins ovoïde beaucoup plus long et plus gros que les deux autres.

Corselet impressionné à la suture mésoépinotale; épinothum armé.

Pétiote pédonculé, surmonté d'un nœud; postpétiote articulé à l'extrémité antérieure du gastre.

Eperons des tibias postérieurs et moyens très petits mais distincts.

Femelle et mâle : voir le genre *Wasmannia*.

Les antennes du mâle sont de 13 articles.

Cette tribu me semble rapprochée des Tetramoriini, mais elle se distingue surtout par la structure des antennes du mâle.

1. GENUS OCHETOMYRMEX, MAYR

Ochetomyrmex. Mayr, Verh. Zool.-bot. Ges. Wien, Vol. 27, p. 871 (1877).

Caractères. — *Ouvrière.* — Epistome avancé en ogive sur les mandibules; sa portion médiane non élevée ni voûtée longitudinalement.

La massue des antennes n'est pas aussi grosse ni l'article terminal aussi renflé que dans le genre *Wasmannia*.

Femelle et mâle inconnus.

Type. — *O. semipolitus*, Mayr.

Distribution géographique des espèces. — Brésil.

1. *O. mayri*, Forel, Verh. Zool.-bot. Ges. Wien, Vol. 58, p. 360 (1908) ♀. Brésil : S. Paulo.
2. *O. semipolitus*, Mayr, ibidem, Vol. 27, p. 872 (1877) ♀. Brésil : Amazonas.

2. GENUS WASMANNIA, FOREL

Wasmannia. Forel, Trans. Ent. Soc. p. 383 (1883).

? **Tetramorium** (part.). Roger, Berlin. Ent. Zeitschr. Vol. 7, p. 182 (1863).

Tetramorium (part.). Mayr, Horae Soc. Ent. Ross. Vol. 18, p. 33 (1884).

Tetramorium (Xiphomyrmex) (part.). Forel, Mitt. Schweiz. Ent. Ges. Vol. 7, p. 385 (1887).

Ochetomyrmex (part.). Forel, Ann. Soc. Ent. Belg. Vol. 30, C. R. p. 49 (1886).

Caractères. — *Ouvrière.* — Portion médiane de l'épistome élevée et plus ou moins distinctement bicarénée; cette portion est longitudinalement voûtée.

Article terminal de la massue des antennes très grand et renflé en ovoïde.

Femelle. — Ailée; corselet bien développé, même lorsque cette forme n'est pas beaucoup plus grande que l'ouvrière.

Aile antérieure avec une cellule cubitale (type *Formica*) ptérostigma de forme ordinaire; cellule radiale ouverte; discoïdale nulle.

Mâle. — De même taille que la femelle.

Epistome non élevé au milieu.

Arêtes frontales très courtes.

Mandibules bien développées, dentées.

Antennes de 13 articles; scape court; 1^{er} article du funicule très court, mais plus gros que le 2^{me}.

Mésonotum bombé, sillons de Mayr distincts.

Type. — *Tetramorium auro-punctatum*, Rog.

Distribution géographique des espèces. — Amérique méridionale et centrale, Antilles. *W. auropunctata*, Rog. commence à se répandre artificiellement dans les pays chauds, par exemple dans l'Afrique occidentale.

1. *W. auropunctata* (Roger), Berlin. Ent. Zeitschr. Vol. 7, p. 182 (1863) ♀ ♀ ♂ (Tetramorium?). Amérique méridionale et centrale, Antilles. Importée dans l'Afrique occidentale.
Tetramorium auropunctatum, Forel, Bull. Soc. Vaud. Sc. Nat. Vol. 20, p. 375 (1884); Mayr, Verh. Zool.-bot. Ges. Wien, Vol. 37, p. 623 (1887).
Ochetomyrmex auropunctatus, Forel, Ann. Soc. Ent. Belg. Vol. 30, C. R. p. 49 (1886).
Tetramorium (Xiphomyrmex) auropunctatum, Forel, Mitt. Schweiz. Ent. Ges. Vol. 7, p. 385 (1887).
W. auropunctata, Forel, Trans. Ent. Soc. Lond. p. 383 (1893) ♀ ♀ ♂; Wheeler, Bull. Amer. Mus. Nat. Hist. Vol. 24, p. 143, pl. 12, f. 18 (1908) ♀.
var. *atomum*, Santschi, Bull. Labor. Zool. Scuola Agr. Portici, Vol. 8, p. 370 (1914) (Xiphomyrmex atomum). Gabon.
W. auropunctata, var. *atoma*, Santschi, Ann. Soc. Ent. Fr. Vol. 84, p. 504 (1916).
var. *australis*, Emery, Bull. Soc. Ent. Ital. Vol. 26, p. 193 (1894) ♀. Brésil: Rio Grande do Sul.
Tetramorium auropunctatum st. *rugosum*, Emery, ibidem, Vol. 19, p. 353 (1887) nec Forel.
var. *laevifrons*, Emery, ibidem, Vol. 26, p. 193 (1894) ♀. Bolivie.
var. *nigricans*, Emery, ibidem, Vol. 37, p. 160 (1905) ♀. Paraguay.
var. *obscura*, Forel, Mém. Soc. Ent. Belg. Vol. 20, p. 20 (1912) ♀. Colombie, Brésil.
var. *rugosa*, Forel, Ann. Soc. Ent. Belg. Vol. 30, C. R. p. 49 (1886) ♀ (*Ochetomyrmex*). Amérique centr., Mexique.
2. *W. iheringi*, Forel, Verh. Zool.-bot. Ges. Wien, Vol. 58, p. 359 (1908) ♀ ♀.
3. *W. lutsi*, Forel, ibidem, Vol. 58, p. 357 (1908) ♀ ♀ ♂.
4. *W. rochai*, Forel, Mém. Soc. Ent. Belg. Vol. 20, p. 20 (1912) ♀. Ceara.
5. *W. sigmoidea* (Mayr), Hor. Soc. Ent. Ross. Vol. 18, p. 33 (1884). Amérique mérid. Antilles.
(Tetramorium).
Tetramorium sigmoideum, Mayr, Verh. Zool.-bot. Ges. Wien, Vol. 37, p. 622 (1887) ♀.
W. sigmoidea, Forel, Trans. Ent. Soc. Lond. p. 386 (1893) ♀ ♀ ♂; Wasmann, Gesellsch.-leben Ameisen, Vol. 1, pl. 6, f. 4, 5 (1915) ♀ ♀.
6. *W. subpolita*, Wheeler, Bull. Amer. Mus. Nat. Hist. Vol. 35, p. 8 (1916) ♀. Guyane anglaise.
7. *W. sulcaticeps*, Emery, Bull. Soc. Ent. Ital. Vol. 26, p. 195 (1894) ♀. Argentine.
W. sulcaticeps, Forel, Bull. Soc. Vaud. Sc. Nat. Vol. 50, p. 280 (1914) ♀ ♂.
var. *weiseri*, Forel, ibidem, Vol. 50, p. 281 (1914) ♀ ♂. Cordoba.
8. *W. villosa*, Emery, Bull. Soc. Ent. Ital. Vol. 26, p. 194 (1894) ♀. Brésil: Rio Grande do Sul.

18. TRIBUS CATAULACINI, EMERY

Cataulacini. Emery, Rend. Accad. Sc. Bologna, p. 39 (1913-14).

Cataulacii. Emery, Zool. Jahrb. Syst. Vol. 8, p. 771 (1895).

Cataulacini (part.). Ashmead, Canad. Ent. p. 384 (1905).

Cryptoceridae (part.). Fred. Smith, Trans. Ent. Soc. Lond. (2), Vol. 2, p. 214 (1853).

Dacetonini (part.). Forel, Mitt. Schweiz. Ent. Ges. Vol. 9, p. 344 (1892).

Rhagomyrmicinae (part.). Forel, Bull. Soc. Vaud. Sc. Nat. Vol. 51, p. 231 (1917).

Un seul genre:

I. GENUS CATAULACUS, FRED. SMITH

Cataulacus. Fred. Smith, Trans. Ent. Soc. Lond. (2), Vol. 2, p. 225 (1853).

Meranoplus (part.). Fred. Smith, ibidem, Vol. 2, p. 609 (1876).

Cryptocerus (part.). Lepeletier, Hist. Nat. Hym. Vol. 1, p. 171 (1836).

Formica (part.). Latreille (1802).

? **Attopsis** (part.). Heer, Denkschr. Schweiz. Naturf. Ges. Vol. 11, p. 155 (1850) (1).

Caractères. — *Ouvrière.* — Pas de dimorphisme (Pl. 6, Fig. 9).

Tête plus ou moins élargie en arrière, avec les angles postérieurs pointus.

Epistome plat, en triangle (ou en trapèze, avec le côté postérieur très court, correspondant à l'aire frontale, quand elle est distincte), à bord antérieur droit ou sinueux, occupant tout le bord antérieur de la tête; engagé en arrière entièrement entre les arêtes frontales.

La face supérieure de la tête est continue jusqu'au contour latéral, les yeux sont sur cette face. La fosse antennaire ou scrobe est située sous le bord latéral et par conséquent sous les yeux; sa limite dorsale ne correspond, en grande partie, pas à l'arête frontale; dans quelques espèces, on voit distinctement un relief partir de l'angle antérieur latéral et se diriger au côté médial de l'œil; ce relief représente l'arête frontale.

Mandibules larges, dentées.

Antennes épaisses, de 11 articles; scape comprimé, 1^{er} article du funicule grand, les 3 derniers constituent la massue.

Corselet massif, sutures dorsales généralement peu distinctes, ordinairement le dos est plus ou moins marginé et muni latéralement d'appendices spiniformes ou dentiformes; épinothum armé.

Pétiole non pédonculé, généralement muni en dessous d'une dent ou d'un autre appendice.

Gastre ovale, compris presque tout dans le segment basal qui est parfois submarginé ou même marginé à la base.

Pattes épaisses, éperons des tibias postérieurs et moyens indistincts.

Tégument à sculpture généralement grossière.

Femelle. — Ailée. Peu plus grande que l'ouvrière et très semblable à celle-ci.

Corselet déprimé; pronotum épaulé, largement découvert; mésonotum peu étendu et peu convexe.

Aile antérieure à cellule radiale longue et étroitement ouverte; une seule cellule cubitale fermée (type *Formica*); discoïdale nulle; ptérostigma petit. La nervure transversale, qui unit le médus au brachius est beaucoup plus rapprochée de la base de l'aile que dans aucun autre genre de Fourmi [Pl. 6, Fig. 2*] (2).

Mâle. — Plus petit que la femelle, mais même facies (Pl. 6, Fig. 2).

Tête faite à peu près comme chez la femelle; yeux un peu plus gros.

Antennes de 11 articles comme chez l'ouvrière, mais plus minces.

Corselet plus étroit que chez la femelle; mésonotum déprimé avec sillons de Mayr distincts.

Pétiole et postpétiole comme chez l'ouvrière; gastre ovale; armure génitale petite.

Ailes comme chez la femelle.

Ethologie. — Les Fourmis de ce genre vivent en sociétés peu nombreuses et creusent habituellement leur nid dans les branches mortes, dans les épines, les galles, etc.; elles se contentent, peut-être, d'habiter les trous creusés par d'autres insectes.

(1) Le *Catalogus Hymenopterorum* de v. Dalla Torre place *Attopsis*, Heer, parmi les synonymes de *Cataulacus*. La dénomination de Heer étant plus ancienne que celle de Fred. Smith, devrait donc prévaloir. Cette synonymie est fondée sur l'autorité de Mayr, qui a examiné les types de *A. nigra*, Heer, et qui dit que les empreintes de la ♀ de cette Fourmi fossile n'offrent aucun caractère qui contredise l'identification avec *Cataulacus* (Mayr, *Jahrb. Geol. Reichsanst. Wien*, Vol. 17, p. 58 [1867]); il faut reconnaître que c'est bien peu! D'autre part, l'espèce qui est décrite par l'auteur en tête du genre (*A. longipennis*, Heer), et qui est regardée par M. Wheeler comme type, n'a pas du tout le facies d'un *Cataulacus*, du moins d'après les figures originales.

(2) Ce dernier caractère est important, pour la détermination des empreintes d'ailes des Fourmis fossiles.

Type. — *C. taprobanae*, F. Smith, d'après Bingham.

Distribution géographique des espèces. — Afrique tropicale, Madagascar, Inde, Malaisie jusqu'à Célèbes. Fossile dans l'ambre de Sicile.

Le genre se divise en deux sous-genres :

1. SUBGENUS CATAULACUS, FRED. SMITH

Cataulacus. Fred. Smith, loc. cit. (1853).

Caractères. — *Ouvrière* et *femelle*. — Angles postérieurs de la tête non prolongés en forme de cornes.

Pattes courtes et généralement couvertes d'aspérités.

Type. — Celui du genre.

Distribution géographique des espèces. — Comme le genre.

ESPÈCES D'AFRIQUE

1. *C. baumi*, Forel, Mitt. Schweiz. Ent. Ges. Vol. 10, p. 304 (1900) ♀ ♀ ♂. Mossamedes.
C. baumi, Arnold, Ann. S. Afr. Mus. Vol. 14, p. 388 (1917) ♀ ♀ ♂.
 var. *batonga*, Forel, Ann. Soc. Ent. Belg. Vol. 57, p. 114 (1913) ♀ (*baumi* st.). Rhodésie.
C. baumi, var. *batonga*, Arnold, Ann. S. Afr. Mus. Vol. 14, p. 389, pl. 8, f. 119 (1917) ♀.
 var. *bulawayensis*, Forel, Bull. Soc. Vaud. Sc. Nat. Vol. 50, p. 218 (1914) ♀ ♀. Rhodésie.
C. baumi, var. *bulawayensis*, Arnold, Ann. S. Afr. Mus. Vol. 14, p. 391 (1917) ♀ ♀.
2. *C. bequaerti*, Forel, Rev. Zool. Afr. Vol. 2, p. 316 (1913) ♀. Rhodésie.
3. *C. coriaceus*, Stitz, Mitt. Zool. Mus. Berlin, Vol. 5, p. 138, fig. 7 (1900) ♀. Camerun.
4. *C. egenus*, Santschi, Ann. Soc. Ent. Fr. Vol. 79, p. 359, fig. 1 (1910) ♀. Congo français.
 subsp. *simplex*, Santschi, Voy. Alluaud & Jeannel, Afr. or. Hym. p. 111, fig. 18 (1914) ♀. Uganda.
5. *C. erinaceus*, Stitz, Mitt. Zool. Mus. Berlin, Vol. 5, p. 135, fig. 3 (1910) ♀. Camerun, Congo.
 (Pl. 6, Fig. 1, ? 2).
C. erinaceus, Forel, Ann. Soc. Ent. Belg. Vol. 57, p. 350 (1913) Rev. Suisse Zool. Vol. 24, p. 427 (1916) ♀.
C. princeps (Emery i. l.), Forel, Ann. Soc. Ent. Fr. Vol. 53, p. 71 (1909) (sine descr.).
 var. *crassispina*, Santschi, Ann. Soc. Ent. Fr. Vol. 85, p. 287 (1917) ♀. Congo français.
6. *C. foveolatus*, Stitz, Mitt. Zool. Mus. Berlin, Vol. 5, p. 140 (1910) ♀. Guinée esp.
7. *C. guineensis*, Fred. Smith, Trans. Ent. Soc. Lond. (2), Vol. 2, p. 225, pl. 20, f. 5 (1853) ♀. Afrique occident.
 var. *sulcata*, Stitz, Mitt. Zool. Mus. Berlin, Vol. 5, p. 136, fig. 4-6 (1910) ♀ ♀ ♂ (*C. sulcatus*). Camerun.
C. guineensis var. *sulcata*, Forel, Sitz. ber. Bayerisch. Akad. Wiss. p. 263 (1911) ♀.
 subsp. *alenensis*, Stitz, Mitt. Zool. Mus. Berlin, Vol. 5, p. 137 (1910) ♀. Guinée esp.
 subsp. *fernandensis*, Stitz, ibidem, Vol. 5, p. 137 (1910) ♀. Fernando Po.
 subsp. *sulcinodis*, Emery, Ann. Soc. Ent. Fr. Vol. 60, p. 563, pl. 15, f. 8 (1891) ♀. Côte d'Or.
8. *C. hararicus*, Forel, Schweiz. Ent. Ges. Vol. 9, p. 79 (1894) ♀. Abyssinie.
9. *C. huberi*, Ern. André, Rev. Ent. Caen, Vol. 9, p. 326 (1890) ♀ ; ibidem, Vol. 14, p. 4 (1895) ♀. Sierra Leone.
 var. *longispinosus*, Stitz, Mitt. Zool. Mus. Berlin, Vol. 5, p. 139, fig. 8 (1910). Camerun.
 subsp. *herteri*, Forel, Rev. Zool. Afr. Vol. 2, p. 315 (1913) ♀. Congo belge.
10. *C. intrudens* (Fred. Smith), Trans. Ent. Soc. Lond. p. 609 (1876) ♀ ♀ ♂ Natal.
 (*Meranoplus*).
C. intrudens, Mayr, Verh. Zool.-bot. Ges. Wien, Vol. 36, p. 364 (1886); Arnold, Ann. S. Afr. Mus. Vol. 14, p. 391 (1917) ♀ ♀ ♂.
 subsp. *intermedia*, Santschi, Ann. Soc. Ent. Fr. Vol. 85, p. 287 (1917) ♀. Rhodésie.

11. *C. kohli*, Mayr, Ann. Naturh. Hofmus. Wien, Vol. 10, p. 127, fig. 2 (1895) ♀. Congo.
 subsp. *brazzavillensis*, Santschi, Ann. Soc. Ent. Fr. Vol. 77, p. 389, fig. 14 (1909) ♀ ♂. Congo.
12. *C. lobatus*, Mayr, Ann. Naturh. Hofmus. Wien, Vol. 10, p. 126, fig. 1 (1895) ♀. Camerun.
13. *C. marleyi*, Forel, Bull. Soc. Vaud. Sc. Nat. Vol. 50, p. 219 (1914) ♀. Natal.
C. marleyi, Arnold, Ann. S. Afr. Mus. Vol. 14, p. 398 (1917) ♀ ♀.
14. *C. micans*, Mayr, Ann. Naturh. Hofmus. Wien, Vol. 16, p. 27 (1901) ♀ ♀ ♂ (rugosus subsp.). Cape Colony.
C. micans, Forel, Bull. Soc. Vaud. Sc. Nat. Vol. 50, p. 219 (1914); Arnold, Ann. S. Afr. Mus. Vol. 14, p. 392 (1917) ♀.
 subsp. *durbanensis*, Forel, Bull. Soc. Vaud. Sc. Nat. Vol. 50, p. 219 (1914) ♀. Natal.
C. micans, st. *durbanensis*, Arnold, Ann. S. Afr. Mus. Vol. 14, p. 394 (1917) ♀ ♀ ♂.
15. *C. moquerisi*, Ern. André, Rev. Ent. Caen, Vol. 8, p. 229 (1889) ♀. Sierra Leone.
 var. *nainei*, Forel, Bull. Soc. Vaud. Sc. Nat. Vol. 51, p. 724 (1918) ♀. Congo.
16. *C. otii*, Forel, Mitt. Schweiz. Ent. Ges. Vol. 10, p. 304 (1900) ♀ (*wissmanni* st. *an sp. disting.*). Natal.
 subsp. *fricatidorsum*, Santschi, Medd. Göteborg. Mus. Zool. Vol. 3, p. 26 (1914) ♀. Zouloulund.
C. otii, st. *fricatidorsum*, Arnold, Ann. S. Afr. Mus. Vol. 14, p. 401 (1917) ♀.
17. *C. parallelus*, Fred. Smith, Trans. Ent. Soc. Lond. (2), Vol. 2, p. 226, pl. 19, f. 6 (1853). Cape Colony.
C. parallelus, Arnold, Ann. S. Afr. Mus. Vol. 14, p. 402 (1917) ♀.
18. *C. pullus*, Santschi, Ann. Soc. Ent. Fr. Vol. 78, p. 387, fig. 13 (1909) ♀. Congo français.
 var. *orientalis*, Santschi, Voy. Alluaud & Jeannel, Afr. or. Hym. p. 108 (1914) ♀. Afrique orientale anglaise.
19. *C. pygmaeus*, Ern. André, Rev. Ent. Caen, Vol. 9, p. 325 (1890) ♀. Sierra Leone.
 var. *bakusensis*, Forel, Ann. Soc. Ent. Belg. Vol. 57, p. 350 (1913) ♀ ♂. Congo.
 var. *chariensis*, Santschi, Ann. Soc. Ent. Fr. Vol. 79, p. 358 (1910) ♀. Moyen Chari.
 subsp. *brevisetosus*, Forel, Mitt. Schweiz. Ent. Ges. Vol. 10, p. 305 (1900) ♀ (*C. brevisetosus*). Mossamedes.
C. pygmaeus, st. *brevisetosus*, Santschi, Ann. Soc. Ent. Fr. Vol. 84, p. 508 (1916).
 subsp. *degener*, Santschi, ibidem, Vol. 84, p. 507 (1916) ♀. ?
 subsp. *difficilis*, Santschi, ibidem, Vol. 84, p. 506 (1916) ♀. Dahomey.
 subsp. *jeanneli*, Santschi, Voy. Alluaud & Jeannel, Afr. or. Hym. p. 108, fig. 16 (1914) ♀. Afrique orientale anglaise.
(C. jeanneli).
C. pygmaeus, st. *jeanneli*, Santschi, Ann. Soc. Ent. Fr. Vol. 84, p. 508 (1916).
 subsp. *lujae*, Forel, Deutsche Ent. Zeitschr. p. 311 (1911) ♀ (*C. lujae*). Congo, Rhodésia.
C. brevisetosus, st. *lujae*, Forel, Bull. Soc. Vaud. Sc. Nat. Vol. 50, p. 220 (1914) ♀ ♂; Arnold, Ann. S. Afr. Mus. Vol. 14, p. 396, 397 (1917) ♀ ♀ ♂.
C. pygmaeus, st. *lujae*, Santschi, Ann. Soc. Ent. Fr. Vol. 84, p. 508 (1916).
C. pygmaeus, st. *lujae*, var. *plebeia*, Santschi, ibidem, Vol. 84, p. 508 (1916) ♀.
 var. *gilviventris*, Forel, Rev. Zool. Afr. Vol. 2, p. 316 (1913) ♀. Congo belge
 var. *weissi*, Santschi, Ann. Soc. Ent. Belg. Vol. 57, p. 310 (1913) ♀ (*C. weissii*). Congo français.
C. weissii, Forel, Rev. Suisse Zool. Vol. 24, p. 427 (1916) ♀ ♂.
C. pygmaeus, st. *lujae*, var. *weissi*, Santschi, Ann. Soc. Ent. Fr. Vol. 84, p. 508 (1916).
20. *C. rugosus*, Forel, Mitt. Schweiz. Ent. Ges. Vol. 9, p. 78 (1894) ♀ Delagoa Bay.
(intrudens var.).
C. rugosus, Mayr, Ann. Naturh. Hofmus. Wien, Vol. 10, p. 129 (1895); Arnold, Ann. S. Afr. Mus. Vol. 14, p. 392 (1917) ♀ ♀.
 var. *subrugosus*, Santschi, Medd. Göteborg. Mus. Zool. Vol. 3, p. 26 (1914) ♀. Zouloulund.
C. rugosus, var. *subrugosus*, Arnold, Ann. S. Afr. Mus. Vol. 14, p. 393 (1917) ♀.
21. *C. tardus*, Santschi, Boll. Labor. Zool. Scuola Agr. Portici, Vol. 8, p. 372, fig. 33 (1914) ♀. Guinée française.
22. *C. tragaordhi*, Santschi, Medd. Göteborg. Mus. Zool. Vol. 3, p. 24, fig. 3 (1914) ♀ ♀. Natal.
C. tragaordhi, Arnold, Ann. S. Afr. Mus. Vol. 14, p. 399 (1917) ♀ ♀ ♂.
 var. *ugandensis*, Santschi, Voy. Alluaud & Jeannel, Afr. or. Hym. p. 110 (1914) ♀. Uganda.
23. *C. voeltzkowi*, Forel, in Voeltzkow, Reise Ostaf. Vol. 2, p. 84 (1907) ♀. Grande Comore.
24. *C. wissmanni*, Forel, Mitt. Schweiz. Ent. Ges. Vol. 9, p. 78 (1894) ♀. Mozambique.
C. wissmanni, Arnold, Ann. S. Afr. Mus. Vol. 14, p. 401 (1917) ♀.
 subsp. *linearis*, Santschi, Voy. Alluaud & Jeannel, Afr. or. Hym. p. 109, fig. 17 (1914) ♀. Afrique or. anglaise.

ESPÈCES DE MADAGASCAR

25. *C. ebrardi*, Forel, Ann. Soc. Ent. Belg. Vol. 30, C. R. p. 105 (1886) ♀. Madagascar.
C. ebrardi, Forel, in Grandidier, Hist. Nat. Madagascar, Vol. 20, 2, p. 145 (1891) ♀; Ann. Soc. Ent. Belg. Vol. 54, p. 20 (1910) ♀.
26. *C. johannae*, Forel, Ann. Soc. Ent. Belg. Vol. 39, p. 250 (1895) ♀. Madagascar.
27. *C. porcatus*, Emery, Bull. Soc. Soc. Ent. Ital. Vol. 31, p. 286 (1910) ♀ ♀. Madagascar : Baie d'An-
28. *C. regularis*, Forel, in Grandidier, Hist. Nat. Madagascar, Vol. 20, 2, Madagascar. [tongil.
 p. 252 (1892) ♀.
29. *C. tenuis*, Emery, Bull. Soc. Ent. Ital. Vol. 31, p. 288 (1900) ♀. Madagascar.
C. tenuis, Santschi, Ann. Soc. Ent. Belg. Vol. 57, p. 310 (1913) ♀.

ESPÈCES DE LA RÉGION INDO-MALAISE

30. *C. brookei*, Forel, Ann. Soc. Ent. Belg. Vol. 45, p. 378 (1901) ♀ ♀ ♂. Sarawak.
31. *C. flagitiosus*, Fred. Smith, Journ. Proc. Linn. Soc. Lond. Zool. Vol. 6, Célèbes.
 p. 49 (1861) ♀.
C. flagitiosus, Fred. Smith, Trans. Ent. Soc. Lond. (3), Vol. 1, p. 415, pl. 13, f. 2 (1862) ♀.
32. *C. granulatus* (Latreille), Fourmis, p. 275, pl. 12, f. 75 (1802) ♀ (*Formica*). Indochine, Assam. Iles
Cryptocerus granulatus, Lepeletier, Hist. Nat. Hym. Vol. 1, p. 171 (1836). de la Sonde.
C. granulatus, Fred. Smith, Trans. Ent. Soc. Lond. (2), Vol. 2, p. 226 (1853) ♀;
 Emery, Ann. Mus. Stor. Nat. Genova, Vol. 27, p. 507 (1887) ♀; Rev.
 Suisse Zool. Vol. 1, p. 215 (1893) ♂; Forel, Journ. Bombay Nat. Hist.
 Soc. Vol. 14, p. 706 (1902) ♀; Bingham, Fauna Brit. India, Hym. Vol. 2,
 p. 121, 122 (1903) ♀ ♀.
- ? *C. reticulatus*, Fred. Smith, Journ. Proc. Linn. Soc. Lond. Zool. Vol. 2, p. 81,
 pl. 2, f. 8 (1857); Cat. Hym. Brit. Mus. Vol. 6, p. 196 (1858) ♀.
- var. *hispidula*, Fred. Smith, Journ. Proc. Linn. Soc. Lond. Zool. Vol. 8, p. 76, Bornéo, Sumatra.
 pl. 4, f. 7 (1864) ♀.
- C. hispidulus*, Mayr, Ann. Mus. Stor. Nat. Genova, Vol. 2, p. 155 (1872); Emery,
 ibidem, Vol. 25, p. 470 (1887) ♀; Vol. 27, p. 507 (1889).
- var. *longinoda*, Forel, Zool. Jahrb. Suppl. 15, Vol. 1, p. 60 (1912) ♀. Sumatra.
- subsp. *andamanensis*, Forel, Rev. Suisse Zool. Vol. 11, p. 406 (1903) ♀. Iles Andaman.
33. *C. hispidus*, Fred. Smith, Trans. Ent. Soc. Lond. p. 611, pl. 11, f. 11 (1876) ♀. Singapore.
34. *C. horridus*, Fred. Smith, Journ. Proc. Linn. Soc. Zool. Vol. 2, p. 81, Bornéo, Malacca.
 pl. 2, f. 3 (1857); Emery, Rev. Suisse Zool. Vol. 1, p. 216 (1893) ♀.
C. horridus, Fred. Smith, Cat. Hym. Brit. Mus. Vol. 6, p. 196 (1858) ♀
35. *C. insularis*, Fred. Smith, Journ. Proc. Linn. Soc. Zool. Vol. 2, p. 80, pl. 2, Bornéo.
 f. 4 (1857) ♂.
C. insularis, Fred. Smith, Cat. Hym. Brit. Mus. Vol. 6, p. 197 (1858) ♂.
36. *C. latissimus*, Emery, Rev. Suisse Zool. Vol. 1, p. 215, pl. 8, f. 10 (1893) ♀. Malacca.
37. *C. latus*, Forel, in Grandidier, Hist. Nat. Madagascar, Vol. 20, 2, p. 145 Bengale, Birmanie,
 (1891) ♂. Tenasserim.
- C. latus*, Wroughton, Journ. Bombay Nat. Hist. Vol. 7, p. 178, pl. c. f. 8-10
 (1892) ♀; Forel, ibidem, Vol. 14, p. 706 (1902) ♀; Bingham, Fauna Brit.
 India, Hym. Vol. 2, p. 121, fig. 56 (1903) ♀ ♀.
38. *C. muticus*, Emery, Ann. Mus. Stor. Nat. Genova, Vol. 27, p. 507, pl. 10, Haute Birmanie.
 f. 17 (1889) ♀.
C. muticus, Forel, Journ. Bombay Nat. Hist. Soc. Vol. 14, p. 706 (1902);
 Bingham, Fauna Brit. India, Hym. Vol. 2, p. 121, 124 (1903) ♀.
39. *C. praetextus*, Fred. Smith, Trans. Ent. Soc. Lond. (3), Vol. 5, p. 528, Bornéo.
 pl. 26, f. 5 (1867) ♀.
 var. *sumatrensis*, Forel, Zool. Jahrb. Suppl. 15, Vol. 1, p. 60 (1912) ♀. Sumatra, Singapore.
C. praetextus, var. *sumatrensis*, Viehmeyer, Arch. f. Naturg. Vol. 81, A 8,
 p. 140 (1916) ♀.
40. *C. setosus*, Fred. Smith, Journ. Proc. Linn. Soc. Lond. Zool. Vol. 4, Moluques.
 Suppl. p. 114, pl. 1, f. 7 (1860) ♀.

41. *C. simoni*, Emery, Ann. Soc. Ent. Fr. Vol. 62, p. 248 (1893) ♀. Ceylan.
C. simoni, Forel, Journ. Bombay Nat. Hist. Soc. Vol. 14, p. 706 (1903);
 Bingham, Fauna Brit. India, Hym. Vol. 2, p. 121, 123 (1903) ♀; Forel,
 Bull. Soc. Vaud. Sc. Nat. Vol. 45, p. 393 (1909) ♀.
42. *C. taprobanae*, Fred. Smith, Trans. Ent. Soc. Lond. (2), Vol. 2, p. 225, Ceylan.
 pl. 20, f. 10 (1853) ♀.
C. taprobanae, Forel, Journ. Bombay Nat. Hist. Soc. Vol. 14, p. 706 (1902);
 Bingham, Fauna Brit. India, Hym. Vol. 2, p. 121, 123 (1903) ♀; Forel,
 Bull. Soc. Vaud. Sc. Nat. Vol. 45, p. 393 (1909) ♀.
 var. *resinosa*, Viehmeyer, Stettin. Ent. Zeit. p. 145 (1913) ♀ Dans le copal de Célèbes.

2. SUBGENUS OTOMYRMEX, FOREL

Otomyrnex. Forel, in Grandidier, Hist. Nat. Madagascar, Vol. 20, 2, p. 147 (1891).

Caractères. — *Ouvrière.* — Angles postérieurs de la tête prolongés en forme de cornes pointues et un peu recourbées.

Pattes allongées et lisses.

Femelle et *mâle* inconnus.

Type. — *C. (Otomyrnex) oberthüri*, Emery.

Distribution géographique des espèces. — Madagascar.

43. *C. oberthüri*, Emery, in Grandidier, Hist. Nat. Madagascar, Vol. 20, 2, p. 146, Madagascar.
 pl. 4, f. 9 (1891) ♀ (subg. *Otomyrnex*).
C. oberthüri, Emery, Bull. Soc. Ent. Ital. Vol. 31, p. 186 (1900) ♀.
44. *C. wasmanni*, Forel, Abh. Senckenb. Ges. Frankfurt, Vol. 21, p. 193 Madagascar.
 (1897) ♀ (subg. *Otomyrnex*).
C. wasmanni, Emery, Bull. Soc. Ent. Ital. Vol. 31, p. 286 (1900) ♀.

19. TRIBUS CRYPTOCERINI (FRED. SMITH), FOREL EMEND.

Cryptocerini. Forel, Mitt. Schweiz. Ent. Ges. Vol. 8, p. 345 (1892).

Cryptocerii. Forel, Ann. Soc. Ent. Belg. Vol. 37, p. 164 (1893); Emery, Zool. Jahrb. Syst. Vol. 8, p. 771 (1895).

Cryptoceridae (part.). Fred. Smith, Trans. Ent. Soc. Lond. (2), Vol. 2, p. 214 (1853).

Cryptocerinae. Ashmead, Canad. Ent. p. 384 (1905).

Rhagomyrmicinae (part.). Forel, Bull. Soc. Vaud. Sc. Nat. Vol. 51, p. 231 (1917).

Caractères. — Toutes les formes. — Gésier en forme de champignon; le chapeau du champignon se trouve dans le jabot, tandis que la tige se dirige vers le ventricule chylique, dans lequel elle débouche par le bouton. Quand on regarde le chapeau par sa face tournée vers la cavité du jabot, on reconnaît assez facilement que la cavité de la tige, qui se trouve dans le milieu de celle-ci, se partage en quatre à six fentes primaires qui se divisent à leur tour en fentes secondaires et ainsi de suite, jusqu'à répartir la surface du chapeau en mamelons couverts de poils plus ou moins rameux. Ce caractère remarquable n'existe dans aucun autre groupe de Fourmis (**Pl. 6. Fig. 3, 3b, 3c**).

Ouvrière et *soldat.* — Epistome étroit, plat ou concave.

Arêtes frontales écartées, divergentes et étroites, ou au contraire très larges, constituant le bord latéral de la tête en avant des yeux et couvrant une scrobe profonde qui passe au-dessus des yeux.

Antennes de 11 articles, à massue de 3.

Postpétiole articulé à l'extrémité antérieure du gastre. Ce dernier couvert presque en entier par le segment basal.

Femelle. — Tête comme chez l'ouvrière; yeux plus grands, ocelles développés.

Pronotum largement découvert; mésonotum peu bombé.

Aile antérieure avec une cellule cubitale fermée et cellule discoïdale; ptérostigma de forme ordinaire.

Mâle. — Epistome court; arêtes frontales presque nulles.

Mandibules bien développées, dentées.

Antennes de 13 articles; scape court; 1^{er} article du funicule extrêmement court.

Corselet à peu près comme chez la femelle; sillons de Mayr bien distincts.

Pétiole cylindrique ou nodiforme, sessile.

Ailes comme chez la femelle.

TABLE POUR LA DÉTERMINATION DES GENRES

Ouvrières et femelles.

1. *Arêtes frontales divergentes, étroites, ne couvrant pas les bords latéraux de la tête en avant et limitant chacune une scrobe peu profonde, qui suffit à loger le scape (Pl. 6, Fig. 7)* 1. GENUS PROCRYPTOCERUS, Emery.
- *Arêtes frontales très larges, couvrant et dépassant même en avant les bords latéraux de la tête et limitant chacune une scrobe profonde (Pl. 6, Fig. 4-6).*
2. *Dimorphisme bien apparent chez les ouvrières; il y a lieu de distinguer des ♀ et des ♂ qui diffèrent par la grandeur, la forme et la sculpture du corps, surtout de la tête. La femelle ressemble au ♂.* 4. GENUS CRYPTOCERUS, Fabricius.
- *Pas de dimorphisme proprement dit chez les ouvrières: chez les plus petits et les plus grands individus et chez les femelles, la forme et la sculpture de la tête n'offrent pas de différence essentielle.* 3.
3. *Tégument noir opaque* 2. GENUS CEPHALOTES, Latreille.
- *Tégument jaune translucide* 3. GENUS ZACRYPTOCERUS, Ashmead.

TABLE POUR LA DÉTERMINATION DES GENRES

Mâles.

1. *Scape au moins aussi long que le 2^{me} article du funicule; aile antérieure du type Solenopsis; pétiole cylindrique, allongé.* 1. GENUS PROCRYPTOCERUS, Emery.
- *Scape plus court que le 2^{me} article du funicule; pétiole nodiforme, court.* 2.
2. *Nervulation de l'aile antérieure du type Formica.* 2. GENUS CEPHALOTES, Latreille.
3. GENUS ZACRYPTOCERUS, Ashmead.
- *Nervulation de l'aile antérieure du type Solenopsis* 4. GENUS CRYPTOCERUS, Fabricius.

I. GENUS PROCRYPTOCERUS, EMERY

Procryptocerus. Emery, Ann. Mus. Stor. Nat. Genova, Vol. 25, p. 470, nota (1887).

Cataulacus (part.). Mayr, Verh. Zool.-bot. Ges. Wien, Vol. 16, p. 908 (1866).

Meranoplus (part.). Fred. Smith, Trans. Ent. Soc. Lond. (2), Vol. 2, p. 224 (1853).

Caractères. — *Ouvrière.* — Pas de dimorphisme; taille peu variable. (Pl. 6, Fig. 7).

Tête élargie en arrière, les côtés arqués.

Epistome petit, en rectangle transversal, plat, échancré au milieu de son bord antérieur; aire frontale indistincte.

Arêtes frontales fortement divergentes, de la longueur des scapes, atteignant postérieurement le bord latéral et laissant à découvert un espace triangulaire antérieur des côtés de la tête; ces arêtes sont d'une largeur uniforme sur toute leur longueur et limitent chacune une scrobe peu profonde dans laquelle peut se loger le scape.

Mandibules dentées, fortement arquées.

Suture promésonotale effacée ou nulle; méso-épinotale impressionnée; épinotum inerme.

Pétiole nodiforme, non pédonculé, inerme; postpétiole également nodiforme.

Pattes à fémurs renflés; 1^{er} article des tarses non comprimé.

Femelle. — Très semblable à l'ouvrière et peu plus grande.

Aile antérieure du type *Solenopsis*; cellule radiale généralement fermée.

Mâle. — Scape des antennes au moins aussi long que le 2^{me} article du funicule, ordinairement beaucoup plus long.

Le corps est en général plus allongé que dans les genres suivants, tendant davantage vers la forme cylindrique.

Pétiole et postpétiole beaucoup plus étroit et plus allongé que dans les autres genres de la tribu; le pétiole cylindrique.

Ailes comme chez la femelle.

Ethologie. — Nids dans les branches mortes.

Type. — *Meranoplus striatus*, Fred. Smith.

Distribution géographique des espèces. — Amérique centrale et méridionale, excepté l'extrême Sud et le Chili.

1. *Pr. balzani*, Emery, Bull. Soc. Ent. Ital. Vol. 26, p. 199 (1894) ♀ ♀. Bolivie, 1600 m.
2. *Pr. batesi*, Forel, Biol. Centr.-Amer. Hym. Vol. 3, p. 43, nota (1899) ♀. Colombie.
3. *Pr. belti*, Forel, ibidem, Vol. 3, p. 46, pl. 3, f. 6 (1899) ♀ ♀ ♂. Costa-Rica.
4. *Pr. carbonarius* (Mayr), Sitz. ber. Akad. Wiss. Wien, Vol. 61, p. 413, 414 (1870) ♀ (*Cataulacus*). Colombie.
Pr. carbonarius, Emery, Ann. Mus. Stor. Nat. Genova, Vol. 25, p. 470, nota (1887).
var. *laeviventris*, Forel, Biol. Centr.-Amer. Hym. Vol. 3, p. 47 (1899). Panama.
5. *Pr. clathratus*, Emery, Bull. Soc. Ent. Ital. Vol. 28, p. 94 (1896) ♀ ♀. Brésil: Sta Catharina.
Pr. carbonarius, Emery, ibidem, Vol. 26, p. 200 (1894) nec Mayr.
6. *Pr. coriarius* (Mayr), Sitz. ber. Akad. Wiss. Wien, Vol. 61, p. 413, 414 (1870) ♀ (*Cataulacus*). Colombie.
Pr. coriarius, Emery, Ann. Mus. Stor. Nat. Genova, Vol. 25, p. 470, nota (1887).
7. *Pr. ferreri*, Forel, Mém. Soc. Ent. Belg. Vol. 19, p. 208 (1912) ♀ Colombie.
8. *Pr. goeldii*, Forel, Biol. Centr.-Amer. Hym. Vol. 3, p. 45, nota (1899) ♀. Colombie, Brésil.
Pr. goeldii, Forel, Ann. Mus. Nat. Hung. Vol. 5, p. 12 (1907) ♀; Mém. Soc. Ent. Belg. Vol. 19, p. 207 (1912) ♀.
9. *Pr. gracilis* (Fred. Smith), Cat. Hym. Brit. Mus. Vol. 6, p. 194 (1858) ♀ Brésil: Ega.
(*Meranoplus*).
Cataulacus gracilis, Mayr, Verh. Zool.-bot. Ges. Wien, Vol. 36, p. 361 (1886).
Pr. gracilis, Emery, Ann. Mus. Stor. Nat. Genova, Vol. 25, p. 470, nota (1887).
10. *Pr. hirsutus*, Emery, Bull. Soc. Ent. Ital. Vol. 28, p. 96 (1896) ♀. Brésil: Pará.
subsp. *convexa*, Forel, Rev. Suisse Zool. Vol. 12, p. 34 (1904) ♀. Brésil: Pará.
11. *Pr. mayri*, Forel, Biol. Centr.-Amer. Hym. Vol. 3, p. 43 nota (1899) ♀. Colombie.
12. *Pr. paleatus*, Emery, Bull. Soc. Ent. Ital. Vol. 28, p. 97 (1896) ♀. Costa-Rica.

13. *Pr. pictipes*, Emery, Bull. Soc. Ent. Ital. Vol. 28, p. 98 (1896) ♀. Costa-Rica.
14. *Pr. rudis* (Mayr), Sitz. ber. Akad. Wiss. Wien, Vol. 61, p. 414 (1870) ♀. Colombie.
(*Cataulacus*).
Pr. rudis, Emery, Ann. Mus. Stor. Nat. Genova, Vol. 25, p. 470 nota (1887).
15. *Pr. sampaioi*, Forel, Mém. Soc. Ent. Belg. Vol. 19, p. 207 (1912) ♀. Brésil : Rio-Janeiro,
16. *Pr. schmitti*, Forel, Ann. Soc. Ent. Belg. Vol. 45, p. 338 (1900) ♀. Brésil. [Minas Geraes.
17. *Pr. spiniperda*, Forel, Biol. Centr.-Amer. Hym. Vol. 3, p. 43 nota (1899) ♀ ♂. Trinidad.
18. *Pr. striatus* (Fred. Smith), Journ. Ent. Vol. 1, p. 77, pl. 4, f. 1 (1860) ♀. Brésil : S. Paulo,
(*Meranoplus*). Rio-Janeiro.
Cataulacus striatus, Mayr, Verh. Zool.-bot. Ges. Wien, Vol. 36, p. 361 (1886),
nec Mayr 1866.
Pr. striatus, Emery, Ann. Mus. Stor. Nat. Genova, Vol. 25, p. 470 nota (1887);
Bull. Soc. Ent. Ital. Vol. 26, p. 196 (1894); Forel, Mém. Soc. Ent. Belg.
Vol. 19, p. 206 (1912) ♀.
var. *odiosa*, Forel, ibidem, Vol. 19, p. 206 (1912) ♀. Rio-Janeiro.
subsp. *adlerzi* (Mayr, Verh. Zool.-bot. Ges. Wien, Vol. 37, p. 562 (1887) ♀ ♀ ♂. Brésil : Santa Catharina,
[*Cataulacus adlerzi*] (**Pl. 6, Fig. 7**). Rio-Janeiro.
Pr. adlerzi, Emery, in Dalla Torre, Cat. Hym. Vol. 7, p. 139 (1893).
Pr. striatus, subsp. *adlerzi*, Emery, Bull. Soc. Ent. Ital. Vol. 26, p. 199 (1894).
subsp. *convergens* (Mayr), Verh. Zool.-bot. Ges. Wien, Vol. 37, p. 564 (1887) ♀ ♀ ♂. Brésil : Santa Catharina,
(*Cataulacus convergens*). Rio-Janeiro.
Pr. convergens, Emery, in Dalla Torre, Cat. Hym. Vol. 7, p. 139 (1893).
Pr. striatus, subsp. *convergens*, Emery, Bull. Soc. Ent. Ital. Vol. 26, p. 197
(1894) ♀.
Cataulacus striatus, Mayr, Verh. Zool.-bot. Ges. Wien, Vol. 16, p. 908 (1866);
Sitz. ber. Akad. Wiss. Wien, Vol. 61, p. 413 (1870) nec Fred. Smith.
subsp. *latitans*, Forel, Mém. Soc. Ent. Belg. Vol. 19, p. 206 (1912) ♀. Rio-Janeiro.
var. *mülleri*, Forel, ibidem, Vol. 19, p. 207 (1912) ♀. Rio-Janeiro.
subsp. *regularis*, Emery, Bull. Soc. Ent. Ital. Vol. 19, p. 362 (1887) ♀ (*convergens*
subsp.). Rio-Grande do Sul.
Pr. striatus st. *convergens* var. *regularis*, Emery, ibidem, Vol. 26, p. 197 (1894).
var. *concentrica*, Emery, ibidem, Vol. 26, p. 197 (1894) ♀ (*convergens* var.). Rio-Janeiro.
Pr. striatus st. *regularis* var. *concentricus*, Forel, Mém. Soc. Ent. Belg. Vol. 19,
p. 207 (1912).
var. *rotundiceps*, Forel, Verh. Zool.-bot. Ges. Wien, Vol. 58, p. 356 (1908) ♀. Brésil S.
subsp. *scabriuscula*, Emery, Bull. Soc. Ent. Ital. Vol. 26, p. 198 (1894) ♀ (subsp. Costa-Rica.
schmalzi var.).
Pr. striatus st. *scabriusculus*, Forel, Biol. Centr.-Amer. Hym. Vol. 3, p. 45 (1899).
Pr. adlerzi, Emery, Bull. Soc. Ent. Ital. Vol. 22, p. 55 (1890).
subsp. *schmalzi*, Emery, ibidem, Vol. 26, p. 198 (1894) ♀ ♀. Brésil : Santa Catharina.
19. *Pr. subpilosus* (Fred. Smith), Journ. Ent. Vol. 1, p. 78, pl. 4, f. 2 (1860) ♀. Brésil. [Rio-Janeiro.
(*Meranoplus*).
Meranoplus subpilosus, Fred. Smith, Trans. Ent. Soc. Lond. (3), Vol. 1, p. 413,
pl. 13, f. 7 (1862) ♀.
Cataulacus subpilosus, Mayr, Verh. Zool.-bot. Ges. Wien, Vol. 36, p. 361 (1886).
Pr. subpilosus, Emery, Ann. Mus. Stor. Nat. Genova, Vol. 25, p. 470, nota
(1887); Forel, Sitz. ber. Bayerisch. Akad. Wiss. p. 262 (1911) ♀.
subsp. *attenuata* (Fred. Smith), Trans. Ent. Soc. Lond. p. 609, pl. 11, f. 9 (1876) ♀. Brésil : S. Paulo.
(*Meranoplus*).
Cataulacus attenuatus, Mayr, Verh. Zool.-bot. Ges. Wien, Vol. 36, p. 364 (1886).
Pr. attenuatus, Emery, Ann. Mus. Stor. Nat. Genova, Vol. 25, p. 470, nota (1887).
Pr. subpilosus subsp. *attenuatus*, Forel, Sitz. ber. Bayerisch. Akad. Wiss.
p. 262 (1911).
Meranoplus puncticeps, Fred. Smith, Trans. Ent. Soc. Lond. p. 610, pl. 11,
f. 10 ♀ (1876).
Cataulacus puncticeps, Mayr, Verh. Zool.-bot. Ges. Wien, Vol. 36, p. 364 (1886).
Pr. puncticeps, Emery, Ann. Mus. Stor. Nat. Genova, Vol. 25, p. 470, nota
(1887); Forel, Sitz. ber. Bayerisch. Akad. Wiss. p. 262 (1911).
subsp. *impressa*, Forel, Biol. Centr.-Amer. Hym. Vol. 3, p. 47 (1899) ♀ (*puncticeps* st.). Panama.
subsp. *lepida*, Forel, Verh. Zool.-bot. Ges. Wien, Vol. 58, p. 355 (1908) ♀. Brésil : S. Paulo.
20. *Pr. sulcatus*, Emery, Bull. Soc. Ent. Ital. Vol. 26, p. 200 (1894) ♀. Rio-Janeiro.

2. GENUS CEPHALOTES, LATREILLE

Cephalotes. Latreille, Hist. Nat. Crust. Ins. Vol. 3, p. 357 (1802).

Cephalotes (part.). Emery, Ann. Soc. Ent. Belg. Vol. 58, p. 38 (1914).

Cryptocerus (part.). Fabricius, Syst. Piez. p. 11, 418 (1814).

Formica (part.). Linné, Syst. Nat. Edit. 10 (1758).

Caractères. — *Ouvrière*. — Taille variable; pas de dimorphisme.

Arêtes frontales très larges, en sorte qu'elles dépassent les bords latéraux de la tête et se confondent en arrière avec eux; en outre, elles se prolongent en avant chacune en un feston avancé, qui dépasse l'épistome et même les mandibules. L'épistome, l'aire frontale et les mandibules se trouvent de la sorte embrassés par les deux festons susdits. En dessous de l'arête frontale sur le côté de la tête, se trouve la scrobe très profonde, qui peut recevoir toute l'antenne. L'œil relativement petit, mais très bombé, placé au-dessous de la scrobe, dépasse le bord latéral.

Deux paires d'épines aux angles postérieurs de la tête; une paire de petites épines ou de tubercules sur le vertex.

Suture promésonotale effacée; pronotum ayant de chaque côté une épine, parfois bifurquée.

Pétiole et postpétiole non dilatés quelquefois munis de petites épines.

Gastre non marginé, excepté à la base.

Pattes épaisses, anguleuses; tibias prismatiques; 1^{er} article des tarses comprimé.

Tégument noir; épines non dilatées; pas de bord latéral translucide aux diverses parties du corps.

Femelle. — Bien plus grande que l'ouvrière. Pas de carène transversale sur le pronotum. Gastre allongé.

Aile antérieure type *Formica*; cellule radiale longue, fermée et appendiculée.

Mâle. — Scape des antennes très court, plus court que le 2^{me} article du funicule.

Pétiole et postpétiole courts, nodiformes.

Ailes comme chez la femelle.

Ethologie. — M. Forel a trouvé *C. atratus* habitant un gros arbre. (Biol. Centr.-Amer. Hym. Vol. 3, p. 48).

Type. — *Formica atrata*, L.

Distribution géographique des espèces. — Amérique centrale et méridionale jusqu'à Misiones et au Paraguay.

1. *C. alfaroi*, Emery, Bull. Soc. Ent. Ital. Vol. 22, p. 76 (1890) ♀ (*Cryptocerus*). Costa-Rica, Panama.
C. alfaroi, Emery, Ann. Soc. Ent. Belg. Vol. 58, p. 39 (1914).

2. *C. atratus* (Linné), Syst. Nat. édit. 10, Vol. 1, p. 581 (1758) ♀ [*Formica*] Amérique mérid. Depuis
(Pl. 6, Fig. 3, 3b, 3c). le Paraguay et S. Catha-

Formica atrata, Fabricius, Syst. Ent. p. 395 (1775) ♀; Latreille, Fourmis.
p. 272, pl. 12, f. 74, A., B. (1802) ♀ ♀.

C. atrata, Latreille, Hist. Nat. Crust. Ins. Vol. 3, 358 (1802); Wheeler, Ann.
New-York Acad. Sc. Vol. 23, p. 78 (1913); Emery, Ann. Soc. Ent. Belg.
Vol. 58, p. 39 (1914).

Cryptocerus atratus, Fabricius, Syst. Piez. p. 418 (1804) ♀; Latreille, Hist. Nat.
Crust. Ins. Vol. 13, p. 280, pl. 102, f. 1 (1805); Klug, Ent. Monogr.
p. 200 (1824); Fred. Smith, Trans. Ent. Soc. Lond. (2), Vol. 2, p. 215, pl. 19,
f. 1, 2 (1853) ♀ ♀.

Formica quadridens, De Geer, Mém. Hist. Ins. Vol. 3, p. 609, pl. 31, f. 17-20
(1773) ♀.

rina jusqu'à Panama.

- Cryptocerus marginatus*, Fabricius, Syst. Piez. p. 419 (1804) ♀.
Cryptocerus dubitatus, Fred. Smith, Trans. Ent. Soc. Lond. (2) Vol. 2, p. 216, pl. 20, f. 1 (1853) ♂.
3. *C. oculatus* (Spinola), Mem. Accad. Sc. Torino (2), Vol. 13, p. 65 (1851) ♀ Brésil : Pará.
 (*Cryptocerus*).
Cryptocerus oculatus, Fred. Smith, Trans. Ent. Soc. Lond. (3), Vol. 1, p. 408 (1862).
C. oculatus, Emery, Ann. Soc. Ent. Belg. Vol. 58, p. 39 (1914).
Cryptocerus aethiops, Fred. Smith, Trans. Ent. Soc. Lond. (2), Vol. 2, p. 216, pl. 20, f. 9 (1853) ♀.
4. *C. placidus*, Fred. Smith, Journ. Ent. Vol. 1, p. 76 (1860) ♂ (*Cryptocerus*). Brésil : Sao Paulo.
Cryptocerus placidus, Fred. Smith, Trans. Ent. Soc. Lond. (3), Vol. 1, pl. 12, f. 4 (1862).

3. GENUS ZACRYPTOCERUS (ASHMEAD), WHEELER

Zacryptocerus. Ashmead, Canad. Ent. p. 384 (1905); Wheeler, Ann. New-York Acad. Sc. Vol. 21, p. 175 nota (1911).

Cephalotes (part.). Emery, Ann. Soc. Ent. Belg. Vol. 58, p. 39 (1914).

Cryptocerus (part.). Fabricius, Syst. Piez, p. 420 (1804).

Caractères. — *Ouvrière.* — Taille variable; pas de dimorphisme dans la forme et la sculpture de la tête (Pl. 6, Fig. 4).

Tête ayant les angles postérieurs membraneux, spiniformes et pas d'autres épines.

Épines pronotales et épinotales comprises dans un bord membraneux translucide de tout le corselet; une carène transversale va d'une épine marginale à l'autre sur le pronotum des grandes ouvrières et fait défaut chez les petites; c'est là la seule marque bien apparente de dimorphisme chez les ouvrières de ce genre.

Pétiole et postpétiole déprimés et dilatés, membraneux latéralement.

Gastre avec un rebord transparent tout autour du segment basal.

Tégument jaune, plus ou moins translucide.

Du reste, caractères du genre précédent.

Femelle. — Tégument comme l'ouvrière; épines obtuses, point de bord membraneux proprement dit.

Tête subrectangulaire, une petite épine aux angles postérieurs.

Comme chez la grande ouvrière, une carène transversale sépare la partie antérieure du pronotum de la postérieure. Cette carène correspond au bord postérieur de la tête, lorsque celle-ci est en extension extrême (comme chez *Cryptocerus*).

Ailes comme dans le genre *Cephalotes*.

Le mâle de *Z. clypeatus*, F. est figuré par F. Smith, mais ne m'est pas connu en nature.

Type. — Ashmead indique comme type une espèce inconnue (*Cr. multistrigus*, F. Smith). M. Wheeler dit que c'est sans doute un *lapsus calami*, et que l'auteur lui-même lui a donné comme *Zacryptocerus* un exemplaire de *Cryptocerus clypeatus*, F.

Distribution géographique des espèces. — Comme *Cephalotes*.

1. *Z. clypeatus* (Fabricius), Syst. Piez, p. 420 (1804) ♀ (Pl. 6, Fig. 4) Amérique mér.; depuis le Paraguay à la Colombie.
 (*Cryptocerus*).
Cryptocerus clypeatus, Klug, Ent. Monogr. p. 207 (1824) ♀; Fred. Smith, Trans. Ent. Soc. Lond. (2), Vol. 2, p. 217, pl. 21, f. 1, 2, 5, 6 (1853) ♀ ♀ ♂; ibidem (3), Vol. 1, p. 408, pl. 12, f. 3 (1862) ♀; Forel, Ann. Soc. Ent. Belg. Vol. 50, p. 235 (1906) ♂ ♀ ♂.

Cephalotes clypeatus, Emery, ibidem, Vol. 58, p. 39 (1914).

Z. clypeatus, Wheeler, Ann. New York Acad. Sc. Vol. 21, p. 175 nota (1911);

Emery, Bull. Soc. Ent. Fr. p. 192 (1915).

2. *Z. membranaceus* (Klug), Ent. Monogr. p. 208 (1824) (*Cryptocerus*).

Brésil: Rio-Janeiro.

Cryptocerus membranaceus, Fred. Smith, Trans. Ent. Soc. Lond. (2), Vol. 2,

p. 217, pl. 21, f. 4 (1853); ibidem (3), Vol. 1, p. 410, pl. 12, f. 9 (1862) ♀.

Cephalotes membranaceus, Emery, Ann. Soc. Ent. Belg. Vol. 58, p. 39 (1914).

Z. membranaceus, Emery, Bull. Soc. Ent. Fr. p. 192 (1915).

4. GENUS *CRYPTOCERUS* (FABRICIUS), EMERY EMEND

Cryptocerus (part.). Fabricius, Syst. Piez. p. 11, p. 418 (1804).

Cryptocerus. Emery, Ann. Soc. Ent. Belg. Vol. 58, p. 38 (1914).

Formica (part.). Latreille (1802).

Caractères. — *Ouvrière* et *soldat*. — Dimorphisme très marqué avec transition d'une caste à l'autre.

Epistome, arêtes frontales et mandibules comme chez *Cephalotes*.

Soldat. — Tête toujours différente par la sculpture, la forme et les proportions de celle de l'ouvrière; plus grosse que chez celle-ci.

Corselet plus trapu, moins pourvu d'appendices, mais ces appendices sont plus épais; pronotum plus large; entre ses épaules proéminentes, s'élève une carène transversale qui sépare du reste du segment une face antérieure concave, sur laquelle s'appuie la tête lorsqu'elle est étendue au maximum; sutures dorsales bien visibles.

Pétiole et postpétiole plus massifs que chez l'ouvrière.

Ouvrière. — Tête ordinairement déprimée, un peu plus étroite devant que derrière; angles postérieurs vifs, mais non épineux.

Corselet ordinairement à sutures dorsales effacées, déprimé ou peu convexe sur le dos, plus ou moins marginé, ou appendiculé, ou épineux sur les bords.

Pétiole et postpétiole courts et déprimés, se prolongeant des deux côtés en épines ou en appendices foliacés.

Femelle. — Tête et pronotum ressemblant à ceux du soldat.

Aile antérieure type *Solenopsis*; cellule radiale fermée et appendiculée.

Mâle. — Antennes comme *Cephalotes*.

Ailes comme chez la femelle.

Ethologie. — Sociétés peu nombreuses dans les branches desséchées, les épines, etc. M. Wheeler a observé que les entrées de la fourmière de *Cr. varians*, Fred. Smith étaient précisément de la grandeur de la tête du soldat (Bull. Amer. Mus. Nat. Hist. Vol. 21, p. 102, 1905); cela me fait penser que la fonction des soldats, qui sont en petit nombre dans la société, doit être de garder les portes du nid en les bouchant avec leur tête, comme font les soldats des *Colobopsis*.

Type. — *Cr. umbraculatus*, F.

Distribution géographique des espèces. — Sud des Etats-Unis, Mexique, Antilles, Amérique centrale et méridionale sauf l'extrême Sud et le Chili.

Je partage le genre en trois sous-genres.

TABLE DES SOUS-GENRES

Ouvrières, soldats et femelles.

1. *Epilotum* des ouvrières avec 2 ou 3 paires de dents ou d'épines ; la paire située le plus en arrière est toujours la plus longue. Tête des soldats et des femelles pas beaucoup plus longue que large, presque toujours luisante, à face dorsale convexe et terminée en arrière par le bord postérieur et les angles postérieurs 1. Subgenus PARACRYPTOCERUS, Emery.
- *Epilotum* des ouvrières inerme, marginé ou pourvu d'épines dont la paire la plus longue n'est pas la dernière (1). Tête des soldats et des femelles ordinairement plus longue que large, en général grossièrement ponctuée ; elle présente ordinairement en arrière une crête ou un bourrelet séparé du bord et des angles postérieurs, et plus ou moins continu avec le bord latéral ; lorsque cette structure est bien développée, elle a la forme d'un disque concave. 2.
2. *Epilotum* des ouvrières denté, inerme ou pourvu d'un bord membraneux. Lobes antérieurs des arêtes frontales des soldats et des femelles séparés par une encoche plus ou moins large, laissant les mandibules et l'épistome à découvert 2. Subgenus CRYPTOCERUS, Fabricius.
- *Epilotum* des ouvrières étroitement bordé. Lobes antérieurs des arêtes frontales des soldats et des femelles se rejoignant sur la ligne médiane et formant un disque ovale, concave, couvrant les mandibules et l'épistome (Pl. 6, Fig. 6, 6b, 6c). 3. Subgenus CYATHOCEPHALUS, Emery.

1. SUBGENUS PARACRYPTOCERUS, EMERY

Paracryptocerus, subgenus **Cryptocerus**. Emery, Bull. Soc. Ent. Fr. p. 192 (1915).

Caractères. — *Soldat.* — Tête pas beaucoup plus longue que large, ou même plus large que longue, à face dorsale convexe, ordinairement luisante, terminée en arrière par le bord occipital et les angles postérieurs ; parfois on remarque, un peu en avant du bord postérieur, une paire de tubercules mousses ou aigus.

Corselet beaucoup plus massif que chez l'ouvrière, avec épines ou dents plus épais.

Ouvrière. — Corselet avec bord épineux ou denté ; le pronotum peut avoir trois dents de chaque côté, ou il a seulement un fort rebord entier avec les angles antérieurs saillants ; le mésonotum a de chaque côté une pointe ; l'épilotum a deux, rarement trois paires d'épines ou de dents, dont la postérieure est la plus longue.

Femelle. — Face dorsale de la tête plus convexe que chez le soldat.

Mâle. — Ce sexe ne m'est connu que de *Cr. pusillus*, Kl. seulement. Le ♂ de cette espèce est de peu moins long que la ♀ ; il a les antennes très longues, le funicule grossissant insensiblement vers l'extrémité, mais sans massue bien distincte.

Type. — *C. spinosus*, Mayr.

(1) Excepté chez *Cr. umbraculatus* ♂ et ♀ ; mais le disque céphalique est très développé et concave.

Distribution géographique des espèces. — Amérique centrale et méridionale.

1. *Cr. complanatus*, Guérin, Iconogr. Règne Anim. Vol. 7, Insect. p. 424 (1845) ♀. Colombie, Brésil, etc.
Cr. complanatus, Fred. Smith, Trans. Ent. Soc. Lond. (2), Vol. 2, p. 221 (1853); Emery, Bull. Soc. Ent. Ital. Vol. 22, p. 75, pl. 9, f. 6 (1899); Mann, Bull. Mus. Comp. Zool. Harvard, Vol. 60, p. 451, pl. 4, f. 35 (1916) ♂ ♀.
Cr. (P.) complanatus, Emery, Bull. Soc. Ent. Fr. p. 192 (1915)
Cr. femoralis, Fred. Smith, Trans. Ent. Soc. Lond. (2), Vol. 2, p. 219, pl. 20, f. 3 (1853) ♀.
Cr. angulatus, Fred. Smith, Cat. Hym. Brit. Mus. Vol. 6, p. 189 (1858) ♀; Trans. Ent. Soc. Lond. (3), Vol. 1, p. 409, pl. 12, f. 1 (1862) ♀.
subsp. *ramiphilus*, Forel, Zool. Jahrb. Syst. Vol. 20, p. 678 (1904) ♂ ♀. Amazonas.
2. *Cr. cordiae*, Stitz, Deutsche Ent. Zeitschr. p. 207, fig. 1 (1913) ♂ ♀. Alto Acre.
3. *Cr. duckei*, Forel, Ann. Soc. Ent. Belg. Vol. 50, p. 233 (1906) ♀. Amazonas.
4. *Cr. exiguus*, Fred. Smith, Trans. Ent. Soc. Lond. (3), Vol. 5, p. 524, pl. 26, f. 4 (1867) ♀. Mexique.
5. *Cr. haemorrhoidalis* (Latreille), Fourmis, p. 276 (1802) ♀ (*Formica*). Haïti.
Cr. haemorrhoidalis, Lepeletier, Hist. Nat. Hym. Vol. 1, p. 172 (1836); Fred. Smith, Trans. Ent. Soc. Lond. (2), Vol. 2, p. 223 (1853) ♀; Wheeler, Bull. Amer. Mus. Nat. Hist. Vol. 33, p. 38, fig. 16 (1914) ♀ ♂.
Cr. (P.) haemorrhoidalis, Emery, Bull. Soc. Ent. Fr. p. 192 (1915).
Cr. hamulus, Roger, Berlin. Ent. Zeitschr. Vol. 7, p. 209 (1863) ♀.
Cr. hamulus var. *haitianus*, Forel, Ann. Soc. Ent. Belg. Vol. 45, p. 337 (1901).
subsp. *steinheili*, Forel, Verh. Zool.-bot. Ges. Wien, Vol. 58, p. 355 (1908) ♀ Ile St Thomas.
(*hamulus* subsp.).
6. *Cr. inaequalis*, Mann, Bull. Mus. Comp. Zool. Harvard, Vol. 60, p. 449 (1916) ♀. Rio Madeira.
7. *Cr. laminatus*, Fred. Smith, Journ. Ent. Vol. 1, p. 76, pl. 4, f. 3 (1860) ♀. Amazonas, Pará.
Cr. laminatus, Emery, Bull. Soc. Ent. Ital. Vol. 26, p. 203, pl. 3, f. 4 (1894) ♂; Forel, Sitz. ber. Bayerisch. Akad. Wiss. p. 261 (1911) ♀.
subsp. *christophersenii*, Forel, Mém. Soc. Ent. Belg. Vol. 19, p. 204 (1912) ♂ ♀. Colombie, Panama.
8. *Cr. minutus*, Fabricius, Syst. Piez, p. 420 (1804) ♀. Mexique, Amérique centr. Brésil.
Cr. minutus, Klug, Ent. Monogr. p. 203 (1824) ♀; Fred. Smith, Trans. Ent. Soc. Lond. (2), Vol. 2, p. 221 (1853); ibidem (3), Vol. 1, p. 409, pl. 12, f. 6 (1862) ♀; Emery, Bull. Soc. Ent. Ital. Vol. 22, p. 74, pl. 9, f. 7 (1890) ♂ ♀.
Cr. quadrimaculatus, Klug, Ent. Monogr. p. 215 (1824) ♀; Guérin, Iconogr. Règne Anim. Vol. 7, Insect. p. 426 (1845).
Cr. volxemi, Emery, Ann. Soc. Ent. Belg. Vol. 21, C. R. p. 9 (1878) ♀.
var. *cognatus*, Fred. Smith, Trans. Ent. Soc. Lond. (3), Vol. 1, p. 411, pl. 13, f. 4 (1862) ♀. Brésil: Ega.
9. *Cr. multispinus*, Emery, Bull. Soc. Ent. Ital. Vol. 22, p. 75, pl. 9, f. 5 (1890) ♀ (*cordatus* st.). Costa-Rica.
Cr. multispinus, Emery, ibidem, Vol. 26, p. 201, pl. 3, f. 1 (1894) ♂.
var. *amazonensis*, Forel, Sitz. ber. Bayerisch. Akad. Wiss. p. 261 (1911) ♀. Amazonas.
var. *inca*, Santschi, Ann. Soc. Ent. Belg. Vol. 55, p. 278 (1911) ♀. Pérou.
10. *Cr. pusillus*, Klug, Ent. Monogr. p. 201 (1824) ♀. Brésil.
Cr. pusillus, Fred. Smith, Trans. Ent. Soc. Lond. (2), Vol. 2, p. 220, pl. 20, f. 8 (1853) ♀; Emery, Bull. Soc. Ent. Ital. Vol. 22, p. 75, pl. 9, f. 8 (1890) ♂ ♀; Zool. Jahrb. Syst. Vol. 9, p. 636 (1896) ♂; Forel, Sitz. ber. Bayerisch. Akad. Wiss. p. 262 (1911).
Cr. elongatus, Klug, Ent. Monogr. p. 214 (1824) ♀; Fred. Smith, Trans. Ent. Soc. Lond. (3), Vol. 1, p. 409, pl. 12, f. 8, pl. 13, f. 6 (1862) ♂ ♀.
Formica caustica, Kollar, in Pohl, Reise Brasil, Vol. 1, p. 115, pl. f. 12 (1832) ♀.
Cr. causticus, Fred. Smith, Trans. Ent. Soc. Lond. (2), Vol. 2, p. 222 (1853).
Cr. obtusus, Fred. Smith, Cat. Hym. Brit. Mus. Vol. 6, p. 191 (1858) ♂.
var. *columbica*, Forel, Mém. Soc. Ent. Belg. Vol. 19, p. 201 (1912) ♀. Colombie.
11. *Cr. silvae*, Forel, Ann. Soc. Ent. Belg. Vol. 50, p. 233 (1906) ♀. Colombie.
12. *Cr. spinosus*, Mayr, Verh. Zool.-bot. Ges. Wien, Vol. 12, p. 761 (1862) ♂. Amazonas, Pará.
Cr. spinosus, Emery, Bull. Soc. Ent. Ital. Vol. 26, p. 203, pl. 3, f. 5 (1894) ♀; Forel, Sitz. ber. Bayerisch. Akad. Wiss. p. 260 (1911).

Cr. quadrimaculatus, Fred. Smith, Trans. Ent. Soc. Lond. (2), Vol. 2, p. 219, pl. 19, f. 8 (1853) ♀; ibidem (3), Vol. 1, p. 409, pl. 12, f. 2 (1862) ♂ ♀; Journ. Ent. Vol. 1, p. 75 (1860) ♀ ♀ nec Klug.

Cr. punctatus, Mayr, Verh. Zool.-bot. Ges. Wien, Vol. 12, p. 762 (1862) ♀.
subsp. *peruviana*, Forel, Deutsche Ent. Zeitschr. p. 297 (1911) ♂ (*laminatus* subsp.). Pérou, 1200 m
Cr. spinosus subsp. *peruvianus*, Forel, Sitz. ber. Bayerisch. Akad. Wiss. p. 260 (1911).

13. *Cr. unimaculatus*, Fred. Smith, Trans. Ent. Soc. Lond. (2), Vol. 2, p. 221, Brésil.
pl. 19, f. 9 (1853) ♀.

2. SUBGENUS CRYPTOCERUS, EMERY SENSU STR.

Cryptocerus, subgenus **Cryptocerus**. Emery, Bull. Soc. Ent. Fr. p. 192 (1915).

Caractères. — *Soldat.* — Tête en général plus longue que large; rarement elle a une structure à peu près pareille à celle qui a été décrite dans le sous-genre précédent, mais elle est alors plus longue et moins convexe; ordinairement les tubercules qui sont placés avant le bord postérieur sont réunis par une arête qui se prolonge latéralement et s'unit au bord latéral; de la sorte il se forme une surface occipitale distincte, entre le bord postérieur de la tête et le bord que nous dirons du « disque céphalique »; quand ce disque est développé au maximum, il a la forme d'un ovale régulier, concave, couvert d'une ponctuation grossière et régulière; au milieu du bord antérieur, on voit dans une encoche les mandibules et l'épistome.

Corselet remarquablement plus massif que celui de l'ouvrière; jamais de bord foliacé, comme chez l'ouvrière; épines ou dents de l'épinotum plus ou moins apparentes; exceptionnellement (*C. umbraculatus*, F.) la dernière est plus longue.

Ouvrière. — Le bord du corselet prend les formes les plus différentes: il peut être épineux ou denté, comme dans le sous-genre précédent, mais des deux ou trois paires de dents de l'épinotum, ce n'est jamais la dernière qui est la plus longue; il peut être dépourvu de dents et marginé plus ou moins largement, le bord peut même être translucide ou foliacé; le dit bord est partagé en trois parties correspondant aux trois segments du dos du corselet.

Femelle. — Tête à peu près semblable à celle du soldat de l'espèce correspondante, mais un peu plus petite et moins différenciée.

Mâle. — Plus petit que la femelle.

Antennes plus courtes que chez *Cr. pusillus*, Kl., plus épaissies à l'extrémité, avec une massue très distincte de quatre articles (du moins dans les espèces que j'ai examinées).

Type. — *Cr. umbraculatus*, F. (Pl. 6, Fig. 5, 5 b).

Distribution géographique des espèces. — La même que le genre.

GROUPE DU *CR. PAVONII*, LATREILLE

Espèces grandes; corselet des ouvrières épineux, avec pronotum dilaté en une expansion latérale; disque céphalique des soldats et des femelles peu ou point différencié.

14. *Cr. cordatus*, Fred. Smith, Trans. Ent. Soc. Lond. (2), Vol. 2, p. 220, Brésil: Pará.
pl. 21, f. 3 (1853) ♀.

Cr. cordatus, Emery, Bull. Soc. Ent. Ital. Vol. 26, p. 202, pl. 3, f. 2, 3 (1894) ♂ ♀.

15. *Cr. cristatus*, Emery, ibidem, Vol. 22, p. 72, pl. 9, f. 2 (1890) ♂ ♀ ♀. Costa-Rica.

16. *Cr. depressus*, Klug, Ent. Monogr. p. 204 (1824) ♀. Brésil.
Cr. depressus, Fred. Smith, Trans. Ent. Soc. Lond. (2), Vol. 2, p. 219 (1853) ♀;
 Emery, Boll. Mus. Zool. Torino, Vol. 9, N° 186, p. 4 (1894) ♀; Bull. Soc.
 Ent. Ital. Vol. 37, p. 170, fig. 30 (1905) ♂; Forel, Ann. Soc. Ent. Belg.
 Vol. 50, p. 235 (1906) ♀ ♂; Mém. Soc. Ent. Belg. Vol. 19, p. 199 (1912)
 ♂ ♀ ♂.
 var. *sorocabensis*, Forel, ibidem, Vol. 19, p. 200 (1912) ♂.
17. *Cr. emeryi*, Forel, ibidem, Vol. 19, p. 203 (1912) ♀. Rio-Janeiro.
 Ile Curaçao.
18. *Cr. multispinosus*, Norton, The Amer. Natural. Vol. 2, p. 72, pl. 1, f. 11 Mexique, Amérique
 (1868) ♀. centrale.
Cr. multispinosus, Norton, Proc. Essex Inst. Vol. 6, Comm. p. 6, fig. (1868) ♀.
Cr. gibbosus, Fred. Smith, Trans. Ent. Soc. Lond. p. 605, pl. 2, f. 3 (non 2)
 (1876) ♀; Emery, Bull. Soc. Ent. Ital. Vol. 22, p. 73, pl. 9, f. 4 (1890) ♂.
 subsp. *biguttatus*, Emery, ibidem, Vol. 22, p. 73, pl. 9, f. 3 (1890) ♂ ♀.
19. *Cr. pavonii*, Latreille, Gen. Crust. Insect. Vol. 4, p. 132 (1809) ♀. Costa-Rica.
 Matto Grosso, Paraguay.
Cr. pavonii, Fred. Smith, Trans. Soc. Ent. Lond. (2), Vol. 2, p. 221 (1853) ♀;
 Emery, Bull. Soc. Ent. Ital. Vol. 22, p. 73, pl. 8, f. 7-10 (1890) ♂ ♀ ♀
 (excl. synonym.); Forel, Mém. Soc. Belg. Vol. 19, p. 200 (1912) ♀.

ESPÈCES DOUTEUSES DU GROUPE PRÉCÉDENT

20. *Cr. argentatus*, Fred. Smith, Trans. Ent. Soc. Lond. (2), Vol. 2, p. 218, Colombie, Brésil,
 pl. 19, f. 7 (1853) ♀. Mexique.
21. *Cr. basalis*, Fred. Smith, ibidem, p. 608 (1876) ♀. Nicaragua.
22. *Cr. d'orbignyianus*, Fred. Smith, ibidem (2), Vol. 2, p. 218, pl. 19, f. 5 Amérique mérid.
 (1853) ♀.
23. *Cr. fenestralis*, Fred. Smith, ibidem, p. 607 (1876) ♀. Brésil: S. Paulo.

GROUPE DU *CR. UMBRACULATUS*, F.

24. *Cr. umbraculatus*, Fabricius, Syst. Piez, p. 420 (1804) ♀. Mexique, Amérique cent.,
Cr. umbraculatus, Klug, Ent. Monogr. p. 210 (1824) ♀ ♀; Fred. Smith, Trans. Colombie, Bassin de
 Ent. Soc. Lond. (2), Vol. 2, p. 219 (1853) ♀; Emery, Bull. Soc. Ent. Ital. l'Amazone.
 Vol. 22, p. 72, pl. 9, f. 1 (1890) ♂ ♀ ♀.
Cr. quadriguttatus, Guérin, Iconogr. Règne Anim. Vol. 7, Ins. p. 425 (1845) ♂.
Cr. elegans, Fred. Smith, Trans. Ent. Soc. Lond. (2), Vol. 2, p. 222, pl. 19,
 f. 3 (1853) ♀.
Cr. flavomaculatus, Mayr, Verh. Zool.-bot. Ges. Wien, Vol. 12, p. 757 (1862) ♀.

GROUPE DU *CR. ANGUSTUS*, MAYR

Espèces moyennes et petites; corselet des ouvrières plus ou moins finement denté; disque céphalique généralement bien développé.

25. *Cr. adolphi*, Emery, Bull. Soc. Ent. Ital. Vol. 37, p. 172, fig. 33 (1905) ♀. Matto-Grosso.
26. *Cr. angustus*, Mayr, Verh. Zool.-bot. Ges. Wien, Vol. 12, p. 759 (1862) ♂ ♀. Rio-Janeiro, Santa Catha-
Cr. angustus, Mayr, Sitz. ber. Akad. Wiss. Wien, Vol. 53, p. 515 (1866) ♂; rina, Rio Gr. do Sul.
 Verh. Zool.-bot. Ges. Wien, Vol. 37, p. 565 (1887) ♀ ♀ ♂; Emery, Bull.
 Soc. Ent. Ital. Vol. 26, p. 203, pl. 3, f. 6 (1894) ♂ ♀ ♀.
 var. *clavator*, Forel, Mém. Soc. Ent. Belg. Vol. 19, p. 201 (1912) ♀.
27. *Cr. aztecus*, Forel, Ann. Soc. Ent. Belg. Vol. 45, p. 125 (1901) ♂ ♀. Rio-Janeiro.
 Mexique.
28. *Cr. bimaculatus*, Fred. Smith, Journ. Ent. Vol. 1, p. 77, pl. 4, f. 4 (1860) ♀. Mexique.
29. *Cr. bohlsi*, Emery, Zool. Jahrb. Syst. Vol. 9, p. 631, fig. C (1896) ♂ ♀. Paraguay.
30. *Cr. bruchi*, Forel, Mém. Soc. Ent. Belg. Vol. 19, p. 202 (1912) ♀. Argentine Nord, 1300 m.
31. *Cr. convexus*, Santschi, Physis, Buenos-Aires, Vol. 2, p. 382, fig. (1916) ♀. Argentine.
32. *Cr. crenaticeps*, Mayr, Sitz. ber. Akad. Wiss. Wien, Vol. 53, p. 515, pl. 1, Colombie.
 f. 15 (1866) ♀.

33. *Cr. curvistriatus*, Forel, Biol. Centr.-Amer. Hym. Vol. 3, p. 52 (1899) ♀. Costa-Rica.
34. *Cr. denticulatus*, Emery, Bull. Soc. Ent. Ital. Vol. 26, p. 206, pl. 3, f. 17 (1894) ♀. Bolivie.
var. *variiegata*, Forel, Sitz. ber. Bayerisch. Akad. Wiss. p. 262 (1911) ♀. Amazonas.
35. *Cr. fervidus*, Fred. Smith, Trans. Ent. Soc. Lond. p. 605, pl. 11, f. 1 (1876) ♀. Brésil.
36. *Cr. gældii*, Forel, Mém. Soc. Ent. Belg. Vol. 19, p. 205 (1912) ♀. Rio-Janeiro.
37. *Cr. jheringi*, Emery, Bull. Soc. Ent. Ital. Vol. 26, p. 205, pl. 3, f. 13, 14 (1894) ♂ ♀. Rio-Grande do Sul.
Cr. jheringi, Emery, in v. Jhering, Berlin. Ent. Zeitschr. Vol. 39, p. 384 nota, fig. (1894) ♂ ♀.
38. *Cr. klugi*, Emery, Bull. Soc. Ent. Ital. Vol. 26, p. 210, pl. 4, f. 27, 28 (1894) ♀. Matto Grosso.
39. *Cr. liogaster*, Santschi, Physis, Buenos-Aires, Vol. 2, p. 381, fig. (1916) ♀. Argentine.
40. *Cr. notatus*, Mayr, Zool.-bot. Ges. Wien, Vol. 16, p. 907, pl. 20, f. 16 (1866) ♀. Brésil.
41. *Cr. pallidicephalus*, Fred. Smith, Trans. Ent. Soc. Lond. p. 606, pl. 11, f. 5 (1876) ♀. Mexique.
42. *Cr. peltatus*, Emery, Zool. Jahrb. Syst. Vol. 9, p. 633, fig. D (1896) ♂ ♀. Paraguay.
subsp. *ellenriederi*, Forel, Sitz. ber. Bayerisch. Akad. Wiss. p. 258 (1911) ♂ ♀. Argentine : Rosario, Santa Fé.
Cr. peltatus, subsp. *ellenriederi*, Bruch, Rev. Mus. La Plata, Vol. 23, p. 321, fig. 13, pl. 9, f. 14 (1916) ♂ ♀ ♀.
var. *jocans*, Forel, Bull. Soc. Vaud. Sc. Nat. Vol. 49, p. 235 (1913) ♂,
var. *tucumana*, Forel, ibidem, Vol. 50, p. 281 (1914) ♀. Argentine : Prov. Catamarca.
Argentine : Tucuman.
43. *Cr. pilosus*, Emery, Zool. Jahrb. Syst. Vol. 9, p. 630, fig. B (1896) ♂ ♀ ♀. Paraguay.
subsp. *fiebrigi*, Forel, Ann. Soc. Ent. Belg. Vol. 50, p. 235 (1906) ♂ ♀. Paraguay.
44. *Cr. quadratus*, Mayr, Annuar. Soc. Natural. Modena, Vol. 3, p. 175 (1868) ♂. Argentine, Paraguay.
Cr. quadratus, Emery, Zool. Jahrb. Syst. Vol. 9, p. 634 (1896) ♂ ♀ ♀.
45. *Cr. ridiculus*, Santschi, Bull. Soc. Ent. Fr. p. 207, fig. 1 (1915) ♂. Argentine.
46. *Cr. rohweri*, Wheeler, Proc. New Engl. Zool. Club, Vol. 6, p. 32, fig. 2 a, b (1916) ♂ ♀ (*Cyathocephalus*). Arizona.
47. *Cr. serraticeps*, Fred. Smith, Cat. Hym. Brit. Mus. Vol. 6, p. 188 (1858) ♀. Brésil : Ega.
48. *Cr. striativentris*, Emery, Bull. Soc. Ent. Ital. Vol. 26, p. 203, pl. 3, f. 10-12 (1894) ♂ ♀. Brésil : de Rio Grande do Sul à Rio-Janeiro.
Cr. striativentris, Emery, in v. Jhering, Berlin. Ent. Zeitschr. Vol. 39, p. 384 nota, fig. (1894) ♂ ♀.
49. *Cr. targionii*, Emery, Bull. Soc. Ent. Ital. Vol. 26, p. 204, pl. 3, f. 15, 16 (1894) ♂. Matto Grosso.
50. *Cr. texanus*, Santschi, Bull. Soc. Ent. Fr. p. 208, fig. 2 (1915) ♂ ♀. Texas.
51. *Cr. wheeleri*, Forel, Ann. Soc. Ent. Belg. Vol. 45, p. 126 (1901) ♂ ♀. Mexique.
Cr. wheeleri, Wheeler, Proc. New Engl. Zool. Club, Vol. 6, p. 33, fig. 2 c, d (1916) ♂ ♀.

- GROUPE DU *CR. PINELII*, GUÉRIN

Espèces petites ; corselet des ouvrières marginé ; disque céphalique très développé.

52. *Cr. foliaceus*, Emery, Bull. Soc. Ent. Ital. Vol. 37, p. 172 nota, fig. 32 (1905) ♀. Pérou, Colombie.
53. *Cr. grandinosus*, Fred. Smith, Journ. Ent. Vol. 1, p. 76, pl. 4, f. 5 (1860) ♀ (excl. var.). Brésil.
Cr. grandinosus, Emery, Bull. Soc. Ent. Ital. Vol. 26, p. 209, pl. 4, f. 22-26 (1894) ♂ ♀ ♀ ; Forel, Verh. Zool.-bot. Ges. Wien, Vol. 58, p. 354 (1908) ♀.
var. *nevadensis*, Forel, Mém. Soc. Ent. Belg. Vol. 19, p. 202 (1912) ♀. Colombie.
subsp. *magdalenensis*, Forel, Ann. Soc. Ent. Belg. Vol. 43, p. 303 (1899) ♀. Colombie.
Cr. grandinosus st. *magdalenensis*, Berlin. Ent. Zeitschr. Vol. 44, p. 275 fig. (1899) ♀.
54. *Cr. incertus*, Emery, Bull. Soc. Ent. Ital. Vol. 37, p. 171, fig. 31 (1905) ♀. Argentine.

55. *Cr. maculatus*, Fred. Smith, Trans. Ent. Soc. Lond. p. 607, pl. 11, f. 6 (1876) ♀. Amérique centr., Colombie, Brésil jusqu'à Matto Grosso.
Cr. maculatus, Emery, Bull. Soc. Ent. Ital. Vol. 26, p. 207, 208, pl. 4, f. 18-21 (1894) ♂ ♀; Forel, Sitz. ber. Bayerisch. Akad. Wiss. p. 258 (1911) ♀.
Cr. grandinosus var., Fred. Smith, Journ. Ent. Vol. 1, p. 77 (1860) ♀.
 subsp. *nana*, Forel, Mém. Soc. Ent. Belg. Vol. 19, p. 202 (1912) ♀. Colombie.
56. *Cr. pinelii*, Guérin, Iconogr. Règne Anim. Vol. 7. Insect. p. 425 (1845) ♀. Brésil.
Cr. pinelii, Emery, Bull. Soc. Ent. Ital. Vol. 22, p. 75, pl. 9, f. 10 (1890) ♂ ♀ (excl. synonym.); ibidem, Vol. 26, p. 208 (1894) ♂ ♀; Forel, Verh. Zool.-bot. Ges. Wien, Vol. 58, p. 354 (1908) ♀.
57. *Cr. scutulatus*, Fred. Smith, Trans. Ent. Soc. Lond. (3). Vol. 5, p. 524, pl. 26, f. 3 (1867) ♂. Mexique, Amérique centrale.
Cr. angulosus, Fred. Smith, ibidem, Vol. 5, p. 525, pl. 26, f. 7 (1867) ♀; Emery, Bull. Soc. Ent. Ital. Vol. 22, p. 76, pl. 9, f. 9 (1890) ♀; Wheeler, Bull. Amer. Mus. Nat. Hist. Vol. 23, p. 273, pl. 11, f. 1-3 (1907) ♂ ♀.
Cr. jucundus, Fred. Smith, Trans. Ent. Soc. Lond. p. 606, pl. 11, f. 2 (1876) ♀.

3. SUBGENUS CYATHOCEPHALUS, EMERY

Cryptocerus, subgenus **Cyathocephalus**. Emery, Bull. Soc. Ent. Fr. p. 192 (1915).

Caractères. — *Soldat et femelle.* — Tête pourvue d'un disque céphalique (voir le diagnose du sous-genre précédent) ovale en forme de soucoupe, à bord tranchant continu, même en avant, recouvrant l'épistome et les mandibules. Cette structure est dérivée du disque céphalique des *Cryptocerus* du groupe *pinelii*, par l'accroissement en largeur des arêtes frontales, à leur extrémité antérieure; en s'élargissant, elles ont comblé l'encoche qui laissait à découvert l'épistome et les mandibules; dans la plupart des formes, il existe encore une fente entre les expansions des arêtes frontales, aussi chez *Cr. pallens*, Kl., forme typique; mais chez var. *patellaris*, Mayr, à ce que dit l'auteur, ces expansions sont entièrement fusionnées (Pl. 6, Fig. 6, 6 b).

Ouvrière. — Corselet étroitement bordé, inerme (Pl. 6, Fig. 6 c).

Mâle. — Semblable au ♂ du sous-genre *Cryptocerus* (Pl. 6, Fig. 6 d).

Type. — *Cr. pallens*, Kl.

Distribution géographique des espèces. — Amérique centrale et méridionale jusqu'au sud du Brésil et au Paraguay, Antilles, Floride.

58. *Cr. pallens*, Klug, Ent. Monogr. p. 206 (1824) ♀ [Pl. 6, Fig. 6 b, 6 c]. Amérique centr., Antilles, Brésil.
Cr. pallens, Fred. Smith, Trans. Ent. Soc. Lond. (2), Vol. 2, p. 218 (1853) ♀; Emery, Bull. Soc. Ent. Ital. Vol. 26, p. 212, pl. 4, f. 29-32 (1894) ♂ ♀; Zool. Jahrb. Syst. Vol. 9, p. 635 (1896) ♂; Forel, Ann. Soc. Ent. Belg. Vol. 49, p. 158 (1905) ♂.
Cr. (C.) pallens, Emery, Bull. Soc. Ent. Fr. p. 192 (1915).
Cr. araneolus, Fred. Smith, Trans. Ent. Soc. Lond. (2), Vol. 2, p. 223, pl. 19, f. 4 (1853) ♀.
 var. *discocephala*, Fred. Smith, Trans. Ent. Soc. Lond. (2), Vol. 2, p. 222, pl. 20, f. 2 (1853) ♂ (*Cr. discocephalus*). Amazonas.
Cr. discocephalus, Fred. Smith, Cat. Hym. Brit. Mus. Vol. 6, p. 191, pl. 11, f. 1-3 (1858) ♂ ♀; Trans. Ent. Soc. Lond. p. 608 (1876) ♀ ♀.
Cr. pallens var. *discocephala*, Forel, Sitz. ber. Bayerisch. Akad. Wiss. p. 257 (1911) ♂ ♀.
 var. *patellaris*, Mayr, Verh. Zool.-bot. Ges. Wien, Vol. 16, p. 907, pl. 20, f. 15 (1866) ♀ (*Cr. patellaris*). Brésil.
Cr. pallens, var. *patellaris*, Emery, Bull. Soc. Ent. Ital. Vol. 26, p. 213 (1894).
59. *Cr. setulifer*, Emery, Bull. Soc. Ent. Ital. Vol. 26, p. 211, pl. 4, f. 34, 35 (1894) ♀ ♀. Costa-Rica.
Cr. (C.) setulifer, Emery, Bull. Soc. Ent. Fr. p. 192 (1915).
 subsp. *orbis*, Forel, Ann. Soc. Ent. Belg. Vol. 50, p. 231 (1906) ♂ ♀. Costa-Rica.

60. *Cr. varians*, Fred. Smith, Trans. Ent. Soc. Lond. p. 606, pl. 11, f. 6 (1876) ♀. Antilles, Floride.
Cr. varians, Emery, Bull. Soc. Ent. Ital. Vol. 26, p. 211, pl. 4, f. 33 (1894) ♀;
 Wheeler, Bull. Amer. Mus. Nat. Hist. Vol. 21, p. 102, pl. 7, f. 1-6
 (1905) ♂ ♀ ♂.
Cr. (C.) varians, Emery, Bull. Soc. Ent. Fr. p. 192 (1915).
 subsp. *marginata*, Wheeler & Mann, Bull. Amer. Mus. Nat. Hist. Vol. 33, p. 39, Haïti.
 fig. 17 (1914) ♂ ♀.

20. TRIBUS DACETINI (FOREL)

- Dacetini.** Emery, Rend. Accad. Sc. Bologna, p. 39 (1913-14).
Dacetonini (part.). Forel, Mitt. Schweiz. Ent. Ges. Vol. 8, p. 344 (1892), excl. *Cataulacus*.
Dacetonii (part.). Forel, Ann. Soc. Ent. Belg. Vol. 37, p. 164 (1893).
Dacetii. Emery, Zool. Jahrb. Syst. Vol. 8, p. 770 (1895).
Dacetonini. Ashmead, The Canad. Ent. p. 383 (1905).
Cryptoceridae (part.). Fred. Smith, Trans. Ent. Soc. Lond. (2), Vol. 2, p. 213 (1854).
Cryptocerini (part.). Sharp, Cambr. Nat. Hist. Vol. 6, p. 169 (1899).
Myrmicidae (part.). Fred. Smith, Cat. Hym. Brit. Mus. Vol. 6, p. 114 (1858).
Rhagomyrmicinae (part.). Forel, Bull. Soc. Vaud. Sc. Nat. Vol. 51, p. 231 (1917).

Caractères. — *Ouvrière.* — Tête en général cordiforme, rétrécie devant, échancrée plus ou moins profondément derrière.

Arêtes frontales plus ou moins écartées; généralement elles se prolongent, pour former une scrobe.

Mandibules de toutes formes; ordinairement longues, rapprochées, parallèles, avec des dents au bout, à la façon des *Odontomachini*; d'autres fois avec des dents nombreuses et régulières, du moins à l'extrémité du bord masticateur, qui s'engrènent les unes dans les autres; exceptionnellement les bords masticateurs peuvent se croiser (*Stegomyrmex*, *Blepharidatta*).

Antennes de 4 à 12 articles; dans le cas où le scape est logé dans une scrobe, il est généralement plus ou moins dilaté, surtout à la base.

Yeux toujours distincts.

Femelle. — Ailée et semblable à l'ouvrière, sauf les différences habituelles dans la structure de la tête et du corselet.

Mâle. — Arêtes frontales très variables.

Mandibules généralement développées, rarement rudimentaires.

Antennes de 13 articles; scape très court, au plus aussi long que le 2^me article du funicule (chez *Stegomyrmex* il est un peu plus long).

Mésonotum avec des sillons de Mayr; épinothum mutique.

Aile antérieure avec la cellule radiale généralement ouverte, excepté *Stegomyrmex*, parmi les genres vivants connus (le genre de l'ambre *Hypopomyrmex*, voisin de *Strumigenys*, a aussi la cellule radiale fermée); une seule cellule cubitale fermée, excepté chez *Stegomyrmex*; cellule discoïdale variable; ptérostigma bien développé; nervures basales généralement normales (pas comme chez les *Attini*, excepté chez *Glamyromyrmex* d'après la figure de Wheeler).

Distribution géographique et phylogénie. — Le genre *Strumigenys* est répandu dans toutes les régions chaudes et tempérées du globe, hormis le Chili, et y compris la Nouvelle-Zélande et Madagascar. C'est donc un groupe très ancien, quoique pas très primitif. Les genres qui montrent des

caractères d'indifférence, se révélant surtout par le nombre normal d'articles des antennes (11 ou 12), se trouvent vivants exclusivement dans l'Amérique méridionale et comptent très peu d'espèces; ils semblent indiquer, peut-être, l'origine néotropicale du groupe.

La tribu des *Dacetini* se partage en deux groupes principaux:

Un premier groupe comprend les genres à fosses antennaires placées au-dessus des yeux: *Acanthognathus*, *Microdaceton*, *Orectognathus*, *Strumigenys*, *Pentastroma*, *Epitritus* (*Acanthognathus* a la scrobe réduite à peu près à rien).

Un deuxième groupe comprend les genres *Basiceros*, *Rhopalothrix* et *Epopostruma*, qui ont la scrobe placée au-dessous de l'œil.

Ces deux séries commencent par des genres à antennes de 11 ou même de 12 articles et vont vers des genres à un nombre d'articles toujours plus réduit.

Le genre *Daceton*, bien qu'il ait l'arête frontale prolongée un peu au-dessous de l'œil, me semble se rattacher au premier groupe.

Stegomyrmex et *Blepharidatta* font bande à part et relient le premier groupe aux *Attini*.

TABLE DES GENRES DES DACETINI

Ouvrières et Femelles.

1. Pas de scrobe, ou scrobe passant au-dessus de l'œil (Pl. 7, Fig. 2, 2b) 2.
- Fosse antennaire ou scrobe passant latéralement à l'œil, ou au-dessous de l'œil (Pl. 7, Fig. 8, 9). 11.
2. Antennes de 12 articles; scrobe profonde, longeant tout le scape; l'ouvrière n'est pas connue 1. Genus STEGOMYRMEX, Emery.
- Antennes de moins de 12 articles 3.
3. Antennes de 11 articles. 4.
- Antennes de 6, 5 ou 4 articles. 6.
4. Scrobe occupant tout le bord latéral de la tête (Pl. 6, Fig. 12); mandibules courtes, pouvant se croiser 2. Genus BLEPHARIDATTA, Wheeler.
- Pas de scrobe; mandibules longues, parallèles 5
5. Antennes ayant le dernier article beaucoup plus long que les autres; du reste pas de massue différenciée; yeux grands; taille très variable (Pl. 6, Fig. 10b). 3. Genus DACETON, Perty.
- Antennes ayant une massue de 2 articles; les 7 articles avant la massue sont très serrés et peu distincts. 5. Genus ACANTHOGNATHUS, Mayr.
6. Pas de scrobe développée 7.
- Scrobe prolongée autant que le scape 8.
7. Antennes de 6 articles 4. Genus MICRODACETON, Santschi.
- Antennes de 5 articles 6. Genus ORECTOGNATHUS, Fred. Smith.
8. Antennes de 6 articles 9.
- Antennes ayant moins que 6 articles 10.
9. Tête cordiforme; épistome à bord antérieur arqué, rarement droit; exceptionnellement échancré 7. Genus STRUMIGENYS, Fred. Smith.
- Tête non cordiforme; épistome transverse, à bord antérieur échancré; mandibules courtes 8. Genus GLAMYROMYRMEX, Wheeler.
10. Antennes de 5 articles 9. Genus PENTASTROMA, Forel.

- Antennes de 4 articles 10. Genus EPITRITUS, Emery.
 11. Antennes de 12 articles 11. Genus BASICEROS, Schulz.
 — Antennes de 8 ou 7 articles 12. Genus RHOPALOTHRIX, Mayr.
 — Antennes de 6 articles 13. Genus EPOPOSTRUMA, Forel.

Les ♀ de *Blepharidatta*, *Microdaceton*, *Pentastroma* et *Epopostruma* ne sont pas connues.

TABLE DES GENRES DES DACETINI

Mâles.

1. Grande taille (10 millimètres); mandibules très petites; cellule radiale ouverte atteignant le bout de l'aile (Pl. 6, Fig. 10) . . . 3. Genus DACETON, PERTY.
 — Beaucoup plus petit et ayant d'autres caractères 2.
2. Cellule radiale fermée (Pl. 6, Fig. 8). 1. Genus STEGOMYRMEX, Emery.
 — Cellule radiale ouverte 3.
3. Mandibules très petites et très courtes, ne pouvant pas se rencontrer; ailes à nervulation très distincte 6. Genus ORECTOGNATHUS, Fred. Smith.
 — Mandibules pas très petites, pouvant se rencontrer ou même se croiser. 4.
4. Nervulation des ailes très distincte (Pl. 6, Fig. 9); 1^{er} article du funicule au moins de moitié plus court que le 2^{me} . . . 11. Genus BASICEROS, Schulz.
 12. Genus RHOPALOTHRIX, Mayr.
 — Nervulation des ailes plus ou moins indistincte, du moins dans leur partie distale (Pl. 6, Fig. 11). 5.
5. Bord de l'épistome entier 7. Genus STRUMIGENYS, Fred. Smith.
 10. Genus EPITRITUS, Emery.
 — Bord de l'épistome échancré au milieu. 8. Genus GLAMYROMYRMEX, Wheeler.

Les ♂ des autres genres sont inconnus.

1. GENUS STEGOMYRMEX, EMERY

Stegomyrmex. Emery, Ann. Soc. Ent. Belg. Vol. 56, p. 99 (1912).

Caractères. — Ouvrière inconnue.

Femelle. — Tête ressemblant en gros à celle de *Cyphomyrmex rimosus*, Spin. : le dessus de la tête avec les arêtes frontales forme un plateau bifurqué par devant, qui domine les scrobes et l'épistome, et ne laisse voir des parties placées au-dessous de lui que les yeux, l'aire frontale et les mandibules; ce plateau est parcouru par deux sillons qui partent ensemble de la bifurcation des arêtes frontales et se dirigent obliquement vers le bord occipital, qu'ils atteignent presque (Pl. 6, Fig. 8b).

Epistome très court, invisible en dessus, tombant verticalement sur la bouche; aire frontale incurvée entre les arêtes frontales.

Les scrobes, dominées par les arêtes frontales, sont profondes et larges; elles atteignent presque le bord postérieur de la tête et logent le scape.

Yeux petits, placés sous les scrobes.

Mandibules grandes, falciformes, garnies de très petites dents.

Antennes de 12 articles; le scape est épais, aminci et courbé à la base, mais point plat et point lobé, comme par exemple chez *Basiceros*; le dernier article est à peu près long comme le tiers du funicule; du reste pas de massue.

Épinotum armé d'une paire de courtes épines.

Pétiole pédonculé, à nœud arrondi, armé en dessous de deux épines impaires; postpétiole court, arrondi; segment basal du gastre scutiforme, recouvrant les autres en grande partie.

Ailes antérieure à ptérostigma bien développé, cellule radiale fermée, deux cellules cubitales fermées et cellule discoïdale; la nervure transverse qui ferme la deuxième cellule cubitale est incomplète sur l'unique exemplaire (qui manque d'ailes d'un côté).

Mâle. — Epistome convexe, séparé de l'aire frontale qui s'avance entre les arêtes frontales.

Celles-ci sont longues et distantes l'une de l'autre, avancées beaucoup moins sur l'épistome que chez la femelle; sur l'arrière des côtés de la tête, on voit deux saillies qui correspondent à la partie postérieure du bord de la scrobe de la femelle, et qui sont reliées aux arêtes frontales par un relief presque indistinct.

Mandibules falciformes, avec une pointe grande et très aiguë, et quelques petites dents.

Antennes de 13 articles, insérées sous les arêtes frontales; scape long à peu près comme les deux articles suivants.

Corselet laissant voir le pronotum à découvert; mésonotum formant au-devant des ailes antérieures un lobe saillant ou feston très prononcé; épinotum bicaréné, mais sans épines.

Pétiole en massue plus allongé que chez la femelle, sans épines en dessous; postpétiole et segment basal du gastre à peu près comme chez la femelle; segments apicaux plus saillants.

Aile antérieure à deux cellules cubitales parfaitement fermées (**Pl. 6, Fig. 8**).

Distribution géographique de l'espèce. — Frontière du Pérou et de la Bolivie.

1. *St. connectens*, Emery, Ann. Soc. Ent. Belg. Vol. 56, p. 100, fig. 5 (1912) ♀ ♂ Frontière entre le Pérou et la Bolivie.
(**Pl. 6, Fig. 8, 8b**).

2. GENUS BLEPHARIDATTA, WHEELER

Blepharidatta. Wheeler, Bull. Mus. Comp. Zool. Harvard, Coll. Vol. 59, p. 484 (1915).

Caractères. — *Ouvrière* (d'après Wheeler). — Tête plus longue que large; ses angles postérieurs proéminents; le dessus de la tête forme un plateau trapézoïdal, qui est limité latéralement par les arêtes frontales, au-dessous desquelles se trouvent les scrobes; le dit plateau est profondément échancré par devant et laisse à découvert l'épistome et les mandibules (**Pl. 6, Fig. 12**).

Epistome vertical, bicaréné. Aire frontale grande.

Les scrobes, profondes et longues comme les bords de la tête, sont limitées par les arêtes frontales et par un relief parallèle à celles-ci, qui passe au-dessus de l'œil.

Yeux médiocrement grands, très bombés, visibles en dessus.

Mandibules courtes, pouvant se croiser, armées de quatre dents.

Antennes de 11 articles, à massue de 2 articles, plus longue que le reste du funicule; les 7 articles qui précèdent la massue sont petits et presque égaux.

Corselet sans sutures; épaules et angles inférieurs du pronotum dentiformes; épinotum armé.

Pétiole long et étroit, claviforme. Postpétiole petit, arrondi.

Gastre couvert presque en entier par le segment basal.

Tégument mat; gastre luisant. Des poils raides et disposés par paires sur le corps.

Femelle et mâle inconnus.

Distribution géographique de l'espèce. — Brésil, Argentine.

Cette Fourmi a une ressemblance frappante avec le genre fossile *Hypopomyrmex* de l'ambre de

Sicile. M. Wheeler classe le genre *Blepharidatta* parmi les *Attini*. Il me semble avoir bien plus d'affinité avec les *Dacetini*: il relie directement *Stegomyrmex* à *Strumigenys*;

1. *B. brasiliensis*, Wheeler, Bull. Mus. Comp. Zool. Harvard, Coll. Vol. 59, Brésil : Pará. Argentine. p. 484, fig. 1 (1915) ♀ (**Pl. 6, Fig. 12**).

B. brasiliensis, Gallardo, Ann. Mus. Hist. Nat. Buenos Aires, Vol. 28, p. 319 (1916).

3. GENUS DACETON, PERTY

Daceton. Perty, Delect. anim. articul. Brasil, p. 136 (1833).

Myrmecia (part.). Fabricius, Syst. Piez. (1804).

Formica (part.). Latreille, Fourmis (1802).

Myrmica (part.). Olivier (1811).

Atta (part.). Guérin (1845).

Caractères. — *Ouvrière*. — Taille très variable, mais pas polymorphe (**Pl. 6, Fig. 10b**).

Tête cordiforme, très échancrée par derrière; l'articulation occipitale est au fond de cette échancrure, mais tout près de la face supérieure de la tête, de sorte que la tête est susceptible d'être portée perpendiculairement à l'axe du corselet, avec la bouche en l'air.

Epistome transversal et plat.

Arêtes frontales écartées, beaucoup plus que la portion de l'épistome qui s'avance entre elles; elles sont très courtes; si elles étaient prolongées, elles se continueraient latéralement à l'œil.

Yeux convexes, gros, placés sur la face supérieure de la tête, près du milieu des bords latéraux; pas d'ocelles.

Mandibules faites sur le type des *Odontomachini*, rapprochées, droites, parallèles quand elles sont fermées, avec deux dents terminales (1).

Antennes de 11 articles, sans massue, c'est-à-dire avec le seul article terminal constituant la massue.

Corselet à sutures dorsales distinctes; pronotum à épines latérales fourchues; épinothum armé.

Pétiole épineux.

Femelle. — Ailée; plus grande que l'ouvrière, épines plus courtes.

Mâle. — Tête transversale; yeux hémisphériques, proéminents.

Epistome transversal, le bord antérieur fait saillie en angle obtus.

Arêtes frontales très courtes.

Mandibules très courtes, pointues.

Antennes longues; 1^{er} article du funicule très petit, beaucoup plus court que le 2^{me}.

Aile antérieure avec ptérostigma étroit; cellule radiale étroite, ouverte, courbée, atteignant le bout de l'aile; une cellule cubitale fermée (type *Formica*); pas de cellule discoïdale (**Pl. 6, Fig. 10**).

Distribution géographique de l'espèce. — Amérique méridionale : Guyane, bassin de l'Amazone.

1. *D. armigerum*, Latreille, Fourmis, p. 244, pl. 9, f. 58 (1802) ♀ (*Formica armigera*) (**Pl. 6, Fig. 10, 10b**). Bassin de l'Amazone; Guyane.

(1) Les mandibules de *Daceton* sont bien plus compliquées qu'il ne paraît, quand on les regarde par leur face supérieure en partie cachée par l'épistome. Vues par dessous, on reconnaît, entre autres particularités, qu'elles sont articulées par l'extrémité latérale de leur base, et qu'elles sont munies d'une dent forte et arrondie, correspondant sans doute à la dent spiniforme des *Acanthognathus* et des *Orectognathus*. Cette dent représente évidemment la base du lobe masticateur de la mandibule.

- D. armigerum*, Perty, Delect. anim. artic. Brazil, p. 136, pl. 27, f. 5 (1833) ;
 F. Smith, Trans. Ent. Soc. Lond. (2), Vol. 2, p. 226, pl. 21, f. 7, 8
 (1853) ♀ ♂ ; Mayr, Verh. Zool.-bot. Ges. Wien, Vol. 36, p. 360 (1886).
Atta armigera, Guérin, Icon. Règne anim. Vol. 7, Ins. p. 421, pl. 69, f. 2 (1845).
Myrmecia cordata, Fabricius, Syst. Piez. p. 425 (1804) ♀ .
Myrmica cordata, Olivier, Encycl. Méthod. Ins. Vol. 8, p. 114 (1811).

4. GENUS MICRODACETON, SANTSCHI

Microdacetone. Santschi, Medd. Göteborg Mus. Zool. Vol. 3, p. 33 (1914).

Caractères. — *Ouvrière* (d'après Santschi). — Tête cordiforme, échancrée profondément en arrière. Arêtes frontales recouvrant la base du scape, mais ne formant pas de scrobe, placées devant les yeux.

Mandibules linéaires comme chez *Orectognathus*.

Antennes de 6 articles, massue constituée par le dernier article seulement.

Tête, corselet et pétiole dentés ou épineux; postpétiole large, pas de corps spongieux.

Femelle et *mâle* inconnus.

Distribution géographique de l'espèce. — Natal.

1. *M. exornatum*, Santschi, Medd. Göteborg Mus. Zool. Vol. 3, p. 33, fig. 8 Zouloulund.
 (1914) ♀ .

M. exornatum, Arnold, Ann. S. Afr. Mus. Vol. 14, p. 384 (1917) ♀ .

5. GENUS ACANTHOGNATHUS, MAYR

Acanthognathus. Mayr, Verh. Zool.-bot. Ges. Wien. Vol. 37, p. 578 (1887).

Caractères. — *Ouvrière*. — Tête conformée comme chez *Strumigenys*.

Epistome plus long que large, avancé sur les mandibules.

Arêtes frontales très courtes, ne limitant pas de scrobe.

Yeux médiocres, placés aux côtés de la tête, plutôt inférieurement.

Mandibules très longues et étroites, parallèles, conformées comme chez certains *Anochetus*, avec trois dents apicales spiniformes; à la base de chaque mandibule, se trouve une autre dent spiniforme, très longue, perpendiculaire à l'axe de la mandibule.

Antennes de 11 articles; scape grêle; 1^{er} article du funicule long; les suivants, jusqu'à l'antépénultième, courts et minces, paraissent ne former qu'un ensemble, quand on n'y regarde pas de près; les deux derniers, longs et fusiformes, surtout le dernier, le plus long de tous, forment la massue.

Corselet à sutures distinctes; épinothum armé.

Pétiole longuement pédonculé, surmonté d'un nœud; postpétiole arrondi; on ne trouve pas trace des appendices spongieux des *Strumigenys*.

La *femelle* a été décrite récemment par M. Mann; elle ressemble à l'*ouvrière*; ailes inconnues.

Mâle inconnu.

Ethologie. — Möller a observé que *A. ocellatus*, Mayr, se sert des dents spiniformes de la base de ses mandibules pour transporter ses larves; les mandibules sont alors ouvertes au maximum, et les dents basales fonctionnent comme des mandibules accessoires.

Distribution géographique de l'espèce. — Brésil, Santa Catharina, Pará.

1. *A. ocellatus*, Mayr, Verh. Zool.-bot. Ges. Wien, Vol. 37, p. 579 (1887) ♀. Brésil : Santa Catharina, *A. ocellatus*, Mann, Bull. Mus. Comp. Zool. Harvard, Vol. 60, p. 452, pl. 5, Pará.
fig. 38 (1916) ♀.

6. GENUS ORECTOGNATHUS, FRED. SMITH

Orectognathus. Fred. Smith, Trans. Ent. Soc. Lond. (2), Vol. 2, p. 227 (1853).

Caractères. — *Ouvrière.* — Tête conformée comme chez *Strumigenys* (Pl. 7, Fig. 1).

Epistome transversal.

Arêtes frontales prolongées un peu au côté médial des yeux, mais ne limitant pas de scrobe.

Mandibules longues, parallèles, conformées comme chez *Acantognathus*, mais moins étroites; la dent spiniforme basale est beaucoup moins longue et ne se croise pas avec celle de l'autre mandibule.

Antennes de 5 articles, dont le troisième est grêle, cylindrique et le plus long de tous; il est sans doute l'homologue des 7 petits articles du funicule d'*Acantognathus*; massue de 2 articles.

Corselet à sutures distinctes ou plus ou moins effacées.

Du reste semblable au genre précédent.

Femelle (d'après Forel). — Ressemble à l'ouvrière; ailes inconnues.

Mâle. — Tête tronquée derrière, élargie devant jusqu'aux yeux, puis rétrécie brusquement; yeux occupant la moitié des bords latéraux.

Bord antérieur de l'épistome tronqué et proéminent sur le bord antérieur de la tête; l'épistome n'est pas engagé entre les insertions des antennes.

Arêtes frontales écartées très peu saillantes, prolongées à peu près jusqu'au niveau de l'ocelle impair.

Mandibules très petites, plus courtes que l'espace qui sépare leurs bases.

Antennes très longues, de 13 articles; scape plus court que le 2^{me} article du funicule; 1^{er} article du funicule très petit.

Corselet court, arrondi; sillons de Mayr, très marqués; épinothum armé.

Pétiole très allongé, en massue; postpétiole large.

Gastre en grande partie compris dans le segment basal; armure génitale très petite.

Aile antérieure à ptérostigma grand; cellule radiale ouverte; cellule cubitale du type *Solenopsis*; discoïdale fermée.

Type. — *Orectognathus antennatus*, F. Sm.

Distribution géographique des espèces. — Nouvelle-Zélande, Australie, Nouvelle-Calédonie, Nouvelle-Guinée.

1. *O. antennatus*, Fred. Smith, Trans. Ent. Soc. Lond. (2), Vol. 2, p. 228, Nouvelle-Zélande.
pl. 21, f. 9 (1853) ♀.
var. *septentrionalis*, Forel, Rev. Suisse Zool. Vol. 18, p. 51 (1910) ♀. Queensland.
2. *O. chyzeri*, Emery, Term. Füzet. Vol. 20, p. 571, pl. 14, f. 1, 2 (1897) ♀ Nouvelle-Guinée N. E.
(Pl. 7, Fig. 1).
3. *O. mjobergi*, Forel, Arkiv f. Zool. Vol. 9, N° 16, p. 38, pl. 2, f. 3, 4 (1915) ♀ ♀. Queensland.
4. *O. sarasini*, Emery, Nova Caledonia, Zool. Vol. 1, p. 416 (1914) ♀ ♂. Nouvelle-Calédonie.
5. *O. sexspinosus*, Forel, Arkiv f. Zool. Vol. 9, N° 16, p. 39, pl. 2, f. 1, 2 Queensland.
(1915) ♀ ♀ ♂.

7. GENUS STRUMIGENYS, FRED. SMITH

Strumigenys. Fred. Smith, Journ. Ent. Vol. 1, p. 71 (1860).

Caractères. — *Ouvrière.* — Ne variant ordinairement pas beaucoup de taille.

Tête cordiforme, généralement plus longue que large, sans les mandibules, rétrécie très notablement par devant, échancrée en arc par derrière, avec les angles postérieurs arrondis (**Pl. 7, Fig. 2-4**).

Epistome se prolongeant au-dessus des mandibules, son bord antérieur arqué, rarement droit, exceptionnellement échancré.

Arêtes frontales écartées, prolongées au-dessus de l'œil, et limitant une scrobe pour la base du scape.

Œil placé sous la scrobe.

Mandibules très variables, pour la longueur, la forme et les dents; pas de dent basale comparable à la dent basale d'*Acanthognathus* et *Orectognathus* (1).

Antennes de 6 articles: 1^{er} article du funicule grand, 2 et 3 égaux et petits, les deux derniers grands, surtout le dernier qui est très long; ces deux articles constituent la massue.

Epinotum plus ou moins armé.

Pétiole pédonculé, surmonté d'un nœud. Postpétiole arrondi ou ovale. Dans beaucoup d'espèces, on voit aux bords du nœud du pétiole et du postpétiole, sous la face inférieure de ces segments, même quelquefois au bord postérieur de l'épinotum, des appendices membraneux, jaunâtres et très minces du tégument, qui, lorsqu'ils sont très développés, prennent un aspect spongieux et boursoufflé (**Pl. 7, Fig. 6**).

Femelle. — Ailée; généralement pas beaucoup plus grande que l'ouvrière. Pour les ailes, voir le mâle.

Mâle. — Epistome avancé sur la bouche.

Mandibules de différentes formes, pas grandes, mais pas très petites, pouvant se rencontrer ou même se croiser.

Antennes médiocrement longues; 1^{er} article du funicule pas très court, atteignant parfois plus que la moitié de la longueur de l'article suivant.

Aile antérieure à cellule radiale ouverte; les nervures contournant la cellule cubitale plus ou moins effacées; ptérostigma distinct, mais étroit et irrégulier.

Ethologie. — Les *Strumigenys* vivent en petites fourmilières dans les lieux humides, dans la terre, les troncs pourris, etc. Certaines espèces ont la faculté de sauter en se servant de leurs mandibules, à la façon des *Odontomachus*; M. Biró a observé que le *S. chyzeri*, Emery, peut faire des sauts jusqu'à 45 centimètres, comme une puce (2).

Type. — *Strumigenys mandibularis*, Fred. Smith.

Distribution géographique des espèces. — Tous les pays tempérés ou chauds du monde, excepté le Chili (3). L'unique espèce de la Nouvelle-Zélande est parente de *S. godeffroyi*, Mayr, espèce

(1) Ces dents basales sont vraisemblablement homologues aux appendices que j'ai figurés, dans la nymphe de *St. szalayi*, Emery, et qui disparaissent dans la métamorphose (*Term. Füzet.* Vol. 20, pl. 14, f. 11 [1897]). Je reproduis cette figure **Pl. 7, Fig. 5**.

(2) Emery, *Term. Füzet.* Vol. 20, p. 577 (1897).

(3) Voir les tables des espèces: pour l'Afrique, Santschi, *Bull. Soc. Ent. Fr.* p. 257-259 (1913); Asie et Malaisie, Emery, *Term. Füzet.* Vol. 20, p. 574-576 (1897); Amérique, Mayr, *Verh. Zool.-bot. Ges. Wien.* Vol. 37, p. 568-571 (1887); Wheeler, *Bull. Amer. Mus. Nat. Hist.* Vol. 24, p. 146-148 (1908).

très répandue dans la région Indienne et l'Océanie; elle ne me paraît pas appartenir à la faune locale ancienne.

On peut partager les *Strumigenys*, principalement d'après la structure des mandibules des ouvrières et des femelles, en 3 sous-genres :

1. SUBGENUS STRUMIGENYS, FRED. SMITH

Strumigenys. Fred. Smith, Journ. Ent. Vol. 1, p. 71 (1860).

Orectognathus (part.). Fred. Smith, Trans. Ent. Soc. Lond. p. 491 (1876).

Labidogenys. Roger, Berl. Ent. Zeitschr. Vol. 6, p. 249 (1862).

Pyramica. Roger, ibidem, Vol. 6, p. 251 (1862).

Caractères. — *Ouvrière et femelle.* — Mandibules plus ou moins linéaires, parallèles ou arquées, à deux ou trois dents apicales, spiniformes, suivies ou non d'une ou de plusieurs dents espacées, le long du bord médial (Pl. 7, Fig. 2 b, 3).

Type. — Le même que le genre.

Distribution géographique des espèces. — Pas aussi étendue que le genre dans l'hémisphère nord.

ESPÈCES D'AFRIQUE

1. *Str. arnoldi*, Forel, Ann. Soc. Ent. Belg. Vol. 57, p. 114 (1913) ♀. Rhodésie.
Str. arnoldi, Arnold, Ann. S. Afr. Mus. Vol. 14, p. 376, pl. 8, f. 117 (1917) ♀.
2. *Str. havilandi*, Forel, Mitt. Naturh. Mus. Hamburg, Vol. 22, p. 13, nota Natal.
(1905) ♀.
Str. havilandi, Santschi, Bull. Soc. Ent. Fr. p. 257 (1913) ♀; Arnold, Ann. S. Afr. Mus. Vol. 14, p. 377 (1917) ♀.
subsp. *marleyi*, Arnold, Proc. Rhodesia Sc. Assoc. Vol. 13, part. 3, p. 31 (1914) ♀. Natal.
Str. havilandi, st. *marleyi*, Arnold, Ann. S. Afr. Mus. Vol. 14, p. 378 (1917) ♀.
3. *Str. irrorata*, Santschi, Bull. Soc. Ent. Fr. p. 257 (1913) ♀. Zouloulouland.
Str. irrorata, Santschi, Medd. Göteborg. Mus. Zool. Vol. 3, p. 29, fig. 5 (1914) ♀; Arnold, Ann. S. Afr. Mus. Vol. 14, p. 375 (1917) ♀.
4. *Str. reticulata*, Stitz, Mitt. Zool. Mus. Berlin, Vol. 5, p. 141 (1910) ♀. Guinée espagnole.
Str. reticulata, Santschi, Bull. Soc. Ent. Fr. p. 257 (1913) ♀.
5. *Str. rufobrunnea*, Santschi, Boll. Labor. Zool. Scuola Agr. Portici, Vol. 8, p. 373 (1914) ♀. Guinée française.
6. *Str. stygia*, Santschi, Bull. Soc. Ent. Fr. p. 257 (1913) ♀. Afrique or. anglaise.
Str. stygia, Santschi, Voy. Alluaud & Jeannel, Afr. or. Hym. p. 113, fig. 20 (1914) ♀.
7. *Str. sulfurca*, Santschi, Ann. Soc. Ent. Fr. Vol. 84, p. 261 (1915) ♀. Gabon.
8. *Str. traegaordhi*, Santschi, Bull. Soc. Ent. Fr. p. 257 (1913) ♀. Natal, Erythrée.
Str. traegaordhi, Santschi, Medd. Göteborg Mus. Zool. Vol. 3, p. 28, fig. 4 (1914) ♀; Emery, Boll. Labor. Zool. Scuola Agr. Portici, Vol. 10, p. 19 (1915) ♀; Arnold, Ann. S. Afr. Mus. Vol. 14, p. 374 (1917) ♀.

ESPÈCES DE MADAGASCAR, ETC.

9. *Str. grandidieri*, Forel, Ann. Soc. Ent. Belg. Vol. 36, p. 517 (1892) ♀. Madagascar.
10. *Str. ludovici*, Forel, Ann. Mus. Acad. S. Petersbourg, Vol. 8, p. 369 (1904) ♀. Madagascar.
11. *Str. scotti*, Forel, Trans. Linn. Soc. Lond. Zool. (2), Vol. 15, p. 159 (1912) ♀. Seychelles.

ESPÈCES DE L'ASIE, DE LA MALAISIE, DE L'AUSTRALIE
ET DE LA NOUVELLE-ZÉLANDE.

12. *Str. biroï*, Emery, Term. Füzet. Vol. 20, p. 575, 580, pl. 14, f. 16 (1897) ♀. Nouvelle-Guinée N. E.
 13. *Str. chyzeri*, Emery, ibidem, Vol. 20, p. 574, 576, pl. 14, f. 4-6 (1897) ♀ ♀ ♂ Nouvelle-Guinée N. E.
 (Pl. 6, Fig. 11, Pl. 7, Fig. 2, 2b).
 14. *Str. doriae*, Emery, Ann. Mus. Stor. Nat. Genova, Vol. 25, p. 469, pl. 2, f. 22 Amboine.
 (1887). ♀
Str. doriae, Emery, Term. Füzet. Vol. 20, p. 574 (1897) ♀.
 15. *Str. ebbae*, Forel, Mitt. Naturh. Mus. Hamburg, Vol. 22, p. 11 (1905) ♀. Java.
 16. *Str. emdeni*, Forel, Arkiv f. Zool. Vol. 9, N. 16, p. 41 (1915) ♀. Queensland.
 17. *Str. feae*, Emery, Ann. Mus. Stor. Nat. Genova, Vol. 34, p. 473 (1894) ♀ ♀; Basse Birmanie.
Str. feae, Emery, Term. Füzet. Vol. 20, p. 574 (1897); Forel, Journ. Bombay Nat. Hist. Soc. Vol. 14, p. 707 (1902); Bingham, Fauna Brit. India, Hym. Vol. 2, p. 147, 148 (1903) ♀ ♀.
var. formosensis, Forel, Ent. Mitt. Berlin, Vol. 1, p. 52 (1912) ♀.
 18. *Str. friedae*, Forel, Arkiv f. Zool. Vol. 9, N. 16, p. 42 (1915) ♀ ♀. Queensland.
 19. *Str. frivaldszkyi*, Emery, Term. Füzet. Vol. 20, p. 575, 580 (1897) ♀ Nouvelle-Guinée N. E.
 20. *Str. godeffroyi*, Mayr, Sitz. ber. Akad. Wiss. Wien, Vol. 53, p. 516 (1866) ♀. Malaisie, Inde, Océanie.
Str. godeffroyi, Mayr, Journ. Mus. Godeffroy, Vol. 12, p. 113 (1876) ♀; Verh. Zool.-bot. Ges. Wien, Vol. 37, p. 569 (1887) ♀ ♀; Emery, Term. Füzet. Vol. 20, p. 575 (1897) ♀; Forel, Journ. Bombay Nat. Hist. Soc. Vol. 14, p. 707 (1902); Bingham, Fauna Brit. India, Hym. Vol. 2, p. 148, 149 (1903) ♀ ♀.
var. butteli, Forel, Zool. Jahrb. Syst., Vol. 36, p. 83 (1913) ♀ ♀. Ceylan.
var. indica, Forel, Rev. Suisse Zool. Vol. 10, p. 243 (1902) ♀. Hindoustan O.
 subsp. *lewisi*, Cameron, Proc. Manchester Philos. Soc. p. 229 (1887) ♀ ♀ (*Str. lewisi*). Japon, Birmanie.
Str. godeffroyi var. *lewisi*, Mayr, Verh. Zool.-bot. Ges. Wien, Vol. 37, p. 569, nota (1887); Term. Füzet. Vol. 20, p. 431 (1897) ergatogyne; Forel, Journ. Bombay Nat. Hist. Soc. Vol. 14, p. 707 (1902); Wheeler, Bull. Ann. Mus. Nat. Hist. Vol. 22, pl. 41, f. 12 (1908) ♀.
Str. lewisi, Bingham, Fauna Brit. India, Hym. Vol. 2, p. 148, 149 (1903) ♀.
 21. *Str. guttulata*, Forel, Rev. Suisse Zool. Vol. 10, p. 458 (1902) ♀. Queensland.
 22. *Str. horváthi*, Emery, Term. Füzet. Vol. 20, p. 575, 577, pl. 14, f. 8 (1897) ♀. Nouvelle-Guinée N. E.
 23. *Str. juliae*, Forel, Mitt. Naturh. Mus. Hamburg, Vol. 22, p. 12 (1905) ♀. Java.
 24. *Str. koningsbergeri*, Forel, ibidem, Vol. 22, p. 9 (1905) ♀. Java.
 25. *Str. kraepelini*, Forel, ibidem, Vol. 22, p. 8 (1905) ♀. Java.
 26. *Str. leae*, Forel, Bull. Soc. Vaud. Sc. Nat. Vol. 49, p. 182 (1913) ♀ ♀. Tasmanie.
 27. *Str. lorïae*, Emery, Term. Füzet. Vol. 20, p. 574, 576, pl. 14, f. 3 (1897) ♀. Nouvelle-Guinée.
Str. lorïae, Szabó, Ann. Mus. Nat. Hung. Vol. 8, p. 367, fig. 5 (1910) ♀ major, ♀.
 28. *Str. lyroessa*, Roger, Berlin. Ent. Zeitschr. Vol. 6, p. 251, pl. 1, f. 17 Ceylan.
 (1862) ♀ (*Labidogenys*).
Str. lyroessa, Roger, Verz. Formicid. p. 40 (1863); Forel, Journ. Bombay Nat. Hist. Soc. Vol. 14, p. 707 (1902); Bingham, Fauna Brit. India, Hym. Vol. 2, p. 147, 148 (1903) ♀.
 29. *Str. mayri*, Emery, Term. Füzet. Vol. 20, p. 575, 579, pl. 14, f. 12 (1897) ♀ ♀. Nouvelle-Guinée N. E.
var. bismarckensis, Forel, Mitt. Zool. Mus. Berlin, Vol. 2, p. 10 (1901) ♀. Archipel Bismarck.
 30. *Str. moczányi*, Emery, Term. Füzet. Vol. 20, p. 575, 580, pl. 14, f. 15 Nouvelle-Guinée N. E.
 (1897) ♀.
 31. *Str. perplexa*, Fred. Smith, Trans. Ent. Soc. Lond. p. 491 (1876) ♀ ♀ Nouvelle-Zélande.
 (*Orectognathus perplexus*).
Str. perplexa, Emery, Term. Füzet. Vol. 20, p. 575 (1897) ♀.
Str. antarctica, Forel, Mitt. Schweiz. Ent. Ges. Vol. 8, p. 338 (1892) ♀.
 32. *Str. signae*, Forel, Mitt. Naturh. Mus. Hamburg, Vol. 22, p. 10 (1905). Java.
 33. *Str. smythiesi*, Forel, Rev. Suisse Zool. Vol. 10, p. 242 (1902) ♀ ♀. Assam.
Str. smythiesi, Forel, Journ. Bombay Nat. Hist. Soc. Vol. 14, p. 707 (1902); Bingham, Fauna Brit. India, Hym. Vol. 2, p. 148, 149, fig. 60 (1903) ♀ ♀.

34. *Str. szalayi*, Emery, Term. Füzet. Vol. 20, p. 575, 578, pl. 14, f. 10 (1897) ♀ ♀ (**Pl. 7, Fig. 5**). Nouvelle-Guinée N. E.
 var. *australis*, Forel, Rev. Suisse Zool. Vol. 18, p. 50 (1910) ♀ ♂. Queensland.
35. *Str. wallacei*, Emery, Term. Füzet. Vol. 20, p. 575, 578, pl. 14, f. 7 (1897) ♀. Nouvelle-Guinée N. E.

ESPÈCES D'AMÉRIQUE

36. *Str. batesi*, Forel, Sitz. ber. Bayerisch. Akad. Wiss. p. 264 (1911) ♀. Amazonas.
37. *Str. biolleyi*, Forel, Bull. Soc. Vaud. Sc. Nat. Vol. 44, p. 43 (1908) ♀. Costa-Rica.
38. *Str. bruchi*, Forel, Mém. Soc. Ent. Belg. Vol. 19, p. 197 (1912) ♀ ♂. Buenos-Aires.
39. *Str. cordovensis*, Mayr, Verh. Zool.-bot. Ges. Wien, Vol. 37, p. 569, 573 (1887) ♀ (**Pl. 7, Fig. 3**). Mexique.
 var. *mokensis*, Forel, Ann. Soc. Ent. Belg. Vol. 49, p. 158 (1905) ♀. Vénézuéla.
40. *Str. crassicornis*, Mayr, Verh. Zool.-bot. Ges. Wien, Vol. 37, p. 569, 571 (1887) ♀. Brésil : Santa Catharina.
 Str. crassicornis, Emery, Bull. Soc. Ent. Ital. Vol. 22, pl. 7, f. 10 (1890) ♀. Argentine.
41. *Str. cultrigera*, Mayr, Verh. Zool.-bot. Ges. Wien, Vol. 37, p. 569, 571 (1887) ♀ (*cultriger*). Brésil : Santa Catharina.
42. *Str. denticulata*, Mayr, ibidem, Vol. 37, p. 570, 576 (1887) ♀. Brésil : Santa Catharina.
 Str. denticulata, Emery, Bull. Soc. Ent. Ital. Vol. 22, pl. 7, f. 8 (1890) ♀ ;
 Wasmann, Gesellsch.-leben Ameisen, Vol. 1, pl. 5, f. 7 (1915) ♀.
43. *Str. eggersi*, Emery, Bull. Soc. Ent. Ital. Vol. 22, p. 68, pl. 7, f. 9 (1890) ♀ ♀. Ile Saint-Thomas.
 var. *vincentensis*, Forel, Trans. Soc. Ent. Lond. p. 378 (1893) ♀. Ile Saint-Vincent.
44. *Str. elongata*, Roger, Berlin. Ent. Zeitschr. Vol. 7, p. 212 (1863) ♀. Panama.
45. *Str. fusca*, Emery, Bull. Soc. Ent. Ital. Vol. 26, p. 215, pl. 1, f. 8 (1894) ♀. Amazonas.
46. *Str. godmani*, Forel, Biol. Centr.-Amer. Hym. Vol. 3, p. 42, pl. 3, f. 5 (1899) ♀. Panama.
47. *Str. gundlachi*, Roger, Berlin. Ent. Zeitschr. Vol. 6, p. 253, pl. 1, f. 18a (1862) ♀ nec ♀ (*Pyramica g.*). Cuba.
 Str. gundlachi, Roger, Verz. Formicid. p. 40 (1863); Mayr, Verh. Zool.-bot. Ges. Wien, Vol. 37, p. 570 (1887) ♀ ; Emery, Bull. Soc. Ent. Ital. Vol. 22, p. 68 (1890).
48. *Str. hindenburgi*, Forel, Bull. Soc. Vaud. Sc. Nat. Vol. 50, p. 357 (1915) ♀. Argentine.
49. *Str. imitator*, Mayr, Verh. Zool.-bot. Ges. Wien, Vol. 37, p. 570, 572 (1887) ♀ ♂. Brésil : Santa Catharina ;
 Ile Saint-Thomas.
 Str. imitator, Emery, Bull. Soc. Ent. Ital. Vol. 22, pl. 7, f. 7 (1890) ♀ ; Forel, Trans. Ent. Soc. Lond. p. 377 (1893).
50. *Str. lanuginosa*, Wheeler, Bull. Am. Mus. Nat. Hist. Vol. 21, p. 104, fig. M (1905) ♀ ♀. Iles Bahama.
51. *Str. louisianae*, Roger, Berlin. Ent. Zeitschr. Vol. 7, p. 211 (1863) ♀. Louisiane, Floride,
 Texas, Costa-Rica.
 Str. louisianae, Emery, Zool. Jahrb. Syst. Vol. 8, p. 327 (1895).
 Str. unispinulosa, Emery, Bull. Soc. Ent. Ital. Vol. 22, p. 67, pl. 7, f. 5 (1890) ♀ ♀.
 var. *longicornis*, Emery, ibidem, Vol. 26, p. 214 (1894) ♀.
 var. *obscuriventris*, Wheeler, Bull. Amer. Mus. Nat. Hist. Vol. 24, p. 145, pl. 12, f. 14 (1908) ♀. Bolivia.
 Porto-Rico.
52. *Str. mandibularis*, Fred. Smith, Journ. Ent. Vol. 1, p. 72, pl. 4, f. 6, 7 (1860) ♀ ♀. Brésil : S. Paulo ;
 Argentine.
 Str. mandibularis, Forel, Sitz. ber. Bayerisch. Akad. Wiss. p. 263 (1911) ♀.
 Str. smithi subsp. *prospiciens*, Emery, Bull. Soc. Ent. Ital. Vol. 37, p. 167, fig. 26 (1905) ♀.
53. *Str. rehi*, Forel, Mitt. Naturh. Mus. Hamburg, Vol. 24, p. 3 (1907) ♀. Brésil.
54. *Str. rogeri*, Emery, Bull. Soc. Ent. Ital. Vol. 22, p. 68, pl. 7, f. 6 (1890) ♀. Cuba, Porto Rico,
 Saint-Thomas.
 Str. rogeri, Forel, Trans. Ent. Soc. Lond. p. 378 (1893) ♀ ♀ ; Wheeler, Bull. Ann. Mus. Nat. Hist. Vol. 24, p. 145, pl. 12, f. 13 (1908) ♀.
 Pyramica gundlachi, Roger, Berlin. Ent. Zeitschr. Vol. 6, p. 253, pl. 1, f. 18b (1862) ♀ nec ♀.

55. *Str. saliens*, Mayr, Verh. Zool.-bot. Ges. Wien, Vol. 37, p. 570, 574 (1887) ♀ ♀. Brésil : Santa Catharina.
Str. saliens, Emery, Bull. Soc. Ent. Ital. Vol. 22, pl. 7, f. 1 (1890).
 var. *angusticeps*, Forel, Mém. Soc. Ent. Belg. Vol. 19, p. 198 (1912) ♀.
 var. *procera*, Emery, Bull. Soc. Ent. Ital. Vol. 26, p. 215, pl. 1, f. 9 (1894) ♀.
 56. *Str. schmalzi*, Emery, ibidem, Vol. 37, p. 169 nota, fig. 28 (1905) ♀. Santa Catharina.
 57. *Str. silvestrii*, Emery, ibidem, Vol. 37, p. 168, fig. 27 (1905) ♀ ♀. Buenos Aires.
 58. *Str. smithi*, Forel, Mitt. Schweiz. Ent. Ges. Vol. 7, p. 215, 216 (1886) ♀. Brésil : Santa Catharina.
Str. smithi, Mayr, Verh. Zool.-bot. Ges. Wien, Vol. 37, p. 569 (1887) ♀;
 Emery, Bull. Soc. Ent. Ital. Vol. 22, pl. 7, f. 2 (1890) ♀; Forel, Trans.
 Ent. Soc. Lond. p. 375 (1893) ♀ ♂.
 var. *inaequalis*, Emery, Bull. Soc. Ent. Ital. Vol. 22, p. 67, pl. 7, f. 3 (1890) ♀. Matto Grosso.
 59. *Str. subdentata*, Mayr, Verh. Zool.-bot. Ges. Wien, Vol. 37, p. 570, 575 (1887) ♀. Brésil : Santa Catharina.
Str. subdentata, Emery, Bull. Soc. Ent. Ital. Vol. 22, pl. 7, f. 11 (1890) ♀.
 60. *Str. unidentata*, Mayr, Verh. Zool.-bot. Ges. Wien, Vol. 37, p. 570, 575 (1887) ♀. Brésil : Santa Catharina.
Str. unidentata, Emery, Bull. Soc. Ent. Ital. Vol. 22, pl. 7, f. 4 (1890) ♀.

2. SUBGENUS CEPHALOXYS, FRED. SMITH

Cephaloxys, Fred. Smith, Journ. Linn. Soc. Lond. Zool. Vol. 8, p. 76 (1864).

Strumigenys, subgenus **Trichoscapa**, Emery, Ann. Acc. Aspir. Nat. Napoli (2), Vol. 2, p. 24 (1869).

Epitritus (part.). Emery, Ann. Mus. Stor. Nat. Genova, Vol. 7, p. 474 (1875).

Caractères. — *Ouvrière et femelle.* — Mandibules étroites ou linéaires à la base, qui est ordinairement cachée par l'épistome, ayant à l'extrémité un lobe masticateur, généralement triangulaire, plus ou moins allongé et étendu, rarement tranchant et dépourvu de dents, ordinairement garni de dents aiguës et serrées (**Pl. 7, Fig. 4**).

Type. — *Cephaloxys capitata*, Fred. Smith.

Distribution géographique des espèces. — A peu près le même que le genre.

ESPÈCES DU BASSIN DE LA MÉDITERRANÉE

61. *Str. baudueri*, Emery, Ann. Mus. Stor. Nat. Genova, Vol. 7, p. 474, fig. (1875) ♀ (*Epitritus*). Europe mér., Tunisie, Constantinople.
Epitritus baudueri, Ern. André, Spec. Hym. Europe, Vol. 2, p. 403, pl. 25, f. 18, 19 (1882) ♀ ♀.
Str. baudueri, Emery, Ann. Mus. Stor. Nat. Genova, Vol. 25, p. 468, nota (1887); Mayr, Verh. Zool.-bot. Ges. Wien, Vol. 37, p. 571 (1887) ♀; Emery, Bull. Soc. Ent. Ital. Vol. 47, p. 205, 206, fig. 61, 62 (1916) ♀ ♀, ? ♂
Str. normandi, Santschi, Bull. Soc. Hist. Nat. Afrique Nord, Vol. 1, p. 71, fig. (1910) ♀.
Str. baudueri, var. *normandi*, Santschi, Bull. Soc. Ent. Fr. p. 258 (1913) ♀.
 var. *tenuipilis*, Emery, Ann. Mus. Stor. Nat. Genova, Vol. 46, p. 264 (1915) ♀. France méridionale, Italie.
Str. baudueri, var. *tenuipilis*, Emery, Bull. Soc. Ent. Ital. Vol. 47, p. 205 (1916) ♀.
 62. *Str. membranifera*, Emery, Ann. Accad. Aspir. Natural. Napoli (2), Vol. 2, p. 24, pl. 1, f. 11 (1869) ♀ [*Trichoscapa*] (**Pl. 7, Fig. 4**). Italie méridionale.
Str. membranifera, Emery, Ann. Mus. Stor. Nat. Genova, Vol. 7, p. 475, fig. (1875); Ern. André, Spec. Hym. Europe, Vol. 2, p. 400, pl. 25, f. 10-12 (1882); Emery, Bull. Soc. Ent. Ital. Vol. 22, pl. 8, f. 4 (1890) ♀; ibidem, Vol. 47, p. 205, 206, fig. 63 (1916) ♀ ♀.
 var. *santschii*, Forel, Rev. Suisse Zool. Vol. 12, p. 6 (1904) ♀. Tunisie.
Str. membranifera var. *santschii*, Santschi, Bull. Soc. Ent. Fr. p. 258 (1913) ♀.
 subsp. *simillima*, Emery, Bull. Soc. Ent. Ital. Vol. 22, p. 69, pl. 8, f. 5 (1890) ♀. Antille Saint-Thomas.

ESPÈCES D'AFRIQUE

63. *Str. alluaudi*, Santschi, Ann. Soc. Ent. Fr. Vol. 79, p. 360 (1910) ♀♀ Afrique orientale allem.
(*Trichoscapha*).
Str. alluaudi, Santschi, Bull. Soc. Ent. Fr. p. 258 (1913) ♀.
subsp. *nigeriensis*, Santschi, Boll. Labor. Zool. Scuola Agr. Portici, Vol. 8, p. 376 Nigérie.
(1914) ♀.
64. *Str. biconvexa*, Santschi, Bull. Soc. Ent. Fr. p. 258 (1913) ♀ (subgenus Afrique orientale angl.
Trichoscapha).
Str. (Trichoscapha) biconvexa, Santschi, Voy. Alluaud & Jeannel, Afr. or. Hym.
p. 111, fig. 19 (1914) ♀♀.
65. *Str. concolor*, Santschi, Boll. Labor. Zool. Scuola Agr. Portici, Vol. 8, Côte d'Or.
p. 375 (1914) ♀ (subg. *Trichoscapha*).
66. *Str. emarginata*, Mayr, Ann. Naturh. Hofmus. Wien, Vol. 16, p. 27 Cap.
(1901) ♀.
Str. (Trichoscapha) emarginata Santschi, Bull. Soc. Ent. Fr. p. 257 (1913) ♀;
Arnold, Ann. S. Afr. Mus. Vol. 14, p. 379 (1917) ♀.
67. *Str. escherichi*, Forel, Zool. Jahrb. Syst. Vol. 29, p. 261 (1910) ♀. Erythrée.
Str. (Trichoscapha) escherichi, Santschi, Bull. Soc. Ent. Fr. p. 258 (1913) ♀.
var. *cliens*, Forel, Rev. Zool. Afr. Vol. 2, p. 317 (1913) ♀. Congo belge.
var. *fusciventris*, Santschi, Ann. Soc. Ent. Fr. Vol. 84, p. 261 (1915). Guinée française.
Str. (Trichoscapha) obscuriventris, Santschi, Boll. Labor. Zool. Scuola Agr.
Portici, Vol. 8, p. 375 (1914) ♀ (nomen praeoccup.).
subsp. *boerorum*, Santschi, Bull. Soc. Ent. Fr. p. 259 (1913) ♀ (*Str. (Trichoscapha)* Natal.
cognata st.).
Str. (Tr.) escherichi st. *boerorum*, Santschi, Medd. Göteborg Mus. Zool. Vol. 3,
p. 32, fig. 7 (1914) ♀♀; Arnold, Ann. S. Afr. Mus. Vol. 14, p. 383 (1917) ♀♀.
subsp. *cognata*, Santschi, Ann. Soc. Ent. Fr. Vol. 79, p. 362 (1910) ♀. Benguela, Congo.
Str. (Trichoscapha) cognata, Santschi, Bull. Soc. Ent. Fr. p. 258 (1913) ♀.
Str. escherichi st. *cognata*, Forel, Rev. Zool. Afr. Vol. 2, p. 317 (1913).
subsp. *limbata*, Forel, Deutsche Ent. Zeitschr. p. 222 (1913) ♀. Rhodésie.
Str. escherichi, st. *limbata*, Arnold, Ann. S. Afr. Mus. Vol. 14, p. 381, pl. 8,
f. 118 (1917) ♀♀.
68. *Str. lujae*, Forel, in Wasmann, Allg. Zeitschr. Ent. Vol. 7 (p. 51), nota, Zambèse.
pl. 1, f. 1 (1902) ♀.
Str. (Trichoscapha) lujae, Santschi, Bull. Soc. Ent. Fr. p. 258 (1913) ♀; Forel,
in Wasmann, Gesellsch.-leben Ameisen, Vol. 1, p. 357, pl. 5, f. 8, 9 (1915) ♀.
69. *Str. maynei*, Forel, Rev. Suisse Zool. Vol. 24, p. 427 (1916) ♀♀♂. Congo.
var. *latiuscula*, Forel, ibidem, Vol. 24, p. 428 (1916) ♀♀. Congo.
70. *Str. rothkirchi*, Wasmann, Entom. Mitt. Berlin, Vol. 7, p. 142, pl. 2, f. 9, Kamerun.
10 (1918) ♀.
71. *Str. serrula*, Santschi, Ann. Soc. Ent. Fr. Vol. 78, p. 390 (1909) ♀ Congo français.
(*Str. lujae* var.).
Str. serrula, Santschi, ibidem, Vol. 79, p. 361 (1910); Bull. Soc. Ent. Fr.
p. 258 (1913) ♀.
72. *Str. simoni*, Emery, Ann. Soc. Ent. Fr. Vol. 63, p. 42, pl. 2, f. 21 (1895) ♀. Transwaal.
Str. (Trichoscapha) simoni, Santschi, Bull. Soc. Ent. Fr. p. 258 (1913) ♀;
Arnold, Ann. S. Afr. Mus. Vol. 14, p. 380 (1917) ♀.
73. *Str. transversa*, Santschi, Bull. Soc. Ent. Fr. p. 258 (1913) ♀ (subg. Natal.
Trichoscapha).
Str. (Tr.) transversa, Santschi, Medd. Göteborg Mus. Zool. Vol. 3, p. 31,
fig. 6 (1914) ♀; Arnold, Ann. S. Afr. Mus. Vol. 14, p. 380 (1917) ♀.

ESPÈCES DE L'ASIE ET DE LA MALAISIE

74. *Str. capitata*, Fred. Smith, Journ. Linn. Soc. Lond. Zool. Vol. 8, p. 77, Nouvelle-Guinée et îles
pl. 4, f. 5 (1864) ♀♀ (*Cephaloxys*). voisines, Engano.
Str. capitata, Mayr, Sitz. ber. Akad. Wiss. Wien, Vol. 53, p. 517 (1866);
Emery, Ann. Mus. Stor. Nat. Genova, Vol. 25, p. 468 (1887) ♀♀♂;
Term. Füzet. Vol. 20, p. 576 (1897) ♀.

75. *Str. dohertyi*, Emery, ibidem, Vol. 20, p. 576 (1897) ♀. Birmanie.
 76. *Str. inezae*, Forel, Mitt. Naturh. Mus. Hamburg, Vol. 22, p. 12 (1905) ♀. Java.
 var. *taipingensis*, Forel, Zool. Jahrb. Syst. Vol. 36, p. 83 (1913) ♀. Malacca.
 77. *Str. japonica*, Ito, Ann. Soc. Ent. Belg. Vol. 58, p. 40 (1914) ♀. Japon : Hondo.

ESPÈCES D'AMÉRIQUE

78. *Str. alberti*, Forel, Trans. Ent. Soc. Lond. p. 380 (1893) ♀ ♀. Cuba, Ile Saint-Vincent.
 Str. alberti, Emery, Bull. Soc. Ent. Ital. Vol. 26, pl. 1, f. 5 (1894) ♀.
 var. *intermedia*, Wheeler, Bull. Ann. Mus. Nat. Hist. Vol. 32, p. 242 (1913) ♀. Dominique.
 var. *nigrescens*, Wheeler, ibidem, Vol. 30, p. 28 (1911) ♀. Jamaïque.
 79. *Str. clypeata*, Roger, Berl. Ent. Zeitschr. Vol. 7, p. 213 (1863) ♀. N. E. des États-Unis.
 Str. clypeata, Mayr, Verh. Zool.-bot. Ges. Wien, Vol. 37, p. 571 (1887) ♀;
 Emery, Bull. Soc. Ent. Ital. Vol. 22, pl. 8, f. 3 (1890) ♀; Zool. Jahrb.
 Syst. Vol. 8, p. 328, pl. 8, f. 21, 22 (1895) ♀ ♀ ♂.
 var. *pinilasis*, Forel, Ann. Soc. Ent. Belg. Vol. 45, p. 339 (1901) ♀. N. E. des États-Unis.
 80. *Str. conspersa*, Emery, Bull. Soc. Ent. Ital. Vol. 37, p. 169, fig. 29 (1905) ♀. Argentine.
 81. *Str. emiliae*, Forel, Ann. Mus. Nat. Hung. Vol. 5, p. 11 (1907) ♀. Paraguay.
 82. *Str. friderici-mülleri*, Forel, Mitt. Schweiz. Ent. Ges. Vol. 7, p. 213, 216 Brésil : Santa Catharina.
 (1886) ♀.
 Str. friderici-mülleri, Mayr, Verh. Zool.-bot. Ges. Wien, Vol. 37, p. 570 (1887);
 Emery, Bull. Soc. Ent. Ital. Vol. 22, pl. 8, f. 1 (1890) ♀.
 83. *Str. margaritae*, Forel, Trans. Ent. Soc. Lond. p. 378 (1893) ♀ ♀ ♂. Ile Saint-Vincent.
 Str. margaritae, Emery, Bull. Soc. Ent. Ital. Vol. 26, pl. 1, f. 6 (1894) ♀.
 84. *Str. ornata*, Mayr, Verh. Zool.-bot. Ges. Wien, Vol. 37, p. 571 (1887) ♀. Washington.
 Str. ornata, Emery, Bull. Soc. Ent. Ital. Vol. 22, pl. 8, f. 2 (1890); Zool.
 Jahrb. Syst. Vol. 8, p. 328, pl. 8, f. 20 (1895) ♀. [Pennsylvanie.
 85. *Str. pergandei*, Emery, ibidem, Vol. 8, p. 326, pl. 8, f. 17, 18 (1895) ♀ ♀ ♂. Maryland, Washington,
 86. *Str. pulchella*, Emery, ibidem, Vol. 8, p. 327, pl. 8, f. 19 (1895) ♀. Washington, Pennsylv.
 87. *Str. rostrata*, Emery, ibidem, Vol. 8, p. 329, pl. 8, f. 23, 24 (1895) ♀ ♀ ♂ Washington.
 (Pl. 7, Fig. 6).
 88. *Str. schulzi*, Emery, Bull. Soc. Ent. Ital. Vol. 26, p. 213, pl. 1, f. 7 (1894) ♀. Brésil : Pará.
 89. *Str. membranifera* subsp. *simillima*, Emery, voir plus haut à la p. 323. Ile Saint-Thomas.

3. SUBGENUS CODIOMYRMEX, WHEELER

Codiomyrmex. Wheeler, Bull. Mus. Comp. Zool. Harvard, Vol. 60, p. 326 (1916).

Caractères. — *Ouvrière* (d'après la description et la figure de Wheeler). — Les côtés de la tête sont à peu près droits et le bord antérieur de l'épistome est avancé en feston demi-circulaire.

Mandibules massives, denticulées régulièrement au bord masticateur (du moins dans la portion qui dépasse l'épistome).

Antennes insérées plus près de la bouche que dans les autres espèces du genre.

Wheeler a établi cette coupe comme genre, mais il me semble qu'elle ne diffère de *Strumigenys* que par des caractères peu importants.

Distribution géographique de l'espèce. — Trinidad.

90. *Str. thaxteri*, Wheeler, Bull. Mus. Comp. Zool. Harvard, Vol. 60, p. 327, fig. 1 (1916) ♀ (*Codiomyrmex thaxteri*). Trinidad.

8. GENUS GLAMYROMYRMEX, WHEELER

Glamyromyrmex. Wheeler, Bull. Mus. Comp. Zool. Harvard, Vol. 59, p. 487 (1915).

Caractères. — *Ouvrière* (d'après Wheeler). — Tête non cordiforme, beaucoup plus longue que large, légèrement échancrée sur les côtés, plus profondément au bord occipital, un peu rétrécie par devant.

Épistome transversal, rétréci par devant, profondément échancré à son bord antérieur.

Mandibules cachées en partie sous l'épistome; l'échancrure de ce dernier laisse à découvert le bord masticateur, armé d'environ 8 dents grêles et aiguës.

Antennes et autres caractères comme *Strumigenys*.

Femelle (d'après Wheeler). — Ailée. Tête plus courte et plus rétrécie par devant que chez l'ouvrière. Ocelles développés.

Du reste comme l'ouvrière.

Mâle (d'après Wheeler). — Épistome échancré au milieu de son bord antérieur.

Dans l'aile antérieure, la nervulation est réduite, et le brachius (d'après la figure) ne se prolonge pas au delà de son anastomose (comme chez les Attini).

Du reste, caractères des *Strumigenys*.

Distribution géographique de l'espèce. — Brésil : Pará.

1. *Gl. beebei*, Wheeler, Bull. Mus. Comp. Zool. Harvard, Vol. 59, p. 488, Brésil : Pará.
fig. 2 (1915) ♀ ♀ ♂.

9. GENUS PENTASTRUMA, FOREL

Pentasturma. Forel, Ent. Mitt. Berlin, Vol. 1, p. 50 (1912).

Caractères. — *Ouvrière* (d'après Forel). — Mandibules comme chez *Strumigenys* (*Cephaloxys membranifera*, Emery, c'est-à-dire ayant le bord masticateur denté.

Antennes de 5 articles; les trois premiers articles du funicule à peu près d'égale longueur; le dernier beaucoup plus long.

Du reste caractères de *Strumigenys*.

Femelle et *mâle* inconnus.

Distribution géographique de l'espèce. — Formose.

1. *P. sauteri*, Forel, Ent. Mitt. Berlin, Vol. 1, p. 51 (1912) ♀. Formose.

10. GENUS EPITRITUS, EMERY

Epitritus. Emery, Bull. Soc. Ent. Ital. Vol. 1, p. 136 (1869).

Caractères. — *Ouvrière* et *femelle*. — Mandibules variables suivant les espèces.

Antennes de 4 articles, massue de 2; le dernier article du funicule de beaucoup le plus long (Pl. 7, Fig. 7).

Du reste caractères de *Strumigenys*.

Mâle. — Ne diffère pas du ♂ de *Strumigenys*.

Type. — *Epitritus argiolus*, Emery.

Distribution géographique des espèces. — Europe méridionale, Afrique orientale, Malaisie, Nouvelle-Guinée, îles Hawaii, Antilles.

1. *E. argiolus*, Emery, Bull. Soc. Ent. Ital. Vol. 1, p. 136, fig. (1869) ♀. France mérid., Italie,
E. argiolus, Emery, Ann. Mus. Stor. Nat. Genova, Vol. 7, p. 473, fig. (1875) ♀;
 Ern. André, Spec. Hym. Europe, Vol. 2, p. 402, pl. 16, f. 23, pl. 25,
 f. 13-17, 20, 21 (1882) ♀ ♀ ♂; Emery, Bull. Soc. Ent. Ital. Vol. 47,
 p. 206, 207, fig. 64 (1917) ♀ ♀ ♂. Corse, Sardaigne, etc.,
 Tunisie, Hongrie.
2. *E. clypeatus*, Szabó, Arch. Zool. Budapest, Vol. 1, N. 7, fig. 1 (1909) ♀. Nouvelle-Guinée.
E. emmae (part.), Emery, Term. Füzet. Vol. 20, p. 581 (1897).
 var. *malesiana*, Forel, Zool. Jahrb. Syst. Vol. 36, p. 83 (1913) ♀ ♀. Sumatra.
3. *E. emmae*, Emery, Bull. Soc. Ent. Ital. Vol. 22, p. 70, pl. 8, f. 6 (1890) ♀. Cuba, îles Saint-Thomas
E. emmae, Wheeler, Bull. Amer. Mus. Nat. Hist. Vol. 24, p. 149, pl. 11, f. 12,
 pl. 12, f. 17 (1908) ♀. et Saint-Vincent.
4. *E. eurycerus*, Emery, Term. Füzet. Vol. 20, p. 581, pl. 14, f. 17 (1897) ♀ Nouvelle-Guinée N. E.
 (Pl. 7, Fig. 7).
5. *E. mandibularis*, Szabó, Arch. Zool. Budapest, Vol. 1, N. 7, fig. 2 (1909) ♀. Afrique or., Natal.
E. mandibularis, Santschi, Medd. Göteborg. Mus. Zool. Vol. 3, p. 34 (1914) ♀;
 Arnold, Ann. S. Afr. Mus. Vol. 14, p. 385 (1917) ♀ ♀.
6. *E. marginatus*, Santschi, Voy. Alluaud & Jeannel, Afr. or. Hym. p. 114, Afrique or. anglaise.
 fig. 21 (1914) ♀ ♀.
7. *E. wheeleri*, Donisthorpe, Ent. Record. Vol. 28, p. 121 (1916) ♀. Honolulu.

II. GENUS BASICEROS, SCHULZ

Basiceros. Schulz, Spolia Hymenopt. p. 156 (1906).

Ceratobasis. Fred. Smith, Journ. Ent. Vol. 1, p. 78 (1861) [nomen praeocc.].

Meranoplus (part.). Fred. Smith, Cat. Hym. Brit. Mus. Vol. 6, p. 195 (1858).

Caractères. — *Ouvrière.* — Taille peu variable.

Tête fort rétrécie en avant, à bord postérieur large, droit ou échancré largement.

Epistome transversal, s'avancant sur les mandibules.

Arêtes frontales très écartées, sinueuses, se repliant latéralement aux yeux; de la sorte, chaque arête frontale contribue à limiter une scrobe inférieure à l'œil et longue comme le scape.

Mandibules portant un lobe masticateur trigone et garni de dents nombreuses, aiguës et serrées.

Antennes de 12 articles; scape coudé près de la base, dilaté après le coude, garni de poils en massue au bord antérieur; funicule terminé par une massue de 2 ou 3 articles, l'article terminal étant de beaucoup le plus long.

Epinotum armé.

Pétiole pédonculé, surmonté d'un nœud arrondi; postpétiole pas large: pas de bord spongieux.

Tégument garni de poils en massue.

Femelle. — Peu plus grande que l'ouvrière et très semblable à elle; ailée.

Mâle. — Epistome avancé sur la bouche.

Arêtes frontales courtes, en oreilles.

Mandibules grandes, s'avancant au delà de l'epistome en forme de disque, à bord latéral arrondi et à bord médial droit, garni de dents nombreuses, aiguës et serrées.

Antennes longues: le 1^{er} article du funicule très court.

Aile antérieure à ptérostigma grand et bien développé; cellule radiale ouverte; cellules cubitales type *Solenopsis*; cellule discoïdale inconstante (Pl. 6, Fig. 9).

Type. — *Meranoplus singularis*, Fred. Smith.

Distribution géographique des espèces. — Amérique méridionale tropicale.

1. *B. convexiceps*, Mayr, Verh. Zool.-bot. Ges. Wien, Vol. 37, p. 581 (1887) ♀ Brésil : Santa Catharina.
[*Ceratobasis*] (Pl. 6, Fig. 9).
2. *B. discigera*, Mayr, ibidem, Vol. 37, p. 581 (1887) ♀ (*Ceratobasis disciger*). Brésil : Santa Catharina.
3. *B. singularis*, Fred. Smith, Cath. Hym. Brit. Mus. Vol. 6, p. 195, pl. 13, Brésil : Amazonas,
f. 6-10 (1858) ♀ ♀ (*Meranoplus*). Guyane.
Ceratobasis singularis, Fred. Smith, Journ. Ent. Vol. 1, p. 78, pl. 4, f. 12, 13
(1860) ♀ ♀.
Basiceros singularis, Wheeler, Bull. Amer. Mus. Nat. Hist. Vol. 35, p. 9 (1916).

12. GENUS RHOPALOTHRIX, MAYR

Rhopalothrix. Mayr, Sitz. ber. Akad. Wiss. Wien, Vol. 61, p. 415 (1870).

Caractères. — *Ouvrière et femelle.* — Antennes de 7 ou 8 articles ; scape coudé et dilaté : massue de 2 articles, dont le dernier beaucoup plus long (Pl. 7, Fig. 9).

Pétiole et postpétiole variables, jamais pourvus de bords spongieux ou membraneux.

Du reste comme *Basiceros*.

Dans quelques espèces, la femelle est bien plus grande que l'ouvrière.

Mâle. — Les exemplaires d'espèces indéterminées, que j'attribue à ce genre, sont presque pareils aux ♂ de *Basiceros* ; ils sont plus petits et ont les antennes moins longues.

Type. — *Rhopalothrix ciliata*, Mayr.

Distribution géographique des espèces. — Amérique centrale et méridionale ; Nouvelle-Guinée, Australie (1).

Se partage en deux sous-genres, d'après le nombre d'articles des antennes des ouvrières et des femelles :

1. SUBGENUS OCTOSTRUMA, FOREL

Rhopalothrix, subgenus **Octostruma**. Forel, Mém. Soc. Ent. Belg. Vol. 19, p. 196 (1912).

Rhopalothrix (part.). Mayr, Verh. Zool.-bot. Ges. Wien, Vol. 37, p. 579 (1887).

Caractères. — *Ouvrière et femelle.* — Mandibules comme chez *Basiceros*.

Antennes de 8 articles.

Type. — *Rhopalothrix petiolata*, Mayr.

Distribution géographique des espèces. — Amérique centrale et méridionale.

1. *Rh. balzani*, Emery, Bull. Soc. Ent. Ital. Vol. 26, p. 217, pl. 1, f. 10 (1894) ♀ ♀. Bolivie.
2. *Rh. batesi*, Emery, ibidem, Vol. 26, p. 218, pl. 1, f. 11 (1894) ♀. Amazonas.
3. *Rh. godmani*, Forel, Biol. Centr.-Amer. Hym. Vol. 3, p. 41, pl. 3, f. 4 (1899) ♀. Panama.
4. *Rh. iheringi*, Emery, Bull. Soc. Ent. Ital. Vol. 19, p. 361 (1887) ♀. Brésil : Rio Grande do Sul.
Rh. iheringi, Emery, in Jhering, Berlin. Ent. Zeitschr. Vol. 39, p. 385, fig.
(1894) ♀.
5. *Rh. lutzii*, Wheeler, Bull. Amer. Mus. Nat. Hist. Vol. 32, p. 241 (1913) ♀ ♀. Dominique.
6. *Rh. petiolata*, Mayr, Verh. Zool.-bot. Ges. Wien, Vol. 37, p. 580 (1887) ♀. Brésil : Santa Catharina,
Rh. petiolata, Emery, Bull. Soc. Ent. Ital. Vol. 26, p. 217 (1894) ♀. Rio Grande do Sul.

(1) Voir la table des espèces d'Amérique : Emery, Bull. Soc. Ent. Ital. Vol. 26, p. 216 (1894).

7. *Rh. rugifera*, Mayr, Verh. Zool.-bot. Ges. Wien, Vol. 37, p. 579 (1887) ♀ Brésil: Santa Catharina.
(*rugifer*).
8. *Rh. simoni*, Emery, Ann. Soc. Ent. Fr. (6), Vol. 10, p. 67 (1890) ♀. Vénézuéla.
var. *wightii*, Wheeler, Bull. Amer. Mus. Nat. Hist. Vol. 24, p. 161, pl. 12, f. 18 Jamaïque.
(1908) ♀.
subsp. *spei*, Forel, Mém. Soc. Ent. Belg. Vol. 19, p. 196 (1912) ♀. Colombie.
9. *Rh. truncata*, Forel, ibidem, Vol. 19, p. 196 (1912) ♀. Rio-Janeiro.

2. SUBGENUS RHOPALOTHRIX (MAYR), FOREL, SENSU STR.

Rhopalothrix, subgenus **Rhopalothrix**. Forel, Mém. Soc. Ent. Belg. Vol. 19, p. 196 (1912).

Caractères. — *Ouvrière* et *femelle*. — Chez le type (*Rh. ciliata* Mayr), les mandibules sont grêles, avec deux dents spiniformes, entre lesquelles (comme me l'écrivait Mayr) il y a deux dents toutes petites; chez les autres, les mandibules sont comme chez *Basiceros*.

Antennes de 7 articles.

Type. — Comme le genre.

Distribution géographique des espèces. — Amérique méridionale tropicale; Nouvelle-Guinée, Australie.

ESPÈCES D'AMÉRIQUE

10. *Rh. bolau*i, Mayr, Sitz.ber. Akad. Wiss. Wien, Vol. 61, p. 415, nota (1870) ♀. Surinam.
11. *Rh. ciliata*, Mayr, ibidem, Vol. 61, p. 415 (1870) ♀. Colombie.

ESPÈCES DE LA NOUVELLE-GUINÉE ET DE L'AUSTRALIE

12. *Rh. biro*i, Szabó, Ann. Mus. Nat. Hung. Vol. 8, p. 365, fig. 2 (1910) ♀. Nouvelle-Guinée N. E.
13. *Rh. brevicornis*, Emery, Term. Füzet. Vol. 20, p. 572, pl. 14, f. 19 (1897) ♀. Nouvelle-Guinée N. E.
Rh. brevicornis, Szabó, Ann. Mus. Nat. Hung. Vol. 8, p. 367 (1910) ♀.
14. *Rh. emeryi*, Forel, Zool. Jahrb. Suppl. 15, Vol. 1, p. 58 (1912) ♀. Australie.
15. *Rh. mixta*, Szabó, Ann. Mus. Nat. Hung. Vol. 8, p. 366, fig. 4 (1910) ♀. Nouvelle-Guinée N. E.
16. *Rh. procera*, Emery, Term. Füzet. Vol. 20, p. 572, pl. 14, f. 18 (1897) ♀ ♀ Nouvelle-Guinée N. E.
(Pl. 7, Fig. 9).
var. *ballionii*, Forel, Ann. Soc. Ent. Belg. Vol. 48, p. 175 (1904) ♀. Ile Morty.
17. *Rh. punctata*, Szabó, Ann. Mus. Nat. Hung. Vol. 8, p. 366, fig. 3 (1910). Nouvelle-Guinée N. E.

13. GENUS EPOPOSTRUMA, FOREL

Strumigenys, subgenus **Epopostruma**. Ann. Soc. Ent. Belg. Vol. 39, p. 422 (1895).

Epopostruma. Emery, Term. Füzet. Vol. 20, p. 573 (1897).

Caractères. — *Ouvrière*. — Scrobe et position des yeux comme dans les deux genres précédents (Pl. 7, Fig. 8).

Mandibules très différentes de forme selon les espèces; chez *E. quadrispinosa* Forel, elles ont une dent basale, correspondant à celle d'*Orectognathus*.

Antennes de 6 articles, construites à peu près comme chez *Strumigenys*, mais avec le pénultième article beaucoup moins grand.

Corselet sans sutures dorsales; épinothum armé.

Nœuds du pétiole et postpétiole avec ou sans bord membraneux.

Du reste comme *Basiceros*.

Femelle et mâle inconnus.

Type. — *Epopostruma quadrispinosa*, Forel.

Distribution géographique des espèces. — Australie orientale, Tasmanie, Nouvelle-Guinée.

1. *E. alinodis*, Forel, Bull. Soc. Vaud. Sc. Nat. Vol. 49, p. 179, pl. 2, f. 1, 2 (1913) ♀. Tasmanie.
2. *E. foliacea*, Emery, Term. Füzet. Vol. 20, p. 573, pl. 15, f. 20, 21 (1897) ♀ Nouvelle-Guinée N. E.
(Pl. 7, Fig. 8).
E. foliacea, Forel, Bull. Soc. Vaud. Sc. Nat. Vol. 49, p. 181, pl. 2, f. 5, 6 (1913) ♀.
3. *E. froggatti*, Forel, ibidem, Vol. 49, p. 177, pl. 2, f. 3, 4 (1913) ♀. Tasmanie.
4. *E. quadrispinosa*, Forel, Ann. Soc. Ent. Belg. Vol. 39, p. 422 (1895) ♀ Queensland.
(*Strumigenys*, subg. *E.*).
subsp. *ferruginea*, Forel, Rev. Suisse Zool. Vol. 18, p. 51 (1910) ♀. N. S. Wales.
5. *E. turneri*, Forel, Ann. Soc. Ent. Belg. Vol. 39, p. 424 (1895) ♀ (*Strumigenys*, subg. *E.*). Queensland.

21. TRIBUS ATTINI (FRED. SMITH), FOREL EMEND.

Attidae (part.). Fred. Smith, Cat. Hym. Brit. Mus. Vol. 6, p. 161 (1858).

Attidae + Cryptoceridae (part.). Emery, Bull. Soc. Ent. Ital. Vol. 9, p. 72 (1877).

Attini. Forel, Mitt. Schweiz. Ent. Ges. Vol. 8, p. 344 (1892); Sharp, Cambr. Nat. Hist. Vol. 6, p. 165 (1899).

Attii. Forel, Ann. Soc. Ent. Belg. Vol. 37, p. 163 (1893).

Attii (part.). Emery, Zool. Jahrb. Syst. Vol. 8, p. 770 (1895).

Dacetonini (part.) + **Attinae**. Ashmead, The Canad. Ent. p. 383 (1905).

Mycetomyrmicinae. Forel, Bull. Soc. Vaud. Sc. Nat. Vol. 51, p. 232 (1917).

Caractères. — *Ouvrière* (et *soldat*). — Tête parfois cordiforme, particulièrement dans les grands exemplaires (*Atta*, *Acromyrmex*), ordinairement sur les joues, une carène limitant latéralement la fosse antennaire; cette carène s'unit souvent en arrière avec la continuation de l'arête frontale, circonscrivant ainsi une scrobe plus ou moins prononcée.

Arêtes frontales très variables.

Mandibules à bord masticateur long, oblique, denté, capables de se croiser.

Antennes de 11 articles, excepté *Proatta*, où elles ont 12 articles, ordinairement sans massue bien accusée, ou à article terminal prédominant.

Point d'ocelles, excepté dans les exemplaires maxima d'*Atta*.

La tête et surtout le corselet sont généralement armés de pointes ou d'épines, disposées par paires d'une façon régulière. Sur le dos du corselet, je note (par exemple dans le genre *Mycocepurus*) une rangée transversale, composée ordinairement de deux paires, sur le pronotum; quatre paires sur le mésonotum; une paire sur la face basale de l'épinotum, sans compter les épines ordinaires (Pl. 7, Fig. 11b). Dans certains genres et espèces, une partie ou la totalité de ces pointes manquent ou sont peu apparentes.

Eperons des tibias moyens et postérieurs nuls; tarses antérieurs dilatés, avec leurs articles, excepté le 1^{er}, très courts (*Proatta* fait exception).

Aiguillon très petit.

Tégument mat, à peu d'exceptions près.

Femelle. — Toujours ailée. Ocelles développées.

Tête, mandibules et antennes comme chez l'ouvrière.

Ailes comme le mâle.

Mâle. — Tête relativement petite; carène longitudinale des joues à peu près comme chez l'ouvrière.

Mandibules trigones, allongées, généralement dentées.

Antennes de 13 articles (de 12 chez *Sericomyrmex* et chez quelques *Cyphomyrmex*); scape court; rarement une massue différenciée.

Ordinairement des sillons de Mayr sur le mésonotum; quelquefois ils sont masqués par d'autres structures (*Myrmicocrypta*, *Apterostigma*).

La dernière nervure basale (brachius) des ailes antérieures et postérieures ne se continue ordinairement pas, après l'anastomose qui l'unit à la pénultième, mais se réunit en anse avec celle-ci (excepté *Myrmicocrypta* et quelques *Cyphomyrmex*); ptérostigma très petit ou nul, excepté chez *Proatta*; cellule radiale fermée; une seule cubitale fermée; cellule discoïdale nulle (Pl. 7, Fig. 12, 16e).

Éthologie. — Les Attini, du moins ceux d'Amérique, cultivent des champignons et paraissent se nourrir exclusivement des produits de leur culture; ces Fourmis sont tellement adaptées à leur régime spécial, qu'elles ne mangent que l'espèce de champignon qu'elles cultivent; cependant M. Wheeler a vu des ouvrières de *Cyphomyrmex rimosus* manger avec avidité des larves blessées de leur espèce, mais elles ne touchaient pas à d'autres insectes. Les champignons végètent sur des masses spongieuses, contenues dans des cavités plus ou moins profondes de la fourmilière. Ces « jardins à champignons » sont faits de différentes substances, selon le genre ou l'espèce de la Fourmi. Les Fourmis cultivent sur ce terrain un mycélium particulier, auquel elles font produire, en coupant les hyphes ou par quelque autre moyen, des corpuscules nutritifs renflés, que M. Möller a comparé à des choux-raves (kohlrabi) et que M. Wheeler a nommé « gongylidies ». Lorsqu'une partie du sol du jardin a été épuisée par le mycélium, les Fourmis l'enlèvent et le remplacent par d'autres matériaux, qui sont destinés à être bientôt envahis par les filaments fongueux.

Il y a certainement plusieurs espèces et même plusieurs genres de champignons cultivés par les Attini et chaque espèce de ces Fourmis a soin d'entretenir la pureté de sa culture. La femelle d'*Atta*, d'après les belles observations de MM. von Jhering et Goeldi, en s'envolant, emporte dans sa poche pharyngienne un échantillon du mycélium de la fourmilière maternelle, qu'elle s'empressera de cultiver, dans le nid qu'elle fondera toute seule, en le nourrissant d'une partie de ses propres œufs écrasés et en le fumant de ses excréments (1).

Distribution géographique et phylogénie. — Les Attini, avec les antennes de 11 articles, sont tous habitants du Nouveau-Monde. Le genre *Proatta*, tout récemment découvert à Sumatra, montre, d'après M. Forel, l'origine extra-américaine du groupe; son caractère primitif est prouvé par ses antennes de 12 articles et par ses tarses antérieurs non dilatés. Mais on pourrait aussi supposer que *Proatta* est un émigrant néotropical dans la faune malaisienne, et que, s'il ne se trouve pas en Amérique, c'est qu'il a succombé dans la lutte contre des formes plus perfectionnées du même groupe.

(1) Sur l'éthologie des Attini, en général, voyez : A. Möller, « Die Pilzgärten einiger Südamerikanischer Ameisen », Jena, 1893 (*Schimper's Botanische Mittheilungen aus den Tropen*, Heft 6); H. v. Jhering, « Die Ameisen von Rio Grande do Sul : Die Blattschneider », *Berl. Ent. Zeitschr.*, Vol. 39, p. 340-364 (1894); W. M. Wheeler, « The fungus-growing Ants of N. America », *Bull. Amer. Mus. Nat. Hist.*, Vol. 23, Art. 31, p. 669-807 (1907) : bibliographie très complète du sujet; le même, *Ants*, p. 318-338. New York (1910); Forel, *Biol. Centr.-Amer. Hym.*, Vol. 3, p. 30-41 (1899); J. Huber, « Ueber die Koloniegründung bei *Atta sexdens* », *Biol. Centr.*, Vol. 25, p. 606-619 (1905); les travaux de Bruch et de Gallardo publiés récemment dans les périodiques scientifiques de l'Argentine C. Spegazzini, « Descripcion de hongos mirmecofilos », *Rev. Mus. La Plata*, Vol. 26, p. 166-174, fig. 1-4 (1921). — Voir plus loin au genre *Atta*.

M. Forel pense que les Attini dérivent des Dacetini; je suis tout à fait de son avis. *Stegomyrmex* et *Proatta* relient les Dacetini à scrobes placées au-dessus des yeux à *Cyphomyrmex*, c'est-à-dire aux Attini.

Cyphomyrmex, avec ses sous-genres, *Acromyrmex* et *Atta* représentent la souche principale des Attini.

Sericomyrmex est un genre aberrant, qui s'est embranché vraisemblablement de *Cyphomyrmex*.

Mycocepurus, *Myrmicocrypta* et *Apterostigma* sont une autre lignée, peut-être plus primitive, qui me paraît avoir eu une origine indépendante de *Cyphomyrmex*.

Dernièrement (1917), M. Forel a élevé les Attini au rang de section, sous le nom de *Mycetomyrmicinae*, et les a partagés en deux tribus : Proattini et Attini. Pour les raisons données dans l'introduction au présent ouvrage, je ne partage pas cette opinion. Cependant j'ai adopté la division en deux groupes, proposée par Forel, mais seulement à titre de sous-tribus.

TABLE DES SOUS-TRIBUS ET DES GENRES DES ATTINI

Ouvrières et Femelles.

A. Antennes de 12 articles; tarsi antérieurs non dilatés (Pl. 7, Fig. 10).	
1. Subtribus, Proattini	1. Genus PROATTA, Forel.
AA. Antennes de 11 articles; tarsi antérieurs dilatés (Pl. 7, Fig. 11).	
2. Subtribus, Attini	1
1. Arêtes frontales grandes, demi-circulaires, l'épistome n'étant presque pas prolongé entre elles; pas de scrobe; tête petite, arrondie en arrière, ordinairement prolongée en un cou; corselet inerme.	4. Genus APTEROSTIGMA, Mayr.
— Arêtes frontales n'étant pas demi-circulaires; tête autrement con-	
formée	2
2. Partie postérieure de l'épistome étroite, située au fond d'un sillon compris entre les arêtes frontales qui sont très rapprochées; yeux placés généralement en arrière du milieu des côtés de la tête	3
— Arêtes frontales plus écartées; partie postérieure de l'épistome comprise entre les arêtes pas profondément enfoncée; yeux placés généralement en avant du milieu des côtés de la tête.	4
3. Pas de poils squameux.	2. Genus MYCOCEPURUS, Forel.
— Des poils dilatés, crochus ou squameux	3. Genus MYRMICOCRYPTA, F. Smith.
4. Corps trapu, tête large; tégument velu, couvert de poils plus ou moins fins	5. Genus SERICOMYRMEX, Mayr.
— Tégument offrant d'autres caractères; quelquefois dans le genre <i>Atta</i> , la tête et le corselet sont en partie densément couverts de poils.	5
5. Pas de dimorphisme des ouvrières, taille peu variable; taille des femelles au plus de 6 millimètres; tégument mat	6. Genus CYPHOMYRMEX, Mayr.
— Dimorphisme marqué, ou du moins taille des ouvrières très variable; taille des femelles 7 à 8 millimètres; tégument généralement mat	6
— Ouvrière inconnue; longueur de la femelle : 6 à 6.5 millimètres; tégument luisant	7. Genus PSEUDOATTA, Gallardo.

6. *Au moins trois paires d'épines dorsales sur le promésonotum chez l'ouvrière; une paire d'épines dorsales au pronotum chez la femelle* 8. Genus ACROMYRMEX, Mayr.
 — *Deux paires d'épines dorsales sur le promésonotum chez l'ouvrière; pas d'épines dorsales au pronotum chez la femelle* 9. Genus ATTA, Fabricius.

TABLE DES GENRES DES ATTINI

Mâles.

- A. *Épinotum avec une paire de dents et une dent impaire; aile antérieure à ptérostigma pas très étroit; antennes de 13 articles.*
 1. *Subtribus, Proattini* 1. Genus PROATTA, Forel.
 AA. *Épinotum sans dent impaire; aile antérieure à ptérostigma très étroit.*
 2. *Subtribus, Attini* 1
 1. *Premier article du funicule beaucoup plus court que le deuxième* 2
 — *Premier article du funicule au moins aussi gros et à peu près aussi long que le deuxième.* 4
 2. *Corps hérissé de longs poils; ptérostigma nul* 4. Genus APTEROSTIGMA, Mayr.
 — *Corps non hérissé de poils* 3
 3. *Mésonotum creusé sur toute sa longueur d'un sillon entre deux crêtes longitudinales, portant des appendices au voisinage de l'articulation de l'aile* 3. Genus MYRMICOCRYPTA, F. Smith.
 — *Mésonotum n'offrant pas ces structures* 2. Genus MYCOCEPURUS, Forel.
 4. *Antennes de 12 articles, funicule terminé par une massue très distincte; poils longs et fins, pas courbes ni crochus* 5. Genus SERICOMYRMEX, Mayr.
 — *Antennes de 13 articles (exceptionnellement de 12; dans ce cas, pas de massue distincte)* 5
 — *Antennes de 11 articles* 7. Genus PSEUDOATTA, Gallardo.
 5. *Cellule radiale très étroite, au moins six fois aussi longue que large; pas de sillons de Mayr; taille grande, 12-17 millim.* 9. Genus ATTA, Fabricius.
 — *Cellule radiale au plus trois fois aussi longue que large; mésonotum marqué de sillons de Mayr; taille beaucoup moins grande* 6
 6. *Taille de six millimètres au moins* 8. Genus ACROMYRMEX, Mayr.
 — *Taille de cinq millimètres au plus* 6. Genus CYPHOMYRMEX, Mayr.

I. SUBTRIBUS PROATTINI, FOREL

Proattini. Forel, Bull. Soc. Vaud. Sc. Nat. Vol. 51, p. 232 (1917).

Un seul genre.

I. GENUS PROATTA, FOREL

Proatta. Forel, Rev. Suisse Zool. Vol. 20, p. 768 (1912).**Caractères.** — *Ouvrière.* — Monomorphe.

Épistome ayant une partie médiane avancée et élevée, comprise entre deux arêtes, la portion qui s'insinue entre les arêtes frontales est fort longue; pas d'aire frontale distincte.

Arêtes frontales rapprochées, prolongées jusqu'à l'occiput; une carène irrégulière et peu élevée à chaque joue, en dedans de l'œil.

Mandibules étroites, dentées.

Antennes de 12 articles, à massue de 3 articles, de longueur croissante; le dernier est plus long que les deux précédents ensemble; les deux premiers articles du funicule à peu près d'égale longueur.

Le derrière de la tête et le dessus du corselet sont armés de pointes ou d'épines mousses, à peu près comme *Mycocepurus*; on en compte deux paires au pronotum et deux au mésonotum, la paire postérieure est fusionnée en une épine bifurquée; sur l'épinotum on remarque, outre la paire d'épines ordinaire, une épine impaire.

Tarses antérieurs non dilatés (Pl. 7, Fig. 10).

Pétiole pédonculé; postpétiole plus large, impressionné en dessus.

Femelle inconnue.

Mâle (d'après Forel, en partie in litt.). — Très semblable à l'ouvrière; toutes les épines sont transformées en dents plus ou moins mousses.

Épistome, arêtes frontales, carènes des joues comme chez l'ouvrière.

Antennes de 13 articles; scape dépassant de beaucoup le bord postérieur de la tête; 1^{er} et 2^{me} articles du funicule à peu près de même longueur.

Des sillons de Mayr au mésonotum; scutellum tronqué derrière, presque bidenté; une paire de dents à l'épinotum et une dent impaire comme chez l'ouvrière.

Aile antérieure à ptérostigma bien moins étroit que dans les autres genres; la nervulation est du reste comme chez *Cyphomyrmex*.

Éthologie. — Cette Fourmi a été tamisée d'un nid de Termites en carton terreux; ces Termites ne cultivaient pas de champignons.

Distribution géographique de l'espèce. — Sumatra, Singapore.

1. *Pr. butteli*, Forel, Rev. Suisse Zool. Vol. 20, p. 769 (1912) ♀ ♂ (Pl. 7, Fig. 10). Sumatra, Singapore.

Pr. butteli, Forel, Zool. Jahrb. Syst. Vol. 36, p. 86, fig. X, Y, Z (1913) ♀ ♂.

2. SUBTRIBUS ATTINI, FOREL

Attini. Forel, Bull. Soc. Vaud. Sc. Nat. Vol. 51, p. 232 (1917).

Caractères. — *Ouvrières et femelles.* — Antennes de 11 articles.

Tarses antérieurs plus ou moins dilatés (Pl. 7, Fig. 11).

Mâles. — Épinotum sans dent impaire.

Ptérostigma très étroit ou nul.

2. GENUS MYCOCEPURUS, FOREL

Atta, subgenus **Mycocepurus**. Forel, Trans. Ent. Soc. Lond. p. 369 (1893).

Mycocepurus. Emery, Ann. Soc. Ent. Belg. Vol. 57, p. 251 (1913).

Caractères. — *Ouvrière.* — Monomorphe, variant très peu de taille (Pl. 7, Fig. 11 b).

Épistome enfoncé peu longuement, mais étroitement et profondément, entre les arêtes frontales, pourvu en sa partie médiane de deux carènes qui divergent fortement et ensuite se dirigent parallèlement au bord antérieur.

Arêtes frontales fort rapprochées, ayant un lobe relevé très court, limitant un enfoncement profond, au fond duquel est le prolongement postérieur de l'épistome; les arêtes frontales se prolongent en une carène très mince, qui se continue en un pli oblique, aboutissant aux angles postérieurs de la tête. La carène des joues est peu apparente et tend à l'angle postérieur de la tête, où elle converge avec le pli mentionné précédemment.

Antennes de 11 articles; massue mal définie de 3.

Yeux au milieu des côtés de la tête ou un peu en arrière.

Corselet (voir p. 330) et pétiole épineux.

Tarses antérieurs dilatés.

Système pileux consistant en poils courts et minces, dressés ou courbés.

Femelle (d'après Forel). — Assez pareille à l'ouvrière.

Scutellum bidenté.

Mâle. — Épistome à bord antérieur arrondi, engagé entre les arêtes frontales en angle obtus; celles-ci courtes et arrondies, non prolongées par des plis.

Mandibules étroites, sans dents ou avec des vestiges de dents.

Antennes de 13 articles, funicule fort long, 1^{er} article du funicule très court, les suivants longs, ne grossissant pas vers l'extrémité.

Pronotum découvert, avec deux dents de chaque côté; mésonotum avec sillons de Mayr; scutellum bidenté; épinothum armé de dents.

Cette description est faite sur *M. goeldii* Forel, le seul ♂ connu, dont l'espèce soit déterminée. Dans deux ♂ d'espèces indéterminées, que je crois appartenir à ce genre, les dents du pronotum varient; il y a aussi, chez ces ♂, des différences considérables dans la nervulation des ailes, notamment dans la forme de la cellule radiale et dans le développement du ptérostigma.

Éthologie. — M. Wheeler (1) a observé le nid de *M. smithi*, Forel; cette Fourmi cultive un champignon ressemblant à celui de *Cyphomyrmex rimosus*, Spin.

Type. — *Mycocepurus smithi* Forel.

Distribution géographique des espèces. — Antilles, Mexique, Brésil.

1. *M. goeldii*, Forel, Trans. Ent. Soc. Lond. p. 370, nota (1893) ♀ (*Atta* subg. *M.*). Brésil : S. Paulo.

Atta (*M.*) *goeldii*, Forel, Verh. Zool.-bot. Ges. Wien, Vol. 58, p. 353 (1908) ♀ ♂.

var. *schuppi*, Forel, Mitt. Schweiz. Ent. Ges. Vol. 10, p. 301 (1901) ♀.

Porto Allegre.

2. *M. obsoletus*, Emery, Ann. Soc. Ent. Belg. Vol. 57, p. 252, fig. 1 (1913) ♀. Patá.

3. *M. smithi*, Forel, Trans. Ent. Soc. Lond. p. 370 (1894) ♀ (*Atta* subg. *M.*) Antilles.

(Pl. 7, Fig. II. 11b).

M. smithi, Wheeler, Bull. Ann. Mus. Nat. Hist. Vol. 23, p. 717, pl. 49, f. 15,

16 (1907) ♀.

var. *borinquensis*, Wheeler, ibidem, Vol. 23, p. 718 (1907) ♀.

Porto Rico.

var. *eucarnitae*, Forel, Bull. Soc. Vaud. Sc. Nat. Vol. 49, p. 235 (1913) ♀.

Cuba.

var. *tolteca*, Wheeler, Bull. Ann. Mus. Nat. Hist. Vol. 23, p. 718 (1907) ♀.

Mexique.

3. GENUS MYRMICOCRYPTA, FRED. SMITH

Myrmicocrypta. Fred. Smith, Journ. Ent. Vol. 1, p. 74 (1860) ♀; Emery, Bull. Soc. Ent. Ital. Vol. 26, p. 234 (1894) ♀ ♀ ♂.

(1) Wheeler, *The tungus-grown Ants of N. America*, p. 773 (1907).

Glyptomyrmex. Forel, Bull. Soc. Vaud. Sc. Nat. (2), Vol. 20, p. 365 (1884) ♂.

Apterostigma (part.). Mayr, Ver. Zool.-bot. Ges. Wien, Vol. 37, p. 554 (1887) ♀.

Caractères. — *Ouvrière.* — Monomorphe.

Ressemble beaucoup, à tous égards, à *Mycocepurus*, surtout par la forme de l'épistome et ses rapports avec les arêtes frontales.

Mêmes reliefs de la tête, même distribution d'épines sur le corselet; seulement ces épines, sauf la paire principale de l'épinotum, sont beaucoup plus courtes, mousses et plus ou moins tuberculeuses.

Tarses antérieurs dilatés.

Les poils sont très courbés et plus ou moins dilatés vers l'extrémité en forme d'écaille.

Femelle. — Pareille à l'ouvrière, sauf les différences habituelles dans les femelles ailées.

Scutellum bidenté.

Les ailes de toutes les femelles sont brunes, avec une petite tache incolore près de l'extrémité, qui manque aux ♂.

Mâle. — Arêtes frontales se continuant par une paire de plis qui embrassent les ocelles.

Antennes de 13 articles, faites comme chez *Mycocepurus*.

Le corselet offre des appendices particuliers : le pronotum est découvert et a de chaque côté une ou deux dents, comme chez *Mycocepurus*; le mésonotum présente, sur toute sa longueur, deux plis longitudinaux relevés, qui limitent un sillon médian, large et profond; en outre, il est marginé d'un pli qui, immédiatement au-devant de l'aile antérieure, s'élève en lobe anguleux; un autre lobe, également pair, se trouve sur le paraptère, entre les ailes antérieure et postérieure. Enfin l'écusson, qui est fourchu, et les épines de l'épinotum, qui sont ordinairement longues et grêles, complètent les appendices du corselet (**Pl. 7, Fig. 15**).

Pétiole long, en massue; postpétiole large.

Poils très courts, peu abondants.

Dans l'aile antérieure, le ptérostigma n'est presque pas reconnaissable; la cellule radiale est courte et se prolonge en un appendice plus ou moins distinct. Les ailes sont brunes, la cellule radiale et ses environs plus foncés.

Type. — *Myrmicocrypta squamosa* Fred. Smith.

Distribution géographique des espèces. — Mexique, Amérique centrale et méridionale, jusqu'au Paraguay, et à Santa Catharina.

1. *M. collaris*, Emery, Ann. Soc. Ent. Belg. Vol. 57, p. 252, fig. 2 b, 3 b (1913) ♀. Pérou.
2. *M. corniculata*, Emery, ibidem, Vol. 57, p. 253, fig. 2 c (1913) ♀. Pérou.
3. *M. dilacerata*, Forel, Bull. Soc. Vaud. Sc. Nat. Vol. 20, p. 365 (1884) ♂ Mexique.
(*Glyptomyrmex*).
M. dilacerata, Forel, Biol. Centr.-Amer. Hym. Vol. 3, pl. 3, f. 1 (1899) ♂.
subsp. *cornuta*, Forel, ibidem, p. 38 (1899) ♂. Mexique.
4. *M. foreli*, Mann, Bull. Mus. Comp. Zool. Harvard, Vol. 60, p. 457, pl. 4, f. 32-34 (1916) ♀ ♀. Brésil :
Madeira-Mamoré.
5. *M. godmani*, Forel, Biol. Centr.-Amer. Hym. Vol. 3, p. 39 (1899) ♂. Nicaragua.
6. *M. rudis capus*, Emery, Ann. Soc. Ent. Belg. Vol. 57, p. 252, fig. 2 d, 3 c, 4 (1913) ♀. Bolivie.
7. *M. squamosa*, Fred. Smith, Journ. Ent. Vol. 1, p. 74, pl. 4, f. 14-17 (1860) ♀. Brésil : S. Paulo.
M. squamosa, Forel, Deutsche Ent. Zeitschr. p. 295 (1911) ♀.
var. *uncinata*, Mayr, Verh. Zool.-bot. Ges. Wien, Vol. 37, p. 554 (1887) ♀ Santa Catharina, Paraguay.
(*Apterostigma uncinatum*).
Glyptomyrmex uncinatus, Emery, Bull. Soc. Ent. Ital. Vol. 22, p. 70 (1890) ♀ ♀ ♂.
M. squamosa var. *uncinata*, Forel, Deutsche Ent. Zeitschr. p. 296 (1911) ♀;
Emery, Ann. Soc. Ent. Belg. Vol. 57, p. 252 nota, fig. 2 a, 3 a (1913) ♀.
M. squamosa, Emery, Bull. Soc. Ent. Ital. Vol. 26, p. 224 (1894).

8. *M. subnitida*, Forel, Biol. Centr.-Amer. Hym. Vol. 3, p. 39 (1899) ♂. Panama.
 9. *M. triangulata*, Forel, Mém. Soc. Ent. Belg. Vol. 19, p. 190 (1912) Guatémala.
 (Pl. 7, Fig. 15).

M. triangulata, Emery, Ann. Soc. Ent. Belg. Vol. 57, p. 254, fig. 5 a (1913) ♂.
 var. *peruviana*, Emery, ibidem, Vol. 57, p. 254, fig. 5 b (1913) ♂. Pérou.

4. GENUS APTEROSTIGMA, MAYR

Apterostigma. Mayr, Novara Reise, Formic. p. 25, 111 (1865) ♀ ♂; Verh. Zool.-bot. Ges. Wien, Vol. 37, p. 554 (1887) ♀.

Caractères. — *Ouvrière.* — Monomorphe.

Tête arrondie derrière, pourvue d'un cou plus ou moins prononcé, sans la moindre épine.

Epistome sans carènes, insinué en coin très court au milieu de la partie antérieure des arêtes frontales.

Celles-ci se dilatent chacune en un lobe presque horizontal; les deux arêtes sont séparées par un sillon médian; elles se prolongent ensuite chacune en un pli plus ou moins étendu, qui diverge vers l'œil et limite la fosse antennaire. Carène de la joue arrivant à l'œil.

Mandibules longues, garnies d'un grand nombre de dents à peu près égales.

Antennes de 11 articles; scape dépassant le bord postérieur de la tête; funicule sans massue, à article terminal prédominant, ou à massue indéterminée de 2 ou 3 articles.

Corselet tout à fait inerme, ou tout au plus avec des tubercules épinotaux; le mésonotum est étranglé.

Tarses antérieurs dilatés.

Pétiole en massue et postpétiole inermes.

Tégument semé de petits tubercules, vêtu densément de poils fins, plus ou moins longs.

Femelle. — Pareille à l'ouvrière, sauf les différences habituelles.

Scutellum bidenté.

Mâle. — Très semblable à *Myrmicocrypta* pour tous les caractères de forme.

Les arêtes frontales ne se prolongent pas au delà de l'ocelle impair.

Pas de dents au pronotum; les appendices du corselet sont plus faibles que chez *Myrmicocrypta*, les crêtes du mésonotum sont beaucoup moins élevées, même rudimentaires dans la plupart des espèces; les épines de l'épinotum sont réduites à des dents.

Aile antérieure comme chez *Myrmicocrypta* (Pl. 7, Fig. 12).

Tégument et poils comme chez l'ouvrière.

Éthologie. — Les *Apterostigma* font leurs nids dans les troncs pourris. Les jardins à champignons sont suspendus au plafond des chambres et sont entourés d'une chemise de mycélium; le matériel, sur lequel ces fourmis cultivent ordinairement leur champignon, est le bois pourri ou les excréments d'insectes hachés menu; jamais des feuilles vertes (1).

Type. — *Apterostigma pilosum*, Mayr.

Distribution géographique des espèces. — Mexique, Amérique centrale et méridionale, jusqu'à Rio-Grande do Sul (2).

(1) Möller, *Die Pilzgärten einiger Südamer. Ameisen*, etc., p. 87-102 (1894).

(2) Voir la table des espèces; Wheeler, *Psyche*, Vol. 18, p. 207-208 (1911).

1. *A. branneri*, Mann, Bull. Mus. Comp. Zool. Harvard, Vol. 60, p. 456, pl. 4, f. 37 (1916) ♀ ♀ ♂. Brésil : Rio Madeira.
2. *A. calverti*, Wheeler, Psyche, Vol. 18, p. 206 (1911) ♀. Costa-Rica.
3. *A. collare*, Emery, Bull. Soc. Ent. Ital. Vol. 28, p. 99 (1896) ♀ ♀. Costa-Rica.
4. *A. mayri*, Forel, Ann. Soc. Ent. Belg. Vol. 37, p. 604 (1893) ♀. Trinidad.
var. *discrepans*, Forel, Mém. Soc. Ent. Belg. Vol. 19, p. 190 (1912) ♀ 2 ♂.
5. *A. moelleri*, Forel, Mitt. Schweiz. Ent. Ges. Vol. 8, p. 348 (1892) ♀ ♀. Brésil : Santa Catharina.
6. *A. pilosum*, Mayr, Novara Reise, Formicid. p. 113, pl. 4, f. 35 (1865) ♀ ♂. Brésil.
(Pl. 7, Fig. 12).
A. pilosum, Mayr, Verh. Zool.-bot. Ges. Wien, Vol. 37, p. 554 (1887) ♀ ;
Wheeler, Bull. Am. Mus. Nat. Hist. Vol. 23, pl. 50, f. 20 (1907) ♀.
7. *A. robustum*, Emery, Bull. Soc. Ent. Ital. Vol. 28, p. 98, pl. 1, f. 17 (1896) ♀. Costa-Rica.
8. *A. scutellare*, Forel, Bull. Soc. Vaud. Sc. Nat. Vol. 20, p. 364 (1884) ♂ Mexique.
(*pilosum* st.).
A. scutellare, Emery, in Dalla Torre, Cat. Hym. Vol. 7, p. 149 (1893).
9. *A. steigeri*, Santschi, Bull. Soc. Ent. Fr. p. 52, fig. 1-3 (1911) ♀. Buenos Aires.
A. steigeri, Santschi, Rev. Suisse Zool. Vol. 20, p. 529 (1912) ♀.
10. *A. urichi*, Forel, Ann. Soc. Ent. Belg. Vol. 37, p. 603 (1893) ♀. Trinidad.
11. *A. wasmanni*, Forel, Mitt. Schweiz. Ent. Ges. Vol. 8, p. 345 (1892) ♀ ♂. Brésil : Santa Catharina.
A. wasmanni, Ann. Soc. Ent. Belg. Vol. 37, p. 605 (1893) ♀.

5. GENUS SERICOMYRMEX, MAYR

Sericomyrmex. Mayr, Novara Reise, Formic. p. 83 (1865) ♀ ; Forel, Bull. Soc. Vaud. Sc. Nat. (2), Vol. 20, p. 363 (1884) ♀ ; Ann. Soc. Ent. Belg. Vol. 49, p. 184 (1905) ♂.

Caractères. — *Ouvrière.* — Monomorphe ; corps trapu sans épines.

Tête cordiforme, échancrée derrière.

Epistome très court ; carènes comme *Cyphomyrmex*.

Arêtes frontales écartées et dilatées en un lobe plat, large, se prolongeant par un pli plus ou moins étendu, dirigé vers l'angle postérieur de la tête, qu'il n'atteint ordinairement pas ; carène des joues bien accusée.

Mandibules robustes.

Antennes de 11 articles, courtes, le scape n'atteignant pas le bord occipital, funicule à massue plus ou moins bien marquée de 3 articles.

Yeux placés en avant.

Corselet large ; pronotum avec épaule mousse et pointe inférieure ; mésonotum dominant le pronotum par une paire de bosses pointues, suivies d'une paire de saillies beaucoup plus basses et plus ou moins arrondies ; épinothum à deux dents mousses.

Tarses antérieurs dilatés.

Pétiole court.

Tout le corps et les membres sont densément revêtus de pubescence courte ; par dessus cette pubescence, il y a généralement des poils simples.

Femelle. — Corselet haut et court, arrondi ; scutellum échancré. Du reste très semblable à l'ouvrière.

Mâle. — Arêtes frontales n'atteignant pas le niveau de l'ocelle impair.

Mandibules étroites dentées.

Antennes de 12 articles ; scape plus long que les cinq premiers articles du funicule ; le 1^{er} article de celui-ci plus long et plus gros que le suivant ; les trois ou quatre derniers articles plus longs et plus gros que les autres, constituant une massue.

Yeux placés en avant du milieu des côtés de la tête.

Mésnotum avec sillons de Mayr; épnotum inerme.

Pétiole court.

Ailes à peu près comme chez *Cyphomyrmex*.

Ethologie. — M. Forel a observé en Colombie le jardin à champignons d'une espèce de ce genre (*S. diego*, For.). Elle portait dans son nid des débris végétaux verdâtres, paraissant provenir d'une algue (1).

Type. — *Sericomyrmex opacus*, Mayr.

Distribution géographique des espèces. — Mexique, Amérique centrale et méridionale (2).

1. *S. aztecus*, Forel, Bull. Soc. Vaud. Sc. Nat. Vol. 20, p. 363 (1884) ♀. Mexique.
S. aztecus, Forel, Mém. Soc. Ent. Belg. Vol. 19, p. 192 (1912); Wheeler, Bull. Amer. Mus. Nat. Hist. Vol. 35, p. 11 (1916) ♀.
2. *S. bruchi*, Santschi, Physis, Buenos-Aires, Vol. 2, p. 383, fig. (1916) ♀. Argentine, Puerto
3. *S. burchelli*, Forel, Ann. Soc. Ent. Belg. Vol. 49, p. 183 (1905) ♀ ♂. Brésil. [Madryn.
S. burchelli, Forel, Mém. Soc. Ent. Belg. Vol. 19, p. 191 (1912); Wheeler, Bull. Amer. Mus. Nat. Hist. Vol. 35, p. 10 (1916) ♀.
4. *S. diego*, Forel, Mém. Soc. Ent. Belg. Vol. 19, p. 191-192 (1912) ♀ ♂. Colombie.
S. diego, Wheeler, Bull. Amer. Mus. Nat. Hist. Vol. 35, p. 11 (1916) ♀.
5. *S. lutzi*, Wheeler, ibidem, Vol. 35, p. 9-11 (1916) ♀ ♀ ♂. Guyane anglaise.
6. *S. mayri*, Forel, Mém. Soc. Ent. Belg. Vol. 19, p. 192-194 (1912) ♀. Rio-Janeiro.
S. mayri, Wheeler, Bull. Amer. Mus. Nat. Hist. Vol. 35, p. 10 (1916) ♀.
S. opacus, Emery, Bull. Soc. Ent. Ital. Vol. 26, p. 223 (1894) ♀.
7. *S. opacus*, Mayr, Novara Reise, Formicid. p. 84, pl. 3, f. 22 (1865) ♀. Brésil.
S. opacus, Mayr, Sitzber. Akad. Wiss. Wien, Vol. 53, p. 506 (1866) ♂; Forel, Mém. Soc. Ent. Belg. Vol. 19, p. 191 (1912) ♀; Wheeler, Bull. Amer. Mus. Nat. Hist. Vol. 23, pl. 50, f. 17 (1907); Vol. 35, p. 11 (1916) ♀.
var. *mülleri*, Forel, Mém. Soc. Ent. Belg. Vol. 19, p. 195 (1912) ♀. Rio-Janeiro.
8. *S. parvulus*, Forel, ibidem, Vol. 19, p. 193 (1912) ♀. Pará.
S. parvulus, Wheeler, Bull. Amer. Mus. Nat. Hist. Vol. 35, p. 11 (1916) ♀.
9. *S. saussurei*, Emery, Bull. Soc. Ent. Ital. Vol. 26, p. 223 (1894). Matto Grosso.
S. saussurei, Forel, Mém. Soc. Ent. Belg. Vol. 19, p. 191 (1912); Wheeler, Bull. Amer. Mus. Nat. Hist. Vol. 35, p. 11 (1916) ♀.
10. *S. scrobifer*, Forel, Deutsche Ent. Zeitschr. p. 296 (1911) ♀. Brésil : Saint-Paul.
S. scrobifer, Forel, Mém. Soc. Ent. Belg. Vol. 19, p. 191 (1912); Wheeler, Bull. Amer. Mus. Nat. Hist. Vol. 35, p. 11 (1916) ♀.
11. *S. urichi*, Forel, Mém. Soc. Ent. Belg. Vol. 19, p. 193 (1912) ♀. Trinidad.
S. urichi, Wheeler, Bull. Amer. Mus. Nat. Hist. Vol. 35, p. 11 (1916) ♀.

6. GENUS CYPHOMYRMEX, MAYR, EMERY, SENSU LATIORE

Cyphomyrmex. Mayr, Verh. Zool.-bot. Ges. Wien, Vol. 12, p. 690 (1862).

Cyphomyrmex. Emery, Ann. Soc. Ent. Belg. Vol. 57, p. 251 (1913).

Cryptocerus (part.). Spinola, Mem. Acc. Sc. Torino (2), Vol. 13, p. 65 (1851); Fred. Smith, Trans. Ent. Soc. Lond. (2), Vol. 2, p. 233 (1853).

(1) Forel, *Biol. Centr.-Amer. Hym.* Vol. 3, p. 37 (1899).

(2) Voir les tables des espèces : Forel, *Mém. Soc. Ent. Belg.* Vol. 19, p. 191-192 (1912); Wheeler, *Bull. Amer. Nat. Hist.* Vol. 35, p. 10-11 (1916).

Meranoplus (part.). Fred. Smith, Cat. Hym. Brit. Mus. Vol. 6, p. 195 (1858).

Cataulacus (part.). Roger, Berl. Ent. Zeitschr. Vol. 7, p. 210 (1862).

(Pour la suite de la synonymie, voir les sous-genres.)

Caractères. — *Ouvrière.* — Monomorphe; variant peu de grandeur.

Epistome très variable; la partie médiane est plus ou moins relevée, limitée par deux carènes qui naissent entre les arêtes frontales; ordinairement ces carènes divergent dans leur partie antérieure et ont une direction à peu près parallèles au bord de l'épistome.

Arêtes frontales écartées, l'épistome n'étant pas de beaucoup si profondément enfoncé entre elles que dans les genres *Mycocepurus* et *Myrmicocrypta*. Carène des joues variable, quelquefois nulle.

Antennes de 11 articles; massue généralement de deux articles, quelquefois de trois, ou pas de massue, le dernier article étant seul plus long et plus gros.

Une épine ou une dent plus ou moins accusée aux angles inférieurs du pronotum, quelquefois rudimentaire.

Tarses antérieurs dilatés; les quatre derniers articles très courts.

Pétiole pédonculé et surmonté en arrière d'un nœud; postpétiole plus large, généralement impressionné en dessus.

Femelle. — Un peu plus grande que l'ouvrière.

Mâle. — Antennes de 13 articles, chez quelques espèces, de 12 articles; scape dépassant le bord occipital, plus long que les trois premiers articles du funicule, qui sont relativement courts; 1^{er} article du funicule au moins aussi gros et à peu près aussi long que le 2^{me}.

Mésonotum avec sillons de Mayr.

Dans l'aile antérieure (**Pl. 7, Fig. 13**), la cellule radiale n'est pas aussi longue que chez *Atta* et même que chez *Acromyrmex*; le cubitus est soudé au radius, ou rattaché à celui-ci par une nervure cubitale très courte.

Type. — *Cyphomyrmex difformis*, Fred Smith = *rimosus*, Spinola.

Distribution géographique des espèces. — Tous les pays chauds et tempérés de l'Amérique, excepté le Chili.

Je partage le genre *Cyphomyrmex* en cinq sous-genres.

TABLE DES SOUS-GENRES

Ouvrières et Femelles.

- | | |
|--|-------------------------------------|
| 1. Corps n'ayant que des poils couchés; sculpture fine | 2. |
| — Tronc et membres ayant des poils dressés; sculpture plus rude | 4. |
| 2. Arêtes frontales étendues jusqu'aux angles postérieurs de la tête,
formant une scrobe pour le scape (Pl. 7, Fig. 13b) . . . | 1. Subgenus CYPHOMYRMEX, Mayr. |
| — Arêtes frontales non étendues jusqu'aux angles postérieurs de la
tête. | 3. |
| 3. Arêtes frontales prolongées jusqu'au bord postérieur de la tête
par un pli qui, chez la femelle, passe immédiatement
latéralement aux ocelles pairs (Pl. 7, Fig. 14) . . . | 2. Subgenus MYCETAROTES, Emery. |
| — Arêtes frontales non prolongées jusqu'au bord postérieur de la tête. | 3. Subgenus MYCETOPHYLAX, Emery. |
| 4. Pas d'épines sur la tête; scrobe complète pour le scape . . . | 4. Subgenus MYCETOSORITIS, Wheeler. |
| — Des épines plus ou moins grandes et nombreuses, sur la partie
postérieure de la tête. | 5. Subgenus TRACHYMYRMEX, Forel. |

I. SUBGENUS CYPHOMYRMEX, MAYR

Cyphomyrmex. Mayr, Verh. Zool.-bot. Ges. Wien, Vol. 12, p. 690 (1862) ♀; ibidem, Vol. 37, p. 555 (1887) ♂.

Cyphomyrmex. Emery, Ann. Soc. Ent. Belg. Vol. 57, p. 251 (1913).

Pour les synonymes, voir aussi le genre.

Caractères. — *Ouvrière et femelle.* — Arêtes frontales paraissant prolongées jusqu'aux angles postérieurs de la tête; plus correctement, elles se continuent par un pli relevé, qui atteint ces angles et rejoint la carène de la joue, prolongée. Ces reliefs circonscrivent ainsi une scrobe pour le scape, ou pour sa base seulement, si celui-ci dépasse le bord postérieur de la tête. Une paire de plis relevés, placés plus médialement, entre aussi en rapport avec les arêtes frontales; ce dernier pli qui, chez la femelle, passe au côté médial des ocelles pairs, n'est ordinairement pas continu avec les arêtes frontales (Pl. 7, Fig. 13b).

Tête, corselet et pétiole munis ou dépourvus d'appendices ou d'épines.

Le corps et les membres sont revêtus de poils couchés, point dressés, ni courbés ou crochus.

Mâle. — Antennes de 13 (*C. rimosus*, Spinola) ou 12 (*C. auritus*, Mayr), pas de massue.

Poils du corps non dressés ni courbes.

Éthologie. — Les espèces de ce genre vivent en petites fourmilières. Elles cultivent leurs champignons sur des matières très différentes : crottes de chenilles, débris végétaux, feuilles de plantes herbacées, mais non triturées; ce jardin à champignons n'est pas suspendu. La plupart des espèces font produire des gongylidies à un mycélium. Au contraire, les formes du *C. rimosus*, Spinola, cultivent un tout autre champignon, qui n'a pas de mycélium et qui a été nommé *Tyridiomyces formicarum*, Wheeler (1).

Type. — Le même que le genre.

Distribution géographique des espèces. — Depuis le bassin de La Plata jusqu'au Texas.

1. *C. auritus*, Mayr, Verh. Zool.-bot. Ges. Wien, Vol. 37, p. 559 (1887) ♀ ♀ ♂ Brésil : Santa Catharina. (Pl. 7, Fig. 13, 13b).
2. *C. bicornis*, Forel, in Wasmann, Verh. Zool.-bot. Ges. Wien, Vol. 45, p. 45 (1895) ♀. Brésil : Rio-Janeiro.
3. *C. bigibbosus*, Emery, Bull. Soc. Ent. Ital. Vol. 26, p. 226 (1894) ♀. Brésil : Pará.
4. *C. bruchi*, Santschi, Ann. Soc. Cient. Argent. Vol. 84, p. 282 (1917) ♀. Argentine : La Plata.
5. *C. championi*, Forel, Biol. Centr.-Amer. Hym. Vol. 3, p. 41, pl. 3, f. 3 (1899) ♂. Panama.
6. *C. conformis*, Mayr, Horae Soc. Ent. Ross. Vol. 18, p. 38 (1884) ♀. Cayenne.
C. conformis, Mayr, Verh. Zool.-bot. Ges. Wien, Vol. 37, p. 556 (1887) ♀.
7. *C. flavidus*, Pergande, Proc. Calif. Acad. Sc. (2), Vol. 5, p. 895 (1895) ♀. Mexique.
C. flavidus, Wheeler, Bull. Ann. Mus. Nat. Hist. Vol. 23, p. 726 (1907) ♀.
8. *C. foxi*, Ern. André, Rev. Ent. Caen, Vol. 11, p. 55 (1892) ♀. Jamaïque.
9. *C. kirbyi*, Mayr, Verh. Zool.-bot. Ges. Wien, Vol. 37, p. 557 (1887) ♀. Nouvelle-Grenade.
C. difformis, Mayr, Sitz. ber. Akad. Wiss. Wien, Vol. 61, p. 272 (1870), nec Fred. Smith.
C. deformis, Forel, Bull. Soc. Vaud. Sc. Nat. Vol. 20, p. 368 (1884) ♀. [do Sul.
10. *C. morschi*, Emery, Bull. Soc. Ent. Ital. Vol. 19, p. 360 (1887) ♀. Brésil : Rio Grande
11. *C. olitor*, Forel, Ann. Soc. Ent. Belg. Vol. 37, p. 605 (1893) ♀ ♀. Brésil : Santa Catharina.
subsp. *lecta*, Forel, Deutsche Ent. Zeitschr. p. 295 (1911) ♀. St. Paulo.

(1) Möller, loc. cit. p. 103-111; Wheeler, loc. cit. p. 765-773.

12. *C. rimosus*, Spinola, Mem. Accad. Sc. Torino (2), Vol. 13, p. 65 (1851) ♀ ♂ (*Cryptocerus* ?). Mexique, Amérique centrale, partie du nord de l'Amér. méridion.
- Cryptocerus rimosus*, Fred Smith, Trans. Ent. Soc. Lond. (2), Vol. 3, p. 223 (1853).
- C. rimosus* (part.), Dalla Torre, Cat. Hym. Vol. 7, p. 150 (1893); Emery, Boll. Mus. Zool. Torino, Vol. 8, N. 163, p. 2 (1893); Bull. Soc. Ent. Ital. Vol. 26, p. 224 (1894) ♀ ♀ ♂; Wheeler, Bull. Ann. Mus. Nat. Hist. Vol. 23, p. 719 (1907).
- Meranoplus difformis*, Fred. Smith, Trans. Ent. Soc. Lond. (3), Vol. 1, p. 413 (1862) ♀.
- C. deformis* (part.), Mayr, Verh. Zool.-bot. Ges. Wien, Vol. 37, p. 558 (1887) ♀ ♀ ♂.
- var. *atrata*, Forel, Mém. Soc. Ent. Belg. Vol. 19, p. 188 (1912) ♀ ♀ ♂. Colombie.
- var. *comalensis*, Wheeler, Bull. Amer. Mus. Nat. Hist. Vol. 23, p. 719, pl. 49, f. 1 (1907) ♀ ♀ ♂. Texas.
- var. *fuscula*, n. nomen.
- C. deformis* var. *fusca*, Emery, Bull. Soc. Ent. Ital. Vol. 26, p. 225 (1894) ♀ ♀ ♂ nomen praeocc.
- var. *major*, Forel, Ann. Soc. Ent. Belg. Vol. 45, p. 125 (1901) ♀.
- var. *pencosensis*, Forel, Bull. Soc. Vaud. Sc. Nat. Vol. 50, p. 281 (1914) ♀.
- C. rimosus*, var. *pencosensis*, Bruch, Rev. Mus. La Plata, Vol. 23, p. 323, fig. 14, pl. 10, fig. 1 (1916) ♀.
- subsp. *dentata*, Forel, Ann. Soc. Ent. Belg. Vol. 45, p. 124 (1901) ♀.
- C. rimosus dentatus*, Wheeler, Bull. Amer. Mus. Nat. Hist. Vol. 23, p. 722 (1907) ♀.
- subsp. *minuta*, Mayr, Verh. Zool.-bot. Ges. Wien, Vol. 12, p. 691 (1862) ♀ (*C. minutus*).
- C. rimosus* subsp. *minutus*, Emery, Bull. Soc. Ent. Ital. Vol. 26, p. 225 (1894) ♀ ♂; Wheeler, Bull. Amer. Mus. Nat. Hist. Vol. 21, p. 106, fig. N, O (1905) ♀; ibidem, Vol. 23, p. 722 (1907).
- C. rimosus* (part.), Dalla Torre, Catal. Hym. Vol. 7, p. 150 (1893); Forel, Biol. Centr.-Amer. Hym. Vol. 13, p. 40 (1899).
- C. rimosus*, Forel, Trans. Ent. Soc. Lond. p. 374 (1893).
- Cataulacus deformis*, Roger, Berl. Ent. Zeitschr. Vol. 7, p. 210 (1863) ♀ ♂.
- C. deformis* (part.), Mayr, Verh. Zool.-bot. Ges. Wien, Vol. 37, p. 558 (1887).
- C. steinheili*, Forel, Bull. Soc. Vaud. Sc. Nat. (2), Vol. 20, p. 368 (1884) ♀.
- subsp. *salvini*, Forel, Biol. Centr.-Amer. Hym. Vol. 3, p. 40, pl. 3, f. 2 (1899) ♀.
- C. rimosus salvini*, Wheeler, Bull. Amer. Mus. Nat. Hist. Vol. 23, p. 724 (1907) ♀ ♀ ♂.
- subsp. *transversa*, Emery, Bull. Soc. Ent. Ital. Vol. 26, p. 225, 226 (1894) ♀ ♀ ♂.
- C. rimosus transversus*, Wheeler, Bull. Amer. Mus. Nat. Hist. Vol. 23, p. 723 (1907) ♀ ♀ ♂; Forel, Mém. Soc. Ent. Belg. Vol. 19, p. 188 (1912) ♀.
- C. rimosus* st. *olindanus*, Forel, Ann. Soc. Ent. Belg. Vol. 45, p. 337 (1901) ♀.
13. *C. strigatus*, Mayr, Verh. Zool.-bot. Ges. Wien, Vol. 37, p. 558 (1887) ♀. Brésil : Santa Catharina.
- C. strigatus*, Forel, Ann. Soc. Ent. Belg. Vol. 37, p. 606 (1893) ♀ ♂.
14. *C. wheeleri*, Forel, Mitt. Schweiz. Ent. Ges. Vol. 10, p. 282 (1900) ♀ ♀. Texas, Californie.
- C. wheeleri*, Wheeler, Bull. Amer. Mus. Nat. Hist. Vol. 23, p. 725, pl. 49, f. 2 (1907) ♀ ♀ ♂.

2. SUBGENUS MYCETAROTES, EMERY

Cyphomyrmex, subgenus **Mycetarotes**. Emery, Ann. Soc. Ent. Belg. Vol. 57, p. 251 (1913).

Atta, subgenus **Mycocepurus** (part.). Forel, Deutsche Ent. Zeitschr. p. 293 (1911).

Caractères. — *Ouvrière* et *femelle*. — Très semblable au sous-genre précédent, mais chacune des arêtes frontales n'est pas continue avec le pli qui aboutit à l'angle postérieur de la tête, qui n'existe pas, mais avec le pli qui passe plus en dedans; par conséquent, l'arête frontale ne rejoint pas, ni directement, ni indirectement, la carène de la joue (Pl. 7, Fig. 14).

Pétiole armé d'une paire d'épines.

Du reste comme *Cyphomyrmex*.

Mâle inconnu.

Type. — *Cyphomyrmex parallelus* Emery.

Distribution géographique des espèces. — Brésil.

15. *C. lüderwaldti*, Forel, Deutsche Ent. Zeit. p. 293 (1911) ♀ ♀. (*Atta*, Brésil, S. Paulo. subgenus *Mycocepurus*.)
C. (Mycetarotes) lüderwaldti, Emery, Ann. Soc. Ent. Belg. Vol. 57, p. 251 (1913).
16. *C. parallelus*, Emery, Bull. Soc. Ent. Ital. Vol. 37, p. 161, fig. 23 (1905) Brésil : Matto Grosso.
 ♀ ♀ (Pl. 7, Fig. 14).
C. (Mycetarotes) parallelus, Emery, Ann. Soc. Ent. Belg. Vol. 57, p. 251 (1913).

3. SUBGENUS MYCETOPHYLAX, EMERY

Cyphomyrmex, subgenus **Mycetophylax**. Emery, Ann. Soc. Ent. Belg. Vol. 57, p. 251 (1913).

Myrmicocrypta (part.). Forel, Intern. Sc. Revuo Genevo, Vol. 4, p. 144 (1907); Wheeler, Bull. Amer. Mus. Nat. Hist. Vol. 23, p. 728 (1907); Bull. Mus. Comp. Zool. Harvard Coll. Vol. 54, p. 170 (1911).

Caractères. — Ouvrières. — Les arêtes frontales sont loin d'être prolongées jusqu'au bord occipital ou aux angles occipitaux; carènes des joues courte et parfois peu marquée; par conséquent, ces reliefs ne forment pas proprement une scrobe pour le scape.

La tête est courte, échancrée derrière; elle est absolument dépourvue d'appendices ou d'épines. Pétiole dépourvu d'épines; postpétiole non impressionné en dessus.

Pattes et scape tout à fait dépourvus d'aspérités ou de tubercules; le corps et les membres sont revêtus de poils couchés, brillants, point crochus.

Femelle inconnue.

Le mâle de *C. britteni* est décrit par M. Wheeler; il ne paraît pas différer essentiellement des ♂ des sous-genres précédents.

Cyphomyrmex morschi, Emery fait transition au sous-genre typique.

Type. — *Cyphomyrmex brittoni*, Wheel.

Distribution géographique des espèces. — Amérique méridionale, Antilles.

17. *C. brittoni*, Wheeler, Bull. Amer. Mus. Nat. Hist. Vol. 23, p. 728, pl. 50, Porto-Rico.
 p. 18-19 (1907) ♀ (*Myrmicocrypta*).
Myrmicocrypta brittoni, Wheeler, Bull. Mus. Comp. Zool. Harvard. Vol. 54, p. 170 (1911) ♂.
C. (Mycetophylax) brittoni, Emery, Ann. Soc. Ent. Belg. Vol. 57, p. 251 (1913).
18. *C. emeryi*, Forel, Intern. Scien. Revuo Genevo, Vol. 4, p. 144 (1907) ♀ Colombie.
 (*Myrmicocrypta*).
C. (Mycetophylax) emeryi, Emery, Ann. Soc. Ent. Belg. Vol. 57, p. 251 (1913).
 var. *arenicola*, Forel, Mém. Soc. Ent. Belg. Vol. 19, p. 189 (1912) ♀ ♀. Argentine.
 var. *argentina*, Santschi, Physis, Buenos-Ayres. Vol. 2, p. 383 (1916) ♀. Argentine.
 var. *fortis*, Forel, Mém. Soc. Belg. Vol. 19, p. 189 (1912) ♀. Argentine.
19. *C. simplex*, Emery, Bull. Soc. Ent. Ital. Vol. 19, p. 361 (1887) ♀ Brésil : Rio Grande
C. (Mycetophylax) simplex, Emery, Ann. Soc. Ent. Belg. Vol. 57, p. 251 (1913) do Sul.

4. SUBGENUS MYCETOSORITIS, WHEELER

Atta, subgenus **Mycetosoritis**. Wheeler, Bull. Amer. Mus. Nat. Hist. Vol. 23, p. 716 (1907).

Cyphomyrmex (part.). Mayr, Verh. Zool.-bot. Ges. Wien, Vol. 37, p. (1887).

Caractères. — Ouvrière et femelle. — Arêtes frontales très écartées entre elles, se continuant avec les plis qui aboutissent aux angles postérieurs de la tête et circonscrivant une scrobe plus ou moins

profonde, comme chez *Cyphomyrmex*; les plis médians sont peu étendus et non continus avec les arêtes frontales.

Tête non armée d'épines.

Pétiole muni d'une paire d'épines; postpétiole impressionné en dessus.

Dos du gastre garni de tubercules; de chacun de ces derniers, part un petit poil courbé ou dressé; la tête, le corselet et les membres sont aussi pourvus de ces poils.

Mâle. — Antennes de 13 articles; pas de massue.

Poils du corps dressés ou courbés.

Éthologie. — *Cyphomyrmex (Mycetosoritis) hartmanni* Wheeler, nourrit le mycélium de ses jardins à champignons exclusivement avec des anthères de fleurs; ces jardins sont suspendus au plafond des chambres, comme ceux des *Trachymyrmex* (1).

Type. — *Cyphomyrmex hartmanni*, Wheel.

Distribution géographique des espèces. — Texas, Brésil.

20. *C. asper*, Mayr, Verh. Zool.-bot. Ges. Wien, Vol. 37, p. 560 (1887) ♀. Brésil : Santa-Catharina;
 C. ? asper, Emery, Bull. Soc. Ent. Ital. Vol. 37, p. 163, fig. 24 (1905) ♀. Argentine : Chubut.
21. *C. hartmanni*, Wheeler, Bull. Amer. Mus. Nat. Hist. Vol. 23, p. 714, pl. 49, Texas.
 f. 6-7 (1907) ♀ ♀ ♂. (*Atta*, subgenus *Mycetosoritis*).
 C. (Mycetosoritis) hartmanni, Emery, Ann. Soc. Ent. Belg. Vol. 57, p. 251 (1913).

5. SUBGENUS TRACHYMYRMEX, FOREL

Atta, subgenus **Trachymyrmex**. Forel, Ann. Soc. Ent. Belg. Vol. 37, p. 600 (1893).

Cyphomyrmex, subgenus **Trachymyrmex**. Emery, Ann. Soc. Ent. Belg. Vol. 57, p. 251 (1913).

Atta, subgenus **Acromyrmex** (part.). Forel olim, Emery, Pergande.

Atta (part.). Mc Cook (1889).

Oecodoma (part.). Buckley (1867).

Caractères. — *Ouvrière* et *femelle*. — Arêtes frontales variables selon les espèces; généralement très écartées, ayant un lobe antérieur très saillant, se dirigeant, dans le reste de leur parcours, vers les angles postérieurs de la tête, qu'elles atteignent ordinairement, circonscrivant, avec les carènes des joues, les scrobes plus ou moins apparentes.

Tête garnie d'un nombre plus ou moins grand de petites épines. Les épines de tous les segments du corselet sont tuberculeuses; des tubercules en nombre très variable sont répandus sur toute la surface du corps et des membres; ces tubercules sont en rapport avec des poils plus ou moins dressés, courbés ou crochus.

Les épines principales du corselet correspondent à celles des *Acromyrmex*; épine inférieure du pronotum très saillante.

Taille des ♀ au plus de 5 millimètres.

Mâle. — Antennes de 13 articles; une massue de 4 articles distincte (*C. septentrionalis*, Mc Cook, *jamaicensis*, Ern. André, *arizonensis*, Wheeler) ou à peine reconnaissable (*C. iheringi*, Emery).

Poils comme chez l'ouvrière.

Éthologie. — Les espèces qui ont été observées suspendent généralement leurs jardins à

(1) Wheeler, loc. cit. p. 761-765.

champignons aux racines des plantes, qui pendent au plafond de leurs chambres souterraines ; pour nourrir le mycélium, elles se servent de crottes de chenilles et de débris végétaux morts (1).

Type. — *Atta septentrionalis*, Mc Cook.

Distribution géographique des espèces. — La même que le genre (2).

22. *C. arizonensis*, Wheeler, Bull. Amer. Mus. Nat. Hist. Vol. 23, p. 710, Arizona.
pl. 49, f. 9, 10 (1907) ♀ ♂ (*Atta*, subg. *Tr.*).
Atta (*Tr.*) *arizonensis*, Wheeler, Psyche, Vol. 18, p. 93, fig. 1 (1911) ♀.
23. *C. bugnioni*, Forel, Mém. Soc. Ent. Belg. Vol. 19, p. 186 (1912) ♀ (*Atta*,
subg. *Tr.*). Colombie.
24. *C. cornetzi*, Forel, ibidem, Vol. 19, p. 183 (1912) ♀ ♀ (*Atta*, subg. *Tr.*). Colombie.
var. *naranjo*, Forel, ibidem, Vol. 19, p. 184 (1912) ♀. Colombie.
25. *C. desertorum*, Wheeler, Psyche, Vol. 18, p. 98, fig. 2 (1911) ♀. Arizona.
26. *C. diversus*, Mann, Bull. Mus. Comp. Zool. Harvard, Coll. Vol. 60, Brésil: Rio Madeira.
p. 454 (1916) ♀.
27. *C. farinosus*, Emery, Bull. Soc. Ent. Ital. Vol. 26, p. 221 (1894) ♀ (*Atta*,
subg. *Tr.*). Brésil.
28. *C. fiebrigi*, Santschi, Physis, Buenos-Aires, Vol. 2, p. 384, fig. (1916) ♀. Paraguay.
29. *C. gaigei*, Forel, Deutsche Ent. Zeitschr. p. 617 (1914) ♀ (*Acromyrmex*,
subg. *Tr.*). Colombie.
30. *C. humilis*, Wheeler, Bull. Mus. Comp. Zool. Harvard, Coll. Vol. 60, Trinidad.
p. 325 (1916) ♀ (*Trachymyrmex*).
31. *C. iheringi*, Emery, Soc. Ent. Ital. Vol. 19, p. 359 (1887) ♀ ♀ ♂ (*Atta*). Brésil: RioGrandedoSul.
Atta (*Acromyrmex*) *iheringi*, Emery, in Jhering, Berlin. Ent. Zeitschr. Vol. 39,
p. 386, fig. (1894) ♀.
var. *tucumana*, Forel, Bull. Soc. Vaud. Sc. Nat. Vol. 50, p. 282 (1914) ♀ Tucuman.
(*Acromyrmex*, subg. *Tr.*).
32. *C. intermedius*, Forel, Deutsche Ent. Zeitschr. p. 249 (1909) ♀ (*Atta*,
subg. *Tr.*). Guatemala.
33. *C. irmgardae*, Forel, Mém. Soc. Ent. Belg. Vol. 19, p. 185 (1912) ♀ (*Atta*,
subg. *Tr.*). Colombie.
34. *C. jamaicensis*, Ern. André, Rev. Ent. Caen, p. 149 (1893) ♀ (*Atta*, subg. Antilles.
Acromyrmex).
Atta (*Tr.*) *jamaicensis*, Wheeler, Bull. Amer. Mus. Nat. Hist. Vol. 23, p. 712
(1907) ♀ ♀ ♂.
subsp. *haytiana*, Wheeler & Mann, ibidem, Vol. 33, p. 41, fig. 18 (1914) ♀. Haïti.
35. *C. maritimus*, Wheeler, ibidem, Vol. 21, p. 107, pl. 7, f. 7, 8 (1905) ♀ Iles Bahama.
(*Atta*, subg. *Tr.*).
36. *C. oetheri*, Forel, Verh. Zool.-bot. Ges. Wien, Vol. 58, p. 352 (1908) ♀ Brésil: S. Paulo.
(*Atta*, subg. *Tr.*).
37. *C. pruinosus*, Emery, Bull. Soc. Ent. Ital. Vol. 37, p. 163, fig. 25 (1905) ♀ Argentine.
(*Atta*, subg. *Tr.*).
Tr. pruinosus, Gallardo, Ann. Mus. Hist. Nat. Buenos Aires, Vol. 28,
p. 241-253, pl. 6-9 (1916) ♀ ♀ ♂.
38. *C. saussurei*, Forel, Bull. Soc. Vaud. Sc. Nat. Vol. 20, p. 391 (1884) ♀ Mexique, Honduras.
(*Atta* [*Acromyrmex*]) *tardigrada* st.).
Atta (*Tr.*) *saussurei*, Wheeler, Bull. Amer. Mus. Nat. Hist. Vol. 23, p. 274
(1907) ♀ ♀ ♂.
39. *C. septentrionalis*, Mc Cook, Proc. Acad. Nat. Sc. Philadelphia, p. 359-363, Etats-Unis.
fig. (1880) ♀ (*Atta*).
Atta tardigrada, var. *septentrionalis*, Dalla Torre, Cat. Hym. Vol. 7, p. 154 (1893).

(1) Wheeler, loc. cit. p. 746-769; A. Gallardo, Notas acerca de la hormiga « *Trachymyrmex pruinosus*, Emery », *Ann. Mus. Hist. Nat. Buenos Aires*, Vol. 28, p. 241-252 (1916).

(2) Voir la table des espèces : Wheeler, *Journ. New York Ent. Soc.* Vol. 19, p. 248-250 (1911).

- Atta* (Tr.) *septentrionalis*, Wheeler, Trans. Texas Acad. Sc. Vol. 4, part. 2, n. 2, p. 13, 14 (1902); Bull. Amer. Mus. Nat. Hist. Vol. 23, p. 706, pl. 49, fig. 4 (1907) ♀ ♀ ♂.
- ? *Oecodoma virginiana*, Buckley, Proc. Ent. Soc. Philadelphia, Vol. 6, p. 346 (1867) ♀.
- ? *Oecodoma tardigrada*, Buckley, ibidem, Vol. 6, p. 349 (1867) ♀.
- Atta* (*Acromyrmex*) *tardigrada*, Forel, Bull. Soc. Vaud. Sc. Nat. Vol. 20, p. 91 (1884) ♀ ♀ ♂.
- Atta* (Tr.) *tardigrada*, Forel, Ann. Soc. Ent. Belg. Vol. 37, p. 601 (1893).
- subsp. *septentrionalis* (typique), Wheeler, Journ. N. York Ent. Soc. Vol. 19, p. 245 (1911) ♀ ♀.
- var. *vertebrata*, Wheeler, ibidem, Vol. 19, p. 246 (1911) ♀ ♀.
- subsp. *obscurior*, Wheeler, Bull. Amer. Mus. Nat. Hist. Vol. 23, p. 709 (1907) ♀ (*septentrionalis* var.).
- Atta* (Tr.) *septentrionalis obscurior*, Wheeler, Journ. New York Ent. Soc. Vol. 19, p. 246 (1911) ♀ ♀.
- var. *crystallina*, Wheeler, ibidem, Vol. 19, p. 247 (1911) ♀ ♀ ♂.
- var. *irrorata* Wheeler, ibidem, Vol. 19, p. 247 (1911) ♀.
- var. *seminole*, Wheeler, ibidem, Vol. 19, p. 247 (1911) ♀ ♀ ♂.
40. *C. sharpi*, Forel, Trans. Ent. Soc. Lond. p. 372 (1893) ♀ (*Atta*, subg. Tr.).
41. *C. squamulifer*, Emery, Bull. Soc. Ent. Ital. Vol. 28, p. 100 (1896) ♀ (*Atta* [Tr.] *squamulifera*).
42. *C. turrifex*, Wheeler, Psyche, Vol. 10, p. 100, fig. 6a (1903) ♀ ♀ (*Atta*, subg. Tr.).
- Atta* (Tr.) *turrifex*, Wheeler, Bull. Amer. Mus. Nat. Hist. Vol. 23, p. 709, pl. 49, fig. 3 (1907) ♀.
- subsp. *caroli*, Wheeler, Journ. New York Ent. Soc. Vol. 19, p. 248 (1911) ♀.
43. *C. urichi*, Forel, Ann. Soc. Ent. Belg. Vol. 37, p. 601 (1893) ♀ ♂ (*Atta*, subg. Tr.).
- subsp. *fusca*, Emery, Bull. Soc. Ent. Ital. Vol. 26, p. 222 (1894) ♀.
- subsp. *marthae*, Forel, Mém. Soc. Ent. Belg. Vol. 19, p. 183 (1912) ♀ ♀.
- N. Jersey, District Colombia, N. Caroline.
New York.
Texas, Louisiane, Illinois.
Texas.
Texas.
Floride.
Ile Saint-Vincent
Costa-Rica.
Texas.
Texas.
Trinidad.
Bresil : Matto Grosso.
Colombie.

7. GENUS PSEUDOATTA, GALLARDO

Pseudoatta. Gallardo, Ann. Mus. Hist. Nat. Buenos-Ayres, Vol. 28, p. 328 (1916).

Caractères. — Ouvrière inconnue.

Femelle (d'après Gallardo). — Arêtes frontales comme dans le sous-genre *Mycetarotes* de *Cyphomyrmex*.

Bord occipital droit, entre les épines assez fortes qui arment les angles postérieurs.

Pétiole avec une paire de tubercules dentiformes supérieurs. Postpétiole avec deux paires.

Tégument en grande partie lisse et luisant.

Du reste, caractère du genre précédent.

Mâle (d'après Gallardo). — Tête semblable à celle de la femelle.

Antennes de 11 articles; le 1^{er} article du funicule distinctement plus long et plus gros que le suivant.

Tégument comme chez la femelle.

Ce genre se rapproche beaucoup de *Cyphomyrmex*, surtout du sous-genre *Mycetarotes*, mais son tégument luisant et les antennes du ♂ de 11 articles justifient la distinction générique. Le gynécomorphisme du ♂ fait penser à M. Gallardo que cette Fourmi est un parasite social sans ouvrières.

Distribution géographique de l'espèce. — République Argentine.

1. *Ps. argentina*, Gallardo, Ann. Mus. Hist. Nat. Buenos-Ayres, Vol. 28, Argentine, p. 321, fig. 1-2 (1916) ♀ ♂.

8. GENUS ACROMYRMEX, MAYR

Atta, subgenus **Acromyrmex**. Mayr, Novara Reise, Formicid. p. 83 (1865).

Acromyrmex. Emery, Ann. Soc. Ent. Belg. Vol. 57, p. 251 (1913).

Atta (part.). Roger, Berl. Ent. Zeitschr. Vol. 7, p. 200 (1863).

Oecodoma (part.), Lepeletier, Guérin, Fred. Smith

Formica (part.). Fabricius, Latreille

Myrmica (part.). Guérin.

Caractères. — *Ouvrière*. — Taille très variable dans la même espèce; dimorphisme plus ou moins marqué; les ouvrières de différente taille ont différentes fonctions dans la fourmilière.

Epistome sans carènes évidentes.

Arêtes frontales prolongées par des reliefs plus ou moins interrompus sur le vertex; elles présentent une ébauche de l'épine des « soldats » des *Atta*. Carène des joues s'infléchissant en dedans et allant à la rencontre de l'arête frontale, que cependant elle ne rejoint pas.

Les côtés et le derrière de la tête sont munis d'un nombre variable d'épines grandes et petites; notons parmi elles : une petite épine sur la carène de la joue; une épine des angles postérieurs, plus grande que toutes les autres et quelquefois double; une épine placée au bord latéral, postérieure à l'œil (suroculaire), est un des caractères distinctifs entre les sous-genres *Acromyrmex* et *Mallierius*.

Antennes de 11 articles, grossissant graduellement un peu vers l'extrémité, mais sans massue définie.

Promésonotum muni de 6-8 épines dorsales, dont deux ou quatre (1 ou 2 paires) appartiennent au pronotum, quatre (2 paires) au mésonotum; il y a en outre une paire inférieure au pronotum. Epinotum armé.

Gastre garni ordinairement de tubercules plus ou moins nombreux.

Femelle. — Plus grande que la grande ouvrière, mais n'atteignant pas les proportions des femelles du genre *Atta*; longueur 7-10 millimètres.

Tête à peu près comme chez la grande ouvrière, sauf le développement des yeux et des ocelles.

Une paire d'épines dorsales et une paire d'épines inférieures au pronotum.

Ailes comme chez le mâle.

Mâle. — Taille au moins de 6 millimètres.

Antennes de 13 articles; scape long; tous les articles du funicule plus longs que larges, les quatre derniers plus gros, constituant une massue plus ou moins distincte.

Pronotum ayant de chaque côté une épine inférieure et une épine dorsale, parfois rudimentaire; sillons de Mayr distincts; dos du corselet non velu.

Aile antérieure à cellule radiale pas très étroite, longue au plus quatre fois sa largeur.

Ethologie. — Les observations les plus exactes sur la culture des jardins à champignons des *Acromyrmex* sont celles de M. Möller. Les Fourmis de ce genre, comme celles du genre *Atta*, vont couper les feuilles vertes des plantes et les réduisent en morceaux transportables par une Fourmi, qui l'enlève par une extrémité avec ses mandibules; les Fourmis ainsi chargées ont l'air de porter un parasol vert.

Les fragments de feuilles sont portés à la fourmilière; là ils sont découpés par des ouvrières de moyenne taille en fragments de plus en plus petits; puis la Fourmi entaille le morceau plusieurs fois sur les bords et le pétrit avec ses mandibules, de façon à en faire une boulette humide, qu'elle emploie à accroître le jardin à champignons, ou à remplacer les parties du sol du jardin qui se sont épuisées. Les

plus petites ouvrières (pygmées), qui ne sortent jamais de la fourmilière, ont pour fonction de sarcler le jardin et de tondre les hyphes, afin de leur faire produire des gongylidies.

Les fourmilières d'*Acromyrmex* ne contiennent ordinairement qu'un seul jardin à champignons, posé sur le sol d'une salle, et non suspendu au plafond, comme ceux des *Trachymyrmex*.

Möller attribue le mycélium des *Acromyrmex* à une Agaricinée (*Rozites gongylophora*, Möller), qui se développe parfois sur les fourmilières abandonnées. Wheeler met en doute cette attribution (1).

Type. — *Formica hystrix*, Latr. = *F. octospinosa* Reich, d'après Wheeler.

Distribution géographique des espèces. — Texas, Mexique, Amérique centrale et méridionale (2).

Le genre *Acromyrmex* se partage en deux sous-genres :

1. SUBGENUS ACROMYRMEX, MAYR

Atta, subgenus **Acromyrmex**. Mayr, Novara Reise, Formic. p. 83 (1865); Emery, Mem. Accad. Sc. Bologna (6), Vol. 2, p. 109 (1905).

Caractères. — *Ouvrière et femelle.* — Epine suroculaire plus ou moins développée, chez les grandes ouvrières; parfois elle n'est représentée que par un tubercule.

Derrière de la tête avec de nombreux tubercules.

Type. — Le même que le genre.

Distribution géographique des espèces. — La même que celle du genre.

1. *A. ambiguus*, Emery, Bull. Soc. Ent. Ital. Vol. 19, p. 358 (1887) ♀ Brésil : Rio Grande do Sul.
(*lundi* var.).

Atta (A.) ambigua, Emery, Mem. Accad. Sc. Bologna (6), Vol. 2, p. 109, 110, 118, 121, fig. 18, 23 (1905) ♀, ? ♂.

2. *A. aspersus*, Fred. Smith, Cat. Hym. Brit. Mus. Vol. 6, p. 185, pl. 10, f. 17, Colombie, Brésil,
(1858) ♀ (*Æcodoma aspersa*). Paraguay.

Atta (A.) aspersa, Emery, Mem. Accad. Sc. Bologna (6), Vol. 2, p. 109, 110, 116, fig. 14 a b (1905) ♀ ♀ ♂.

Atta (A.) rugosa, Forel, Rev. Suisse Zool. Vol. 12, p. 33 (1904) ♀.

Atta (A.) rugosa, var. *rochat*, Forel, ibidem, Vol. 12, p. 34 (1904) ♀.

var. *rugosa*, Fred. Smith, Cat. Hym. Brit. Mus. Vol. 6, p. 187 (1858) ♀ (*Æcodoma rugosa*).

Atta (A.) aspersa, var. *rugosa*, Emery, Mem. Accad. Sc. Bologna (6), Vol. 2, p. 109, 110, 117 (1905) ♀ ♀ ♂.

Æcodoma pallida, Fred. Smith, Cat. Hym. Brit. Mus. Vol. 6, p. 187 (1858) ♀.

var. *santschii*, Forel, Mém. Soc. Ent. Belg. Vol. 19, p. 182 (1912) ♀.

subg. *dimidiata*, Forel, Deutsche Ent. Zeitschr. p. 292 (1911) ♀, ? ♂.

3. *A. coronatus*, Fabricius, Syst. Piez. p. 413 (1804) ♀ (*Formica*). Brésil : Ceara, Espirito Santo.

Æcodoma coronata, Fred. Smith, Cat. Hym. Brit. Mus. Vol. 6, p. 186 (1858).

Atta (A.) coronata, Forel, Ann. Soc. Ent. Belg. Vol. 37, p. 600 (1893) ♀; Forel, ibidem, Vol. 49, p. 161 (1905) ♀ ♀; Deutsche Ent. Zeitschr. p. 290 (1911) ♀.

var. *homalops*, Emery, Mem. Accad. Sc. Bologna (6), Vol. 2, p. 109, 110, 115 (1905) ♀ ♂ (*muticinoda* var.). Rio-Janeiro à Santa Catharina.

(1) Möller, *Die Pilzgarten*, etc. p. 3-86 (1893); Wheeler, *The Fungus-growing Ants*, etc., p. 703-706 (1907); Bruch, *Rev. Mus. La Plata*, Vol. 23, p. 324-329 (1916).

(2) Voir les tables des espèces : Emery, *Mem. Accad. Sc. Bologna* (6), Vol. 2, p. 108-110 (1905); Gallardo, *Ann. Mus. Buenos-Aires*, Vol. 28, p. 326 (1916).

- Atta* (*A.*) *coronata*, var. *homalops* Forel, Deutsche Ent. Zeitschr. p. 291 (1911) ♀.
Atta (*A.*) *coronata*, Forel, Ann. Soc. Ent. Belg. Vol. 48, p. 176 (1904) ♀.
4. *A. disciger*, Mayr, Verh. Zool.-bot. Ges. Wien, Vol. 37, p. 551 (1887) ♀ ♀ ♂
 (*Atta* [*A.*] *discigera*).
Atta (*A.*) *discigera*, Emery, Mem. Accad. Sc. Bologna (6), Vol. 2, p. 109, 110,
 115, fig. 9 (1905) ♀ ♀ ♂.
5. *A. emilii*, Forel, Rev. Suisse Zool. Vol. 12, p. 12 (1904) ♀ (*Atta*, subgenus *A.*).
Atta (*A.*) *emilii*, Emery, Mem. Accad. Sc. Bologna (6), Vol. 2, p. 109, 112,
 fig. 1 b (1905) ♀.
6. *A. laticeps*, Emery, ibidem (6), Vol. 2, p. 109, 110, 118, fig. 16, 17 (1905) ♀ ♀ ♂ (*Atta*, subgenus *A.*).
Atta (*A.*) *nigra* (part.), Emery, Bull. Soc. Ent. Ital. Vol. 26, p. 220 (1894).
 var. *dubia*, Forel, Verh. Zool.-bot. Ges. Wien, Vol. 58, p. 350 (1908) ♀.
7. *A. lobicornis*, Emery, Bull. Soc. Ent. Ital. Vol. 19, p. 358 (1887) ♀ (*Atta*,
 subgenus *A.*).
Atta (*A.*) *lobicornis*, Emery, Mem. Accad. Sc. Bologna (6), Vol. 2, p. 109, 110,
 120, fig. 21, 22 (1905) ♀ ♀ ♂; Santschi, Physis, Buenos-Aires, Vol. 2,
 p. 388 (1916) ♂.
 var. *ferruginea*, Emery, Mem. Accad. Sc. Bologna (6), Vol. 2, p. 120 (1905) ♀.
 var. *pencosensis*, Forel, Bull. Soc. Vaud. Sc. Nat. Vol. 50, p. 282 (1914) ♀.
A. lobicornis var. *pencosensis*, Bruch, Rev. Mus. La Plata, Vol. 23, p. 324,
 pl. 10, f. 2 (1916) ♀.
 var. *pruiniosior*, Santschi, Physis, Buenos Aires, Vol. 2, p. 388, fig. (1916) ♀.
8. *A. lundii*, Guérin, Voy. Coquille, Zool. Vol. 2, p. 206 (1830) ♀ ♂ (*Myrmica*
lundii).
Atta lundii, Roger, Berlin. Ent. Zeitschr. Vol. 7, p. 200 (1863) ♀ ♂ (nec. ♀ ?).
Atta lundii (part.?) Forel, Bull. Soc. Vaud. Sc. Nat. Vol. 20, p. 356 (1884) ♀ ♀ ♂.
Atta (*A.*) *lundii*, Emery, Mem. Accad. Sc. Bologna (6), Vol. 2, p. 110, 120,
 fig. 3 (1905) ♂.
A. lundii, Santschi, Physis, Buenos Aires, Vol. 2, p. 386 (1916) ♀ ♀ ♂;
 Gallardo, Ann. Mus. Hist. Nat. Buenos Aires, Vol. 28, p. 330 (1916).
 var. *bonariensis*, Emery, Mem. Accad. Sc. Bologna (6), Vol. 2, p. 120 (1905) ♀.
A. lundii, var. *bonariensis*, Santschi, Physis, Buenos Aires, Vol. 2, p. 386
 (1916) ♀.
 var. *parallela*, Santschi, ibidem, Vol. 2, p. 386, 387 (1916) ♀.
 var. *risi*, Forel, Verh. Zool.-bot. Ges. Wien, Vol. 58, p. 350 (1908) ♀.
A. lundii var. *risi*, Santschi, Physis, Buenos Aires, Vol. 2, p. 386 (1916) ♀.
 subsp. *boliviensis*, Emery, Mem. Accad. Sc. Bologna (6), Vol. 2, p. 109, 110, 119, 121
 (1905) ♀ ? ♂ (*A. boliviensis*).
A. lundii, st. *boliviensis*, Santschi, Physis, Buenos Aires, Vol. 2, p. 386 (1916) ♀.
 subsp. *decolor*, Emery, Mem. Accad. Sc. Bologna (6), Vol. 2, p. 120, (1905) ♀.
A. lundii, st. *decolor*, Santschi, Physis, Buenos Aires, Vol. 2, p. 386 (1916) ♀.
 subsp. *pubescens*, Emery, Mem. Accad. Sc. Bologna (6), Vol. 2, p. 119, fig. 20 (1905)
 ♀ (*A. pubescens*).
A. lundii st. *pubescens*, Santschi, Physis, Buenos Aires, Vol. 2, p. 386 (1916) ♀.
 var. *chacoensis*, Santschi, ibidem, Vol. 2, p. 387 (1916) ♀.
9. *A. mesonotalis*, Emery, Mem. Accad. Sc. Bologna (6), Vol. 2, p. 109, 114,
 fig. 8 (1905) ♀ (*Atta*, subgenus *A.*).
Atta (*A.*) *mesonotalis*, Forel, Verh. Zool.-bot. Ges. Wien, Vol. 58, p. 351 (1908) ♀.
 var. *crassispina*, Forel, Deutsche Ent. Zeitsch. p. 257 (1909) ♀.
 var. *fuhrmanni*, Forel, Mém. Soc. Neuchâtel. Sc. N. Vol. 5, p. 10 (1912) ♀.
 var. *inquirens*, Forel, ibidem, Vol. 5, p. 11 (1912) ♀.
10. *A. mælleri*, Forel, Ann. Soc. Ent. Belg. Vol. 37, p. 596 (1893) ♀ ♀ ♂
 (*Atta*, subgenus *A.*).
Atta (*A.*) *coronata* st. *mælleri*, Forel, Ann. Soc. Ent. Belg. Vol. 49, p. 162 (1905).
Atta (*A.*) *mælleri*, Emery, Mem. Accad. Sc. Bologna (6), Vol. 2, p. 109, 110,
 112, fig. 5 a, 6 (1905) ♀ ♀ ♂.
 subsp. *andicola*, Emery, ibidem, p. 113, fig. 5 d (1905) ♀ (*modesta* var).
 subsp. *meineri*, Forel, Ann. Soc. Ent. Belg. Vol. 37, p. 599 (1893) ♀.
Atta (*A.*) *mælleri*, subsp. *meineri*, Emery, Mem. Accad. Sc. Bologna (6), Vol. 2,
 p. 113, fig. 5 c (1905) ♀ ♀.
 var. *globoculis*, Forel, Rev. Suisse Zool. Vol. 24, p. 429 (1916) ♀.

Santa Catharina,
Rio-Janeiro.

Bassin de l'Amazone.

Paraguay, Bolivie.

S. Paulo.

Brésil Sud, Argentine,
Paraguay.

Misiones.

Buenos Aires.

Entre Rios.

Brésil Sud, Argentine
Paraguay.

Argentine.

Paraguay.

Argentine.

Bolivie.

Paraguay, Tucuman.

Paraguay, Matto Grosso.

Argentine.

Pérou.

Paraguay.

Colombie.

Brésil, S. Paulo.

Brésil : S^{ta} Catharina,
Rio-Janeiro.

Equador.

Brésil : Pará, Minas Geraes.

Guyane angl.

- subsp. *modesta*, Forel, Mitt. Naturh. Mus. Hamburg, Vol. 18, p. 49 (1901) ♀. Brésil: Ceara.
Atta (A.) *moelleri*, subsp. *modesta*, Emery, Mem. Accad. Sc. Bologna (6), Vol. 2, p. 113 (1905) ♀.
- subsp. *panamensis*, Forel, Biol. Centr.-Amer. Hym. Vol. 3, p. 35 (1899) ♀ ♂ (moelleri var.). Amérique centrale.
Atta (A.) *moelleri*, var. *panamensis*, Emery, Mem. Accad. Sc. Bologna (6), Vol. 2, p. 113, fig. 5b (1905) ♀.
Atta (A.) *moelleri* subsp. *panamensis*, Forel, Bull. Soc. Vaud Sc. Nat. Vol. 44, p. 40 (1908).
Atta (A.) *coronata* var. ? Emery, Bull. Soc. Ent. Ital. Vol. 28, p. 101 (1896) ♀.
var. *angustata*, Forel, Bull. Soc. Vaud. Sc. Nat. Vol. 44, p. 41 (1908) ♀. Costa-Rica.
subsp. *rectispina*, Forel, ibidem, Vol. 44, p. 41 (1908) ♀. Costa-Rica.
11. *A. muticinodus*, Forel, Ann. Soc. Ent. Belg. Vol. 45, p. 336 (1901) ♀ Brésil: Ceara, S. Paulo.
(*Atta* (A.) *nigra* st. *muticinoda*).
Atta (A.) *muticinoda*, Emery, Mem. Accad. Sc. Bologna (6), Vol. 2, p. 115, fig. 10a (1905) ♀.
12. *A. nigrosetosus*, Forel, Verh. Zool.-bot. Ges. Wien, Vol. 58, p. 350 (1908) ♀. Brésil: S. Paulo.
13. *A. niger*, Fred. Smith, Cat. Hym. Brit. Mus. Vol. 6, p. 186 (1858) ♀
(*Oecodoma nigra*).
Atta nigra, Dalla Torre, Cat. Hym. Vol. 7, p. 153 (1893).
Atta (A.) *nigra*, Emery, Bull. Soc. Ent. Ital. Vol. 26, p. 220 (1894); Mem. Accad. Sc. Bologna (6), Vol. 2, p. 109, 110, 116, fig. 12a, 13a (1905) ♀ ♂.
Atta (A.) *hystrix*, Forel, Bull. Soc. Vaud. Sc. Nat. Vol. 20, p. 355 (1884) ♀; Emery, Bull. Soc. Ent. Ital. Vol. 19, p. 357 (1887) ♂; Moeller, Die Pilzgärten, etc. Jena, p. 6 (1893).
Atta (A.) *octospinosa*, Forel, Ann. Soc. Ent. Belg. Vol. 37, p. 590 (1893) ♀ ♂.
14. *A. octospinosus* (Reich), Magaz. d. Thierr. Vol. 1, p. 132 (1792) (*Formica octospinosa*). Colombie, Guyane, Trinidad.
Atta (A.) *octospinosa*, Emery, Bull. Soc. Ent. Ital. Vol. 23, p. 163 (1892); ibidem, Vol. 26, p. 220 (1894); Forel, Biol. Centr.-Amer. Hym. Vol. 3, p. 34 (1899); Emery, Mem. Accad. Sc. Bologna (6), Vol. 2, p. 109, 112 (1905) ♀.
Formica hystrix, Latreille, Fourmis, p. 230, pl. 10, f. 61 (1802) ♀ (1).
Oecodoma hystrix, Lepelletier, Hist. Nat. Insect. Hym. Vol. 1, p. 178 (1836).
Atta (A.) *güntheri*, Forel, Ann. Soc. Ent. Belg. Vol. 37, p. 594 (1894) ♀ ♂.
- var. *echinator*, Forel, Biol. Centr.-Amer. Hym. Vol. 3, p. 34 (1899) ♀ ♂.
? *Oecodoma hystrix*, Guérin, in Ramon, Hist. fis. Cuba, Vol. 7, p. 755 (1857).
15. *A. subterraneus*, Forel, Ann. Soc. Ent. Belg. Vol. 87, p. 593 (1893) ♀ ♀ Brésil: Santa Catharina, etc., Paraguay, Bolivie.
(*Atta* (A.) *subterranea*).
Atta (A.) *subterranea*, Forel, Mitt. Schweiz. Ent. Ges. Vol. 10, p. 301 (1901) ♂; Emery, Mem. Accad. Sc. Bologna (6), Vol. 2, p. 109, 110, 116, fig. 1a, 12b, c, 13b (1905) ♀ ♂; Forel, Mém. Soc. Ent. Belg. Vol. 19, p. 181 (1912).
Atta (A.) *coronata* subsp. *subterranea*, Forel, Deutsche Ent. Zeitschr. p. 291 (1911).
Atta (A.) *hystrix* st. *coronata*, Forel, Bull. Soc. Vaud. Sc. Nat. Vol. 20, p. 355 (1884).
Atta coronata, Moeller, Die Pilzgärten, etc. Jena, p. 6 (1893).
var. *brunnea*, Forel, Deutsche Ent. Zeitschr. p. 291 (1911) ♀ ♂ (*coronata* subsp. *subterranea* var.). Santa Catharina.
var. *depressoculis*, Forel, Bull. Soc. Vaud. Sc. Nat. Vol. 49, p. 236 (1913) ♀. Santa Catharina.
var. *purensis*, Forel, Mém. Soc. Ent. Belg. Vol. 19, p. 181 (1912) ♀. Amazonas.

2. SUBGENUS MOELLERIUS, FOREL

Atta, subgenus **Moellerius**. Forel, Soc. Ent. Belg. Vol. 37, p. 589 (1893); Emery, Mem. Acc. Sc. Bologna (6), Vol. 2, p. 108 (1905).

(1) *Formica hystrix*, Fabricius, Syst. Piez. p. 414 (1804) est décrite sur une ♀, qui appartient sûrement à une espèce beaucoup plus petite.

Oecodoma hystrix, Fred. Smith, Cat. Hym. Brit. Mus. Vol. 6, p. 186, pl. 10, f. 18 (1858) ne peut, d'après la fig., se rapporter à l'espèce de Latreille.

Atta (A.) *hystrix*, Mayr, Novara Reise Formicid. p. 79 (1865) n'est pas décrite, mais elle provient de Rio-Janeiro. L'*A. octospinosus* n'a pas encore été trouvé au Sud de l'Équateur.

Caractères. — *Ouvrière et femelle.* — Epine suroculaire nulle.

Derrière de la tête avec peu ou point de tubercules; lobes occipitaux ordinairement arrondis et saillants.

Mandibules relativement courtes.

Type. — *Mælleri* *landolti*, Forel, d'après Wheeler.

Distribution géographique des espèces. — La même que le genre.

16. *A. balzani*, Emery, Ann. Soc. Ent. Fr. (6), Vol. 10, p. 67, nota (1890) ♀. Paraguay, Brésil.
Atta (*Moellerius*) *balzani*, Forel, Ann. Soc. Ent. Belg. Vol. 37, p. 589 (1893);
 Mem. Accad. Sc. Bologna (6), Vol. 2, p. 108 (1905) ♀; Santschi, Physis,
 Buenos-Aires, Vol. 2, p. 389, fig. (1916) ♀.
17. *A. fracticornis*, Forel, Deutsche Ent. Zeitschr. p. 257 (1909) ♀ (*Atta*, subgenus *M.*). Paraguay.
 var. *jörgenseni*, Forel, Bull. Soc. Vaud. Sc. Nat. Vol. 49, p. 236 (1913) ♀ ♀.
A. fracticornis, var. *jörgenseni*, Bruch, Rev. Mus. La Plata, Vol. 23, p. 325,
 pl. 10, fig. 3 (1916) ♀ ♀ ♂.
18. *A. heyeri*, Forel, Biol. Centr.-Amer. Hym. Vol. 3, p. 31, nota (1899) ♀ Brésil : Rio Grande do
 (Atta, subgenus *M.*). Sul; Argentine.
Atta (*M.*) *heyeri*, Emery, Mem. Accad. Sc. Bologna (6), Vol. 2, p. 108, 110,
 111, fig. 1 c. 4 (1905) ♀ ♀ ♂.
 ? *Atta lundii* (part.), Roger, Berl. Ent. Zeitschr. Vol. 7, p. 200 (1863) ♀ (nec ♀ ♂).
Atta (*Acromyrmex*) *lundii*, Emery, Bull. Soc. Ent. Ital. Vol. 19, p. 358 (1890);
 Berlin. Ent. Zeitschr. Vol. 39, p. 387 (1894).
19. *A. landolti*, Forel, Bull. Soc. Vaud. Sc. Nat. Vol. 20, p. 357 (1884) ♀ Colombie, Brésil : Bahia.
 (Atta, subgenus *Acromyrmex*).
Atta (*M.*) *landolti*, Forel, Ann. Soc. Ent. Belg. Vol. 37, p. 589 (1893); Emery,
 Mem. Accad. Sc. Bologna (6), Vol. 2, p. 108 (1905) ♀; Forel, Deutsche
 Ent. Zeitschr. p. 293 (1911) ♀ ♀.
 subsp. *cloosae*, Forel, Mém. Soc. Ent. Belg. Vol. 19, p. 180 (1912) ♀ Colombie.
20. *A. mesopotamicus*, Gallardo, Ann. Mus. Hist. Nat. Buenos-Aires, Vol. 28, Entre Rios.
 337, fig. 3 (1916) ♀.
21. *A. silvestrii*, Emery, Mem. Accad. Sc. Bologna (6), Vol. 2, p. 108, 110, Argentine.
 (1905) ♀ (Atta, subgenus *M.*).
Atta (*M.*) *silvestrii*, Emery, Bull. Soc. Ent. Ital. Vol. 37, p. 166, nota (1905) ♀;
 Forel, Deutsche Ent. Zeitschr. p. 292 (1911) ♀ ♂; Santschi, Rev. Suisse
 Zool. Vol. 20, p. 530 (1912) ♀ ♂; Bruch, Rev. Mus. La Plata, Vol. 23,
 p. 326, fig. 15, 16, pl. 4 et 10, f. 4 (1916) ♀ ♀ ♂.
 subsp. *bruchi*, Forel, Mém. Soc. Ent. Belg. Vol. 19, p. 180 (1912) ♀. Buenos-Aires.
A. (*M.*) *bruchi*, Gallardo, Ann. Mus. Hist. Nat. Buenos-Aires, Vol. 28, p.
 335 (1916).
22. *A. striatus*, Roger, Berlin. Ent. Zeitschr. Vol. 7. p. 202 (1863) ♀ ♀ ♂ Brésil, S. Argentine,
 (Atta striata). Uruguay.
Atta (*Acromyrmex*) *striata*, Emery, Bull. Soc. Ent. Ital. Vol. 19, p. 357 (1887) ♂.
Atta (*M.*) *striata*, Emery, Mem. Accad. Sc. Bologna (6), Vol. 2, p. 108, 110,
 fig. 2 (1905) ♀ ♂.
23. *A. versicolor*, Pergande, Proc. Calif. Acad. Sc. (2), Vol. 4, p. 31 (1893) ♀ (Atta). Arizona, Mexique.
Atta (*M.*) *versicolor*, Emery, Mem. Accad. Sc. Bologna (6), Vol. 2, p. 108, 111
 (1905) ♀; Wheeler, Bull. Amer. Mus. Nat. Hist. Vol. 23, p. 703, pl. 49,
 f. 5, pl. 50, f. 26 (1907) ♀ ♀ ♂.
 subsp. *chisosensis*, Wheeler, Bull. Amer. Mus. Nat. Hist. Vol. 23, p. 705 (1907) Texas.

ESPÈCE DOUTEUSE

24. *Atta biscutata*, Fabricius, Syst. Ent. p. 394 (1775) ♀ (*Formica*). Cayenne.
Formica biscutata, Latreille, Fourmis, p. 287 (1802) ♀.
Atta biscutata, Fabricius, Syst. Piez, p. 422 (1804).

9. GENUS *ATTA* (FABRICIUS), MAYR EMEND.

Atta (part.). Fabricius, Syst. Piez., p. 421 (1804).

Atta (excl. ***Acromyrmex***). Mayr, Novara Reise, Formic. p. 18, 78 (1865).

Atta. Emery, Ann. Soc. Ent. Belg. Vol. 57, p. 251 (1913).

Oecodoma. Latreille, Nouv. Dict. Hist. Nat. Vol. 23, p. 50 (1818).

Formica (part.). Linné, Fabricius, Latreille, etc.

Myrmica (part.). Latreille (1805).

Caractères. — *Ouvrière* et *soldat*. — Dimorphisme porté au plus haut degré; les soldats à la tête énorme, cordiforme, sont reliés aux ouvrières pygmées par des passages graduels. (Pl. 7, Fig. 16, 16b, 16c.)

Épistome sans carènes.

Arêtes frontales non prolongées sur le vertex; celles des grandes ouvrières et des soldats, composées d'un lobe antérieur qui couvre l'articulation du scape et d'un lobe postérieur qui se termine en épine.

En dehors de ces épines, la tête ne porte, au maximum, que trois paires d'épines: une sur le carène de la joue, une autre chez les petites ouvrières du groupe *sexdens*, L. et *insularis*, Guér. sur chacun des lobes occipitaux et une dernière, plus grande et constante, aux angles postérieurs.

Antennes comme chez *Acromyrmex*.

Suture promésnotale nulle sur le dos; le promésnotum a deux paires d'épines dorsales, qui appartiennent toutes au mésonotum; le pronotum n'a qu'une épine inférieure de chaque côté; épinotum armé.

Gastre jamais garni de tubercules.

Femelle. — Beaucoup plus grande que le soldat; corselet et gastre gros. (Pl. 7, Fig. 16d.)

Tête plus petite que celle du soldat, non cordiforme; arêtes frontales faites de même façon.

Le mésonotum recouvre à peu près complètement le pronotum. Celui-ci n'a pas d'épine dorsale.

Ailes comme le mâle.

Mâle. — Taille au moins de 12 millimètres (Pl. 7, Fig. 16e).

Antennes comme chez *Acromyrmex*.

Pronotum n'ayant pas d'épine dorsale; sillons de Mayr nuls; tégument du corselet velu.

Cellule radiale de l'aile antérieure très étroite, longue au moins six fois sa largeur.

Éthologie (1). — Les *Atta* habitent des fourmilières immenses et profondes, avec plusieurs entrées et nombre de volumineux jardins à champignons, placés dans autant de chambres souterraines; de ces fourmilières, partent des chemins très longs, sur lesquels procèdent d'interminables théories de porteuses de feuilles. D'après M. Forel, les soldats découpent et hachent des feuilles dans le nid, et défendent la fourmilière; les ouvrières moyennes vont à la récolte des feuilles; les pygmées coupent les hyphes dans le jardin à champignons. L'explorateur qui s'essaie à démolir la fourmilière, doit subir les attaques des soldats qui mordent jusqu'au sang, avec leurs puissantes mandibules. Le champignon cultivé par les *Atta* paraît être le même que celui des *Acromyrmex* (2).

(1) L'*Atta cephalotes* a reçu des naturalistes du XVIII^e et du commencement du XIX^e siècle le nom impropre de « Fourmi de visite », à mon avis, parce que la célèbre dessinatrice hollandaise, Sybille de Merian, avait confondu les *Atta*, qu'elle avait observées, avec les *Eciton*, dont on lui avait rapporté les invasions.

(2) Pour l'éthologie des *Atta*:

Belt, *The naturalist in Nicaragua*. London, Murray, p. 71-84 (1874); De Azevedo Sampaio, *Salva ou Manhú-uára, Monographia como subsidio a' historia da fauna paulista*. Sao-Paulo, 74 p. (1894); Forel, « Zur Fauna und Lebensweise der

Pour la fondation des nids, voir p. 331.

Type. — *Formica cephalotes* L.

Distribution géographique des espèces. — Texas, Mexique, Amérique centrale et méridionale jusqu'au Paraguay et à l'Argentine septentrionale; manque à Santa-Catharina et autrefois à São Paulo.

GROUPE CEPHALOTES L.

1. *A. cephalotes* (Linné). Syst. Nat. éd. 10^a, Vol. 1, p. 581 (1758) [*Formica*] ♀ (1) (Pl. 7, Fig. 16, 16b, 16c, 16d, 16e, 16f). Bassin de l'Amazonie
Colombie, Amérique
centrale, Mexique S.
Formica cephalotes, De Geer, Mém. Hist. Insect. Vol. 3, p. 604 (1773) ♀;
 Fabricius, Syst. Ent. p. 395 (1775).
Formica cephalotes (part.), Latreille, Fourmis, p. 222, pl. 9, fig. 57 A (1802)
 ♀, nec ♀ nec ♂.
A. cephalotes, Fabricius, Syst. Piez. p. 421 (1804) ♀; Mayr, Novara Reise,
 Formicid. p. 81 (1865) ♀ ♀, ? ♂; Emery, Ann. Soc. Ent. Belg. Vol. 57,
 p. 258, 259, fig. 8 (1913) ♂.
Oecodoma cephalotes, Lepeletier, Hist. Nat. Insect. Hym. Vol. 1, p. 176 (1836)
 ♀ (? ♀ ♂)
Formica migratoria, De Geer, Mém. Hist. Insect. Vol. 3, p. 604, pl. 31, fig. 11,
 13 (1773) ♀.
 ? *Formica fervens*, Drury, Illustr. Nat. Hist. Vol. 3, p. 58, pl. 42, fig. 3 (1872) ♀.
 ? *Formica grossa*, Fabricius, Mant. Insect. Vol. 1, p. 309 (1787) ♀.
 ? *Formica visitatrix*, Christ, Naturg. Ins. p. 517 (1791) ♀.
Atta lebasii, Emery, Bull. Soc. Ent. Ital. Vol. 22, p. 54 (1890) ♀ ♀ ♂, nec Guérin.
 var. *integrator*, Forel, Rev. Suisse Zool. Vol. 12, p. 31 (1904) ♀.
 var. *opaca*, Forel, ibidem, Vol. 12, p. 31 (1904) ♀.
 subsp. *polita*, Emery, in litt. (2).
 Parà.
 Colombie.
 Bolivie, Equador.
2. *A. columbica*, Guérin, Iconogr. Règne Anim. Vol. 7, Insect. p. 422 (1845) ♀ *major*. Colombie, Amérique
centrale.
A. columbica, Mayr, Novara Reise, Formicid. p. 81 (1865) ♀; Forel, Verh.
 Zool.-bot. Ges. Wien, Vol. 58, p. 348 (1908); Bull. Soc. Vaud. Sc. Nat.
 Vol. 49, p. 239 (1913) ♂.
A. cephalotes columbica, Emery, Ann. Soc. Ent. Belg. Vol. 57, p. 259 (1913) ♀.
Oecodoma columbica, Fred. Smith, Cat. Hym. Brit. Mus. Vol. 6, p. 184 (1858).
A. lebasii, Guérin, Iconogr. Règne Anim. Vol. 7, Insect. p. 422 (1845) ♀ *minor*;
 Mayr, Novara Reise, Formicid. p. 81 (1865) ♀.
Oecodoma lebasii, Fred. Smith, Cat. Hym. Brit. Mus. Vol. 6, p. 184 (1858).
A. sexdens, Forel, Mitt. Schweiz. Ent. Ges. Vol. 9, p. 401 (1896); Ann. Soc.
 Ent. Belg. Vol. 41, p. 331 (1897); Biol. Centr.-Amer. Hym. Vol. 3,
 p. 31 (1899), nec Linné.
 var. *lutea*, Forel, Ann. Soc. Ent. Belg. Vol. 37, p. 587 (1893) ♀ (*A. lutea*). Barbade.
A. columbica subsp. *lutea*, Forel, Verh. Zool.-bot. Ges. Wien, Vol. 58, p. 349 (1908).
A. columbica var. *lutea*, Emery, Ann. Soc. Ent. Belg. Vol. 57, p. 259 (1913);
 Forel, Bull. Soc. Vaud. Sc. Nat. Vol. 49, p. 239 (1913).

GROUPE INSULARIS GUÉR.

3. *A. insularis*, Guérin, Iconogr. Règne Anim. Vol. 7, Insect. p. 422 (1845) ♀. Cuba.

Ameisen im columbischen Urwald. », Mitt. Schw. Ent. Ges. Vol. 9, p. 406-410, (1897); H. v. Jhering, « Die Anlage neuer Colonien und Pilzgärten bei *Atta sexdens* », Zool. Anzeiger, n° 556 (1898); J. Huber, « Ueber die Koloniegründung bei *Atta sexdens* », Biol. Centralbl. Vol. 25, p. 606-619 (1905); Wheeler, The fungus-growing *Ants*, etc (1907); A. Gallardo, « Notes systématiques et éthologiques sur les fourmis Attines », Ann. Mus. Hist. Nat. Buenos-Aires, Vol. 28, p. 338-344 (1916).

(1) Pour la synonymie ancienne (en partie, d'ailleurs, purement nominale) je renvoie le lecteur au Catalogue de Dalla Torre, bien entendu, en faisant mes réserves. Voir aussi : Emery, Ann. Soc. Ent. Belg. Vol. 57, p. 260, 261 (1913).

(2) Cette forme, encore inédite, a été mentionnée par M. Forel (Sitz. ber. Bayerisch. Akad. Wiss. 1911, p. 257). Elle diffère de la forme typique, en ce sens que les ♀, même petites, ont les téguments, surtout de la tête, polis et très luisants (ils sont mats chez les petits ♀ du type). Mon exemplaire le plus grand ne mesure que 7 millimètres. Mapiri, en Bolivie; M. Forel l'indique de l'Equador.

- A. insularis*, Lucas, in Ramon, Hist. fis. Cuba, Vol. 7, p. 757, pl. 18, fig. 6 (1857) ♀; Mayr, Novara Reise, Formicid. p. 82 (1865) ♀ ♀ ♂; Emery, Ann. Soc. Ent. Belg. Vol. 57, p. 259 (1913) ♀ ♂.
- Oecodoma insularis*, Fred. Smith, Cat. Hym. Brit. Mus. Vol. 6, p. 185 (1858).
- subsp. *mexicana*, Fred. Smith, Cat. Hym. Brit. Mus. Vol. 6, p. 185, pl. 10, f. 20 (1858) ♀ ♂ (*Oecodoma*). Mexique.
- Oecodoma mexicana*, Norton, The Amer. Natural. Vol. 2, p. 66, pl. 1, f. 9, 10 (1868); Proc. Essex Inst. Vol. 6, comm. p. 9, fig. (1868) ♀ ♀.
- A. mexicana*, Wheeler, Bull. Amer. Mus. Nat. Hist. Vol. 23, p. 703 (1907).
- A. insularis mexicana*, Emery, Ann. Soc. Ent. Belg. Vol. 57, p. 259 (1913).
- ? *Formica fervens*, Drury, Illustr. Nat. Hist. Vol. 3, p. 58, pl. 42, f. 3 (1782) ♀.
- A. fervens*, Say, Boston Journ. Nat. Hist. Vol. 1, p. 290 (1836) ♀; Mayr, Novara Reise, Formicid. p. 81 (1865) ♀ ♀ ♂.
- A. fervens* (part.) Forel, Bull. Soc. Vaud. Sc. Nat. Vol. 20, p. 47 (1884); Biol. Centr.-Amer. Hym. Vol. 3, p. 33 (1899).
- A. laevigata*, Pergande, Proc. Calif. Acad. Sc. (2), Vol. 5, p. 896 (1895) nec Fred. Smith.
- subsp. *texana*, Buckley, Proc. Acad. Nat. Sc. Philad. p. 233 (1860) ♀ ♀ ♂ (*Myrmica* [Atta]). Texas.
- Oecodoma texana*, Lincecum, ibidem, p. 24-31 (1867); Buckley, Proc. Ent. Soc. Philad. Vol. 6, p. 347 (1867) ♀ ♀ ♂.
- A. texana*, Wheeler, Bull. Amer. Mus. Nat. Hist. Vol. 23, p. 700, fig. 7, pl. 49, f. 11-14, pl. 50, f. 24 (1907) ♀ ♀ ♂.
- A. fervens*, Townsend, Am. Ent. & Bot. Vol. 2, p. 224, 225, fig. 202, 203 (1870) ♀ ♀; Mac Cook, Ann. Mag. Nat. Hist. (5), Vol. 3 p. 442-449 (1879); Wheeler, Trans. Texas Acad. Sc. Vol. 4, p. 13 (1902).
- A. fervens* (part.), Forel, Biol. Centr.-Amer. Hym. Vol. 3, p. 33 (1899).

GROUPE *SEXDENS* L.

4. *A. laevigata*, Fred. Smith, Cat. Hym. Brit. Mus. Vol. 6, p. 182, pl. 10, f. 24 (1858) ♀ (*Oecodoma*). Colombie, Brésil: S. Paulo.
- A. sexdens* var. *laevigata*, Mayr, Novara Reise, Formicid. p. 80 (1865).
- A. sexdens*, subsp. *levigata*, Dalla Torre, Cat. Hym. Vol. 7, p. 153 (1893).
- A. sexdens laevigata*, Emery, Ann. Soc. Ent. Belg. Vol. 57, p. 259 (1913).
- A. laevigata*, Forel, Verh. Zool.-bot. Ges. Wien, Vol. 58, p. 348 (1908); Bull. Soc. Vaud. Sc. Nat. Vol. 49, p. 239 (1913) ♂.
- subsp. *vollenweideri*, Forel, Ann. Soc. Ent. Belg. Vol. 37, p. 588 (1893) ♀ ♀ (*sexdens* st.). Argentine, Colombie.
- A. vollenweideri*, Forel, Mém. Soc. Ent. Belg. Vol. 19, p. 179 (1912) ♂; Gallardo, Ann. Mus. Hist. Nat. Buenos Aires, Vol. 28, p. 341 (1916); Bruch, Ann. Soc. Cient. Argent. Vol. 84, p. 154, fig. (1917).
- A. laevigata* st. *vollenweideri*, Forel, Bull. Soc. Vaud. Sc. Nat. Vol. 49, p. 237, 240 (1913) ♂.
- A. columbica*, Forel, Mém. Soc. Neuchâtel, Vol. 5, p. 10 (1912) nec Guérin.
- var. *saltensis*, Forel, Bull. Soc. Vaud. Sc. Nat. Vol. 49, p. 237 (1913) ♀ (*laevigata* var.). Argentine: Prov. Salta.
- A. vollenweideri* var. *saltensis*, Gallardo, Ann. Mus. Hist. Nat. Buenos Aires, Vol. 28, p. 344 (1916).
- var. *obscurata*, Gallardo, Ann. Mus. Hist. Nat. Buenos Aires, Vol. 28, p. 344 (1916) ♀. Argentine: Santiago d'Esterro.
5. *A. sexdens* (Linné), Syst. Nat. ed. 10^a, Vol. 1, p. 581 (1758) ♀ (*Formica*) (1). Amérique méridionale : depuis la Guyane jusqu'au bassin de La Plata.
- Formica sexdens* De Geer, Mém. Hist. Insect. Vol. 3, p. 607, pl. 31, f. 14, 16 (1773); Fabricius, Syst. Ent. p. 395 (1775).
- A. sexdens*, Fabricius, Syst. Piez. p. 422 (1804) ♀; Mayr, Novara Reise, Formicid. p. 80 (1865) ♀ ♀ ♂; Emery, Ann. Soc. Ent. Belg. Vol. 57, p. 259, fig. 10 (1913) ♂.
- ? *Formica grossa*, Fabricius, Mant. Insect. Vol. 1, p. 309 (1787) ♀.
- Formica flavicornis*, Fabricius, Suppl. Ent. Syst. p. 280 (1789); Syst. Piez. p. 408 (1804) ♂; Forel, Ann. Soc. Ent. Belg. Vol. 49, p. 161 (1905).
- Formica salomonis*, Christ, Naturg. Insect. p. 507, pl. 60, f. 2 (1791) ♂.
- Formica sexdentata*, Latreille, Fourmis, p. 228, pl. 9, f. 59, 60 (1802) ♀.

(1) Pour la synonymie ancienne, voir Dalla Torre, Cat. Hym.

- Atta sexdentata*, Klug, Magaz. Ges. Naturf. Fr. Berlin, Vol. 2, p. 61 (1808).
Oecodoma sexdentata, Fred. Smith, Cat. Hym. Brit. Mus. Vol. 6, p. 183, pl. 10, f. 19 (1858) ♀.
Formica cephalotes (part.) Latreille, Fourmis, p. 224, 225, pl. 9, f. 57, E. D. (1802) ♀ ♂, nec ♀.
Formica cephalotes, Kollar, in Pohl, Reise Brasil. Vol. 1, p. 112, f. 10 (1832) ♀ ♀ ♂.
A. coptophylla, Guérin, Iconogr. Règne Anim. Vol. 7, Insect. p. 422 (1845) ♀.
Oecodoma coptophylla, Fred. Smith, Cat. Hym. Brit. Mus. Vol. 6, p. 184 (1858).
Oecodoma abdominalis, Fred. Smith, ibidem, Vol. 6, p. 184, pl. 10, f. 22 (1858) ♀.
var. *bisphaerica*, Forel, Verh. Zool.-bot. Ges. Wien, Vol. 58, p. 348 (1908) ♀ ♀ ♂. Brésil : S. Paula.
var. *rubropilosa*, Forel, ibidem, Vol. 58, p. 348 (1908) ♀ ♀ ♂. Brésil : S. Paula et Paraguay.

MYRMICINAE INCERTAE SEDIS

- Myrmica agilis*, Fred. Smith, Journ. Proc. Linn. Soc. Lond. Zool. Vol. 2, Malacca.
p. 71 (1857) ♀ (*Pheidole*?).
Myrmica aspersa, Fred. Smith, ibidem, Vol. 8, p. 72 (1864) ♀. Ile Morty.
Myrmica assimilis, Spinola, Mem. Accad. Sc. Torino (2), Vol. 13, p. 66 (1851) ♀. Brésil.
Myrmica bidentata, Fred. Smith, Cat. Hym. Brit. Mus. Vol. 6, p. 124 (1858) ♀. Inde.
Monomorium? *bidentata*, Mayr, Verh. Zool.-bot. Ges. Wien, Vol. 36, p. 359 (1903).
Solenopsis geminata? Bingham, Fauna, Brit. India, Hym. Vol. 2, p. 212 (1903).
Myrmica breviceps, Fred. Smith, Scient. Res. 2, Yarkand. Miss. Hym. p. 12 Inde.
(1878) ♀.
Myrmica caeca, Jerdon, Madras Journ. Litt. Sc. Vol. 17, p. 115 (1851) ♀. Inde.
Myrmica carinata, Fred. Smith, Journ. Proc. Linn. Soc. Lond. Zool. Vol. 3, Iles Arn.
p. 148 (1858) ♀ (*Tetramorium guineense*, F.?).
Myrmica consternens, Walker, Ann. Mag. Nat. Hist. (3), Vol. 4, p. 374 Ceylan.
(1859) ♀ ♂.
Myrmica corrugata, Say, Boston Journ. Nat. Hist. Vol. 1, p. 281 (1836) ♀ ♂ Indiana.
(*Aphaenogaster* ou *Pheidole*).
Myrmica cursor, Fred. Smith, Scient. Res. 2, Yarkand Miss. Hym. p. 11 Inde.
(1878) ♀.
Myrmica diligens, Fred. Smith, Journ. Proc. Linn. Soc. Lond. Zool. Vol. 8, Nouvelle-Guinée.
p. 73 (1864) ♀.
Pheidole diligentissima, Dalla Torre, Wien. Ent. Zeit. Vol. 11, p. 90 (1892).
Myrmica diversa, Buckley, Proc. Ent. Soc. Philadelphia, Vol. 6, p. 337 Texas.
(1867) ♀ ♀ (*Solenopsis geminata* F.?).
Myrmica erythrothorax, Lund, Ann. Sc. Nat. Vol. 23, p. 116 nota (1831) ♀ Brésil.
(sans description).
Myrmica formosa, Fred. Smith, Cat. Hym. Brit. Mus. Vol. 6, p. 128 (1858) ♀. Australie.
Myrmica fuscipennis, Fred. Smith, Journ. Proc. Linn. Soc. Lond. Zool. Vol. 6, Célèbes.
p. 46 (1861) ♀.
Myrmica gracilescens, Fred. Smith, ibidem, Vol. 4, Suppl. p. 74 (1860) ♀. Célèbes.
Myrmica humilis, Fred. Smith, Cat. Hym. Brit. Mus. Vol. 6, p. 123 (1858) ♀. Inde.
Myrmica incerta, Fred. Smith, Journ. Proc. Linn. Soc. Lond. Zool. Vol. 7, Mysol.
p. 21 (1863) ♀.
Myrmica inflecta, Say, Boston Journ. Nat. Hist. Vol. 1, p. 293 (1836) ♂ Indiana.
(*Aphaenogaster* ou *Pheidole*).
Myrmica insolens, Fred. Smith, Journ. Proc. Linn. Soc. Lond. Zool. Vol. 6, Célèbes.
p. 47 (1861) ♀.
Myrmica irritans, Fred. Smith, Cat. Hym. Brit. Mus. Vol. 6, p. 127 (1858) ♀. Port Natal.
(*Pheidole* ♀ ?).
Myrmica jucunda, Fred. Smith, Journ. Proc. Linn. Soc. Lond. Zool. Vol. 6, Palestine.
p. 34 (1861) ♀ (*Pheidole* ♀ ?).

- Myrmica laevissima*, Fred. Smith, ibidem. Vol. 4, suppl. p. 108 (1860) ♀. Batchian.
M. levissima, Dalla Torre, Catal. Hym. Vol. 7, p. 111 (1893) (*Monomorium destructor*, Jerd. ?)
- Myrmica lineolata*, Buckley, Proc. Ent. Soc. Philadelphia, Vol. 6, p. 340 (1867) ♀ ♀ (*Myrmica* ?). Amérique du N.
- Myrmica luctuosa*, Fred. Smith, Scient. Res. 2 Yarkand, Miss. Hym. p. 12 (1878) ♂. Inde N.
- Myrmica maligna*, Fred. Smith, Journ. Proc. Linn. Soc. Lond. Zool. Vol. 8, p. 72 (1864) ♀. Ile Morty.
- Myrmica mellea*, Fred. Smith, ibidem, Vol. 3, p. 148 (1858) ♀. (*Solenopsis geminata* F. ?) Iles Aru.
- Myrmica modesta*, Fred. Smith, ibidem, Vol. 4, suppl. p. 108 (1860) ♀ Batchian.
 (*Tetramorium guineense* F. ?)
- Myrmica mæsta*, Fred. Smith, ibidem, Vol. 7, p. 21 (1873) ♀ (*Vollenhovia* ?). Ile Martabello.
- Myrmica montana*, Buckley, Proc. Ent. Soc. Philadelphia, Vol. 6, p. 339 (1867) ♀. Texas.
Pogonomyrmex imberbicus, Wheel. vel *Xiphomyrmex spinosus*, Perg. Wheeler, Trans. Texas Acad. Sc. Vol. 4, part 2, p. 27 (1901).
- Myrmica obscurata*, Motschulski, Bull. Soc. Natural. Moscou. Vol. 36, p. 16 (1863) ♀. Ceylan.
- Myrmica opaca*, Fred. Smith, Journ. Proc. Linn. Soc. Lond. Zool. Vol. 6, p. 47 (1861) ♀. Célèbes.
- Myrmica paleata*, Lund, Ann. Sc. Nat. Vol. 23, p. 116, nota (1831) ♀ sans description. Brésil.
Solenopsis geminata, Roger, Verzeichn. Formic. p. 32 (1863).
- Myrmica pallinodis*, Motschulski, Bull. Soc. Natural. Moscou, Vol. 36, p. 16 (1863) ♀. Ceylan.
M. pallidinodis, Dalla Torre, Catal. Hym. Vol. 7, p. 113 (1893).
- Myrmica parallela*, Fred. Smith, Journ. Proc. Linn. Soc. Lond. Zool. Vol. 3, p. 147 (1858) ♀. Iles Aru.
- Myrmica pertinax*, Fred. Smith, ibidem, Vol. 6, p. 46 (1861) ♀ Célèbes.
- Myrmica polita*, Fred. Smith, ibidem, Vol. 4, suppl. p. 108 (1860) ♀. Batchian.
- Myrmica rugifrons*, Fred. Smith, Cat. Hym. Brit. Mus. Vol. 6, p. 124 (1858) ♀. Inde.
- Myrmica* (*Diplorhoptum*) *scabrata*, Buckley, Proc. Ent. Soc. Philadelphia, Vol. 6, p. 343 (1867) ♀. Connecticut.
- Myrmica scabrosa*, Fred. Smith, Journ. Linn. Soc. Lond. Zool. Vol. 3, p. 147 (1858) ♀ (*Pristomyrmex* ?) Iles Aru.
- Myrmica suspiciosa*, Fred. Smith, ibidem, Vol. 3, p. 148 (1858) ♀ (*Pheidole* ?). Iles Aru.
- Myrmica thoracica*, Fred. Smith, ibidem, Vol. 3, p. 148 (1858) ♀. Iles Aru.
- Myrmica typhlops*, Lund, Ann. Sc. Nat. Vol. 23, p. 128 (1831) (sans description). Brésil.
- Myrmica umbripennis*, Fred. Smith, Journ. Proc. Linn. Soc. Lond. Zool. Vol. 7, p. 21 (1863) ♀ (*Pristomyrmex* ?). Mysol.
- Myrmica vexator*, Fred. Smith, ibidem, Vol. 6, p. 47 (1861) ♀ (*Monomorium* ?). Ceram.
- Aphaenogaster debilis*, Walker, List Hym. Egypt, p. 11 (1871) ♀ ♀ (*Monomorium salomonis* ?) Egypte.
- Aphaenogaster pallescens*, Walker, ibidem, p. 11 (1871) ♀. Egypte.
- Atta didita*, Walker, Ann. Mag. Nat. Hist. (3), Vol. 4 p. 375 (1859) ♀. Ceylan.
Aphaenogaster didita, Dalla Torre, Catal. Hym. Vol. 7, p. 102 (1893).
- Atta dissimilis*, Jerdon, Madras Journ. Litt. Sc. Vol. 17, p. 107 (1851) ♀. Indes S.
Monomorium ? *dissimile*, Emery, in Dalla Torre, Catal. Hym. Vol. 7, p. 66 (1893).
- Atta domicola*, Jerdon, Madras Journ. Litt. Sc. Vol. 17, p. 106 (1851) ♀. Indes S.
Monomorium ? *domicola*, Emery, in Dalla Torre, Catal. Hym. Vol. 7, p. 66 (1893).
- Atta fumipennis*, Fred. Smith, Cat. Hym. Brit. Mus. Vol. 6, p. 169 (1858) ♀ ♀. Brésil.
Aphaenogaster fumipennis, Mayr, Verh. Zool.-bot. Ges. Wien, Vol. 36, p. 360 (1886).
- Atta penetrans*, Fred. Smith, Journ. Proc. Linn. Soc. Lond. Zool. Vol. 2, p. 77 (1857) ♀. Bornéo.

- Aphaenogaster penetrans*, Dalla Torre, Catal. Hym. Vol. 7, p. 104 (1893).
Myrmica (Atta) sublanuginosa, Buckley, Proc. Ent. Soc. Philadelphia, Vol. 6, Texas.
 p. 343 (1867) ♀.
Aphaenogaster sublanuginosa, Cresson, Synops. Hym. Amer. p. 259 (1887).
Oecodoma pilosa, Buckley, Proc. Ent. Soc. Philadelphia, Vol. 6, p. 348 (1867) ♀ Texas.
Atta pilosa, Cresson, Synops. Hym. Amer. p. 259 (1887).
Cerapachys oculata, Fred. Smith, Journ. Proc. Linn. Soc. Lond. Zool. Vol. 2, Bornéo.
 p. 74, pl. 1, fig. 20-24 (1857) ♂.
Sima oculata, Emery, in Dalla Torre, Catal. Hym. Vol. 7, p. 54 (1893).
Formica maxillosa, Fabricius, Syst. Ent. p. 396 (1775); Ent. System. Vol. 2, Inde.
 p. 364 (1793); Latreille, Fourmis, p. 290 (1802) ♀.
Myrmecia maxillosa, Fabricius, Syst. Piez, p. 426 (1804) ♀ (*Daceton*?).
Formica omnivora, Linné, Syst. Nat. (éd. 10), Vol. 1, p. 581 (1756); Latreille, Amérique mér.
 Fourmis, p. 286 (1802) ♀.
Myrmica omnivora, Schomburgk, Hist. Barbados, p. 639 (1848).
Monomorium omnivorum, Emery, in Dalla Torre, Cat. Hym. Vol. 7, p. 68 (1893).
Formica pusilla, De Geer, Mém. Hist. Ins. Vol. 3, p. 611, pl. 31, f. 23-24 Guyane.
 (1773) ♀.
Pheidole pusilla, Emery, Rev. Zool. Afric. Vol. 4, p. 237, nota (1915), nec Heer.
Formica nana, Latreille, Fourmis, p. 263 (1802).

ADDENDUM

Note sur le genre *Cratomyrmex*.

Le genre *Cratomyrmex* a été établi par moi en 1891 uniquement sur la ♀. Celle-ci ayant les éperons postérieurs pectinés, j'attribuai à ce genre des affinités avec le genre américain *Pogonomyrmex*. Depuis lors l'♂ a été trouvée et décrite; elle n'a pas les éperons postérieurs pectinés et se rapproche beaucoup de certains gros *Messor* de l'Afrique tropicale. M. Santschi propose de faire de *Cratomyrmex* un s. g. de *Messor* (Ann. Soc. Ent. Fr. Vol. 88, p. 377 [1920]). J'ai examiné les éperons postérieurs des ♀ de plusieurs espèces de *Messor* et, à ma grande surprise, j'ai trouvé qu'ils étaient pectinés autant que ceux de *Cratomyrmex*. Donc, à mon avis, le genre *Cratomyrmex* doit être fusionné avec *Messor*.

Mais la portée de ce fait est bien autrement importante pour la systématique. En effet, il montre que le caractère des éperons pectinés ou simples n'a pas une aussi grande valeur que je l'avais cru.

La tribu des *Pheidolini* doit être pour cela réunie à celle des *Myrmicini*. Cette dernière, dans sa nouvelle acception, est composée par trois sous-tribus : *Myrmicini*, *Stenammini* et *Pheidolini*. Les limites des sous-tribus restent telles qu'elles sont exprimées dans le présent ouvrage, sauf pour *Cratomyrmex*.

INDEX

des Groupes supérieurs aux Genres et de leurs principaux Synonymes

(Il n'a pas été tenu compte de la synonymie d'Ashmead).

	Pages		Pages		Pages
ANERGATINI (subtribus)	159, 161, 162, 204	LEPTOTHORACINI (tribus)	8, 10, 13, 14, 15, 17, 230, 244	PHEIDOLINI (subtribus)	51, 77
ANERGATIDINI (subtribus)	52, 116	MELISSOTARSINI (tribus)	8, 9, 12, 17, 118	PHEIDOLOGETINI (tribus)	8, 10, 13, 18, 159, 206, 230
Attidae (subfam.)	49, 158, 206	MONOMORIINI (subtribus)	159, 160, 161, 162	PHEIDOLOGETINI (subtribus)	207, 208, 210
ATTINI (tribus)	8, 11, 13, 17	MERANOPLINI (tribus)	8, 10, 12, 222, 230	PODOMYRMINI (subtribus)	230, 236
ATTINI (subtribus)	334	METAPONINI (tribus)	8, 9, 19	PROATTINI (subtribus)	333
CARDIOCONDYLINI (tribus)	8, 10, 123	Mycetomyrmicinae (sectio)	2	PROMYRMICINAE (sectio)	8, 9, 19
CATAULACINI (tribus)	8, 11, 294	Myrmecidae	21	PSEUDOMYRMINI (tribus)	8, 9, 12, 16, 21
CREMATOGASTRINI (tribus)	8, 10, 127, 230	MYRMECININI (tribus)	8, 10, 15, 17, 229	Rhagomyrmicinae (sectio)	2, 294, 299, 312
Cryptoceridae (subfam.)	2, 222, 294, 312	MYRMECININI (subtribus)	230	SOLENOPSIDINI (tribus)	8, 10, 13, 14, 15, 17, 18, 158, 191, 230
CRYPTOCERINI (tribus)	8, 11, 13, 18, 299	MYRMICARIINI (tribus)	8, 9, 120	SOLENOPSIDINI (subtribus)	160, 162
DACETINI (tribus)	8, 11, 12, 294, 312	MYRMICINAE (subfam.)	3, 8	STENAMMINI (subtribus)	50, 51, 52
EUMYRMICINAE (sectio)	8, 9, 34	MYRMICINI (tribus)	8, 9, 12, 16, 35	STEREOMYRMICINI (tribus)	8, 9, 119
Formicoxenii (tribus)	123, 162, 244	OCHETOMYRMICINI (tribus)	8, 11, 13	TETRAMORIINI (tribus)	8, 11, 15, 16, 230, 271
LOPHOMYRMICINI (subtribus)	207, 208	OCYMYRMICINI (tribus)	8, 11, 230, 270		
		PHEIDOLINI (tribus)	8, 9, 15, 16, 49		

Genres et Sous-Genres et leurs Synonymes

	Pages		Pages		Pages
Acanthognathus (gen.), Mayr	313, 316, 317, 319	Aneleus (gen.), Emery	207, 208, 213	APTEROSTIGMA , Mayr	336
Acanthomyrmex (gen.), Emery	15, 230, 234	Aneleus (subgen.), Emery	214	ASEMORHOPTRUM , Mayr	52
Acidomyrmex (subgen.), Emery	290	Anergates (gen.), For.	18, 159, 161, 162, 205	Atopogyne (subgen.), For.	129, 153
Acrocoelia (subgen.), Mayr	129, 140	Anergatides (gen.), Wasm.	18, 52, 116	ATOPOGYNE , For.	140
ACROCOELIA , Mayr	127	Anillomyrma (subgen.), Emery	160, 167, 184	ATOPOGYNES , Sant.	153
Acromyrmex (gen.), Mayr	333, 347	Anisopheidole (subgen.), For.	80, 83	Atopomyrmex (gen.), André	230, 239
ACROMYRMEX , For. etc.	344	Aphaenogaster (gen.), Mayr	18, 50, 51, 55	ATOPOMYRMEX , Emery	240, 241, 242
Acromyrmex (subgen.), Mayr	348	APHAENOASTER , Mayr, etc.	42, 52, 66, 68, 74, 78, 175, 181, 211, 242	Atopula (gen.), Emery	15, 230, 242
Adelomyrmex (gen.), Emery	245, 268	Aphaenogaster (subgen.), Mayr	56, 61	ATOPULA , For.	249, 250
Adlerzia (subgen.), For.	160, 168, 182	Apsychomyrmex (gen.), Wheel.	245, 268	Atta (gen.), For.	333, 352
Aëromyrma (subgen.), For.	207, 208, 215	Apterostigma (gen.), Mayr	332, 333, 337	ATTA , Auct.	28, 36, 44, 61, 64, 68, 77, 127, 166, 168, 181, 189, 195, 211, 236, 275, 316, 344, 347, 348 350, 351.
Agroecomyrmex (gen.), Wheel.	8			Attomyrma (subgen.), Emery	56
Allomerus (gen.), Mayr	13, 159, 188			ATTOPSIS , Heer	295
ALLOPHEIDOLE , For.	83, 84, 101, 105, 106			Basileceros (gen.), Schulz	18, 314, 327

	Pages		Pages		Pages
Blepharidatta (gen.), Wheel.	313, 314, 315	Daceton (gen.), Perty	18, 313, 314, 316	GLYPTOMYRMEX , For.	336
Bondroitia (subgen.), For.	159, 160, 162, 194	Dacryon (gen.), For.	13, 230, 235	Goniomma (gen.), Emery	50, 51, 74
Brunella (gen.), For.	242, 243	Decacrema (subgen.), For.	129, 137	Goniothorax (subgen.), Emery	248, 249
Calypatomyrmex (gen.), Emery	17, 222, 224	Decamorium (gen.), For.	13, 272, 289		
Calypatomyrmex (subgen.), Emery	224	Decapheidole (subgen.), For.	80, 112		
Cardiocondyla (gen.), Emery	15, 18, 124	Deromyrma (subgen.), For.	56, 64	Hagioxenus (gen.), For.	161, 186
CARDIOCONDYLA, Emery	126	DEROMYRMA, For.	56, 61, 66	Harpagoxenus (gen.), For.	244, 245, 265
CARDIOPHEIDOLE, Wheel.	84, 101	Dichotorax (subgen.), Emery	247, 248, 260	HEPTACONDYLUS, F. Sm.	121
Carebara (gen.), Westw.	207, 208, 211, 219	Dicroaspis (subgen.), Emery	225	Heteromyrmex (gen.), Wheel.	163
Carebarella (gen.), Emery	159, 160, 162, 193	Dilobocondyla (gen.), Sant.	230, 240	HOLCOMYRMEX, Emery	175, 179
Cataulacus (gen.), F. Sm.	12, 16, 294	DILOBOCONDYLA, For.	291	Holcomyrma (subgen.), Mayr	160, 167, 181
CATAULACUS, Mayr, Rog.	300, 340	Diplomorium (gen.), Mayr	160, 161, 194	Huberia (gen.), For.	14, 159, 160, 161, 165
Cataulacus (subgen.), F. Sm.	296	DIPLORHOPTRUM, Mayr, F. Sm.	170, 195	Hylomyrma (subgen.), For.	49
CAULOMYRMA, For.	249	ECITON, Jerd. Lepel. Schenck	21, 68, 285	Hypopomyrmex (gen.), Emery	312, 315
Cephalotes (gen.), Latr.	300, 303	Elasmopheidole (subgen.), For.	80, 110	Irogera (subgen.), Emery	267
CEPHALOTES, Emery	304	ELASMOPHEIDOLE, For.	83, 84, 103	Ischnomyrmex (gen.), Mayr	51, 52, 113
Cephaloxys (subgen.), F. Sm.	323	Electromyrma (gen.), Wheel.	8	ISCHNOMYRMEX Mayr, For., etc.	56, 61, 64, 65, 66, 78
CERAPACHYS, Motsch.	22	EMERYIA, For.	124, 126	ISOPHEIDOLE, For.	113
CERATOBASIS, F. Sm.	327	Enneamerus (gen.), Mayr.	8, 120		
Ceratopheidole (gen.), Perg.	51, 52, 112	Ephobomyrmex (subgen.), Wheel.	48	JANETIA, For.	48
Chelaner (subgen.), Emery	160, 167, 168	Epimyrmex (gen.), Emery	245, 263	LABIDOGENYS, Rog.	320, 321
Codiomyrmex (subgen.), Wheel.	325	Epipheidole (gen.), Wheel.	51, 114	Lachnomyrmex (gen.), Wheel.	245, 269
CONDYLODON, Lund	28	Epitritus (gen.), Emery	18, 314, 326	Lampromyrma (subg.), Mayr	160, 161, 168, 183
Corynomyrmex (subgen.), Viehm.	17, 161, 174	EPITRITUS, Emery	323	LAPAROMYRMEX, Emery	191
Cratomyrmex (gen.), Emery	35, 43, 357	Epixenus (gen.), Emery	161, 162, 184	Lecanomyrma (subgen.), For.	215
CREMASTOGASTER, Mayr,	127, 130, 140, 195	Epoecus (gen.), Emery	17, 159, 161, 162, 204	LEPTALEA, Klug	28
Crematogaster (gen.), Lund	12, 16, 127	Epopostruma (gen.), For.	314, 329	LEPTOMYRMA, Motsch.	77, 97
Crematogaster (subgen.), Lund	129, 137	Erebomyrma (gen.), Wheel.	207, 208, 218	Leptothorax (gen.), Mayr	14, 18, 245, 247
CRYPTOCEPHALUS, Lowne	226	EUCREMA, Sant.	137	LEPTOTHORAX, Mayr, etc.	36, 78, 106, 124, 242, 243
Cryptocerus (gen.), F.	300, 305	Entetramorium (gen.), Emery	272, 291	Leptothorax (subgen.), Mayr	248, 251
CRYPTOCERUS, F., Guér. etc.	226, 295, 303, 304, 339	Forelomyrmex (subgen.), Wheel.	48	Liomyrmex (gen.), Mayr	160, 161, 191
Cryptocerus (subgen.) F.	306, 308	FORMICA L., F. Latr., etc.	28, 36, 44, 52, 55, 68, 78, 127, 166, 189, 195, 230, 247, 273, 285, 295, 303, 305, 316, 347, 351, 352	LIOMYRMEX, For.	76
Cyathocephalus (subgen.), Emery	306, 311	Formicoxenus (gen.), Mayr	18, 245, 261	Lophomyrmex (gen.), Emery	14, 159, 207, 208
Cyphomyrmex (gen.), Mayr	17, 332, 333, 339	FORMICOXENUS Mayr, André	52, 263	Lordomyrmex (gen.), Emery	230, 238
Cyphomyrmex (subgen.), Mayr	340, 341	Glamyromyrma (gen.), Wheel.	313, 314, 326	Lundella (gen.), Emery	272, 292
				Machomyrma (gen.), For.	14, 50, 51, 70
				Macromischa (gen.), Rog.	18, 244, 245, 246

	Pages
MACROMISCHA, Rog., Mayr, Emery	
78, 251, 252, 275, 279	
Macromischoides (gen.), Wheel.	279
Macropheidole (subgen.), Emery	80, 81
Manica (subgen.), Jur.	42
MANICA, Jur.	36, 55, 68, 247, 275
Martia (subgen.), For.	14, 160, 168, 182
MARTIA, For.	183, 184, 192, 194
Mayriella (gen.), For.	222, 223
Megalomyrmex (gen.), For.	160, 161, 189
Melissotarsus (gen.), Emery	119
Meranoplus (gen.), F. Sm.	17, 222, 226
MERANOPLUS, F. Sm.	294, 300, 327, 340
MESOMYRMA, Stitz	240
Messor (gen.), For.	50, 51, 68
MESSOR, Emery	66
Metapone (gen.), For.	12, 17, 19
Microdaceton (gen.), Sant.	313, 314, 317
MITARA, Emery	183, 192
Moellerius (subgen.), For.	350
MONOMARIUM, Buckl., F. Sm.	36, 55
Monomorium (gen.), Mayr	14, 159, 160, 161, 162
MONOMORIUM, André, Emery, Sant.	124, 163, 184, 192
Monomorium (subgen.), Mayr	167, 170
Mycetarotes (subgen.), Emery	340, 342
Mycetophylax (subgen.), Emery	340, 343
Mycetosoritis (subgen.), Wheel.	340, 343
Mychothorax (subgen.), Ruzsky	248, 260
MYCHOTHORAX, Ruzsky, For.	251, 258
Mycocepurus (gen.), For.	332, 333, 334
MYCOCEPURUS, For.	342
MYRMECIA, F., Blanch.	36, 316
Myrmecina (gen.), Curtis	14, 17, 230
MYRMECINA, F. Sm.	236
MYRMEX, Guér.	28
Myrmica (gen.), Latr.	35, 36
MYRMICA, Latr. etc.	28, 44, 52, 55, 64, 68, 78, 113, 124, 127, 163, 166, 191, 195, 205, 226, 230, 233, 236, 247, 264, 265, 266, 275, 316, 347, 352

	Pages
Myrmica (subgen.), Latr.	37
Myrmicaria (gen.), W. Saund	12, 17, 120
Myrmicoecrypta (gen.), F. Sm.	332, 333, 335
MYRMICOECRYPTA, For.	343
Myrmoxenus (gen.), Ruzsky	245, 262
MYRMUS, Schenck	285
Nematocrema (subgen.), Sant.	129, 157
NEOCREMA, Sant.	130
NEOMYRMA, For.	42
NESOMYRMEX, Wheel.	249, 250
Nothomyrmica (gen.), Wheel.	246
NOTHOMYRMICA, Wheel.	251
Notomyrmex (subgen.), Emery	160, 167, 168
Novomessor (gen.), Emery	18, 50, 51, 66
Novomessor (subgen.), Emery	67
Nystalomyrma (subgen.), Wheel.	56, 61
Ochetomyrmex (gen.), Mayr	293
OCHETOMYRMEX, For.	293
Octella (subgen.), For.	218
Octostruma (subgen.), For.	328
Ocymyrmex (gen.), Emery	14, 18, 270
ODONTOMYRMEX, André	233, 234
OECODOMA, Latr. etc.	78, 208, 211, 344, 347, 350, 351, 352
OECOPHTHORA, Heer	77
Oligomyrmex (gen.), Mayr	207, 208, 210, 215
OLIGOMYRMEX, Emery	219
Oligomyrmex (subgen.), Mayr	217
Orectognathus (gen.), F. Sm.,	18, 313, 314, 316, 318, 319
ORECTOGNATHUS, F. Sm.	320, 321
OREOMYRMA, Wheel.	42
Orthocrema (subgen.), Sant.	129, 130
Otomyrmex (subgen.), For.	299
Oxygyne (subgen.), For.	129, 156
OXYGYNES, Sant.	156
Oxyopomyrmex (gen.), André	14, 17, 50, 51, 75
OXYOPOMYRMEX, For.	74
Pachysima (subgen.), Emery	22
Paedalgus (gen.), For.	207, 208, 211, 221
Paracrema (subgen.), Sant.	129, 155

	Pages
Paracryptocerus (subgen.), Emery	306
Paraphacota (gen.), Sant.	187
Parapheidole (gen.), Emery	52, 115
Paratopula (gen.), Wheel.	243
Parholcomyrmex (subgen.), Emery	160, 168, 179
Pentasturma (gen.), For.	313, 314, 326
Phacota (gen.), Rog.	160, 187
Pheidolacanthinus (subgen.), F. Sm.	80, 81
Pheidole (gen.), Westw.	113, 51, 77
PHEIDOLE, F. Sm.	208, 211, 234
Pheidole (subgen.), Westw.	80, 84
Pheidologeton (gen.), Mayr	159, 207, 208, 211
PHEIDOLOGETON, Emery, For.	213, 214
PHIDOLE, Bingh.	77
PHIDOLOGETON, Bingh.	211
PHYSALTA, F. Sm.	121
Physocrema (subgen.), For.	129, 139
PHYSOCREMA, For.	130
Planimyrma (subgen.), Viehm.	56, 65
Podomyrma (gen.), F. Sm.	14, 230
PODOMYRMA, André, Stitz	238, 240
Pogonomyrmex (gen.), Mayr	35, 36, 44
POGONOMYRMEX, Mayr	195
Pogonomyrmex (subgen.), Mayr	44
Pristomyrmex (gen.), Mayr	13, 230, 233
PRISTOMYRMEX, Mayr	81, 286
Proatta (gen.), For.	14, 17, 332, 333
Procryptocerus (gen.), Emery	300
Promeranoplus (gen.), Emery	222, 225
Prodicroaspis (gen.), Emery	222, 223
PROMYRMA, For.	191
PROPODOMYRMA, Wheel.	163
PROTOMOGNATHUS, Wheel.	265
Pseudoatta (gen.), Gallardo	332, 333, 346
Pseudomyrma (gen.), Latr.	28
PYRAMICA, Rog.	320
Rhachiocrema (subgen.), Mann	133
Rhopalomastix (gen.), For.	118
Rhopalothrix (gen.), Mayr	18, 314, 328
Rhopalothrix (subgen.), For.	329
Rhoptromyrmex (gen.), Mayr	272, 289

	Pages		Pages		Pages
Rhoptromyrmex (subgen.), Mayr	290	Strumigenys (gen.), F. Sm.	18, 312, 313, 314, 319	TRANOPELTA, For.	219
Rogeria (gen.), Emery	245, 266	Strumigenys (subgen.), F. Sm.	320	Trichomyrmex (gen.), Mayr	161, 185
Rogeria (subgen.), Emery	267	Sylophopsis (subgen.), Sant.	160, 167, 175	TRICHOSCAPA, Emery	323
Scrobopheidole (subgen.), Emery	80, 112	Symmyrmica (gen.), Wheel.	18, 245, 263	Triglyphothrix (gen.), For.	13, 14, 272
Sericomyrmex (gen.), Mayr	17, 332, 333, 338	Sympheidole (gen.), Wheel	52, 115	TRIGLYPHOTHRIX, For.	275, 280
Sifolinia (gen.), Emery	51, 117	SYNSOLENOPSIS, For.	196, 199	Trigonogaster (gen.), For.	14, 207, 210
Sima (gen.), Rog.	21	Temnothorax (subgen.), Mayr	247, 248, 259	Veromessor (subgen.), For.	67
Sima (subgen.), Rog.	23	TEMNOTHORAX, Ruzsky	251	VOLLENHOVENIA, D. T.	163
Solenopsis (gen.), Westw.	159, 195	Terataner (gen.), Emery	17, 230, 241	Vollenhovia (gen.), Mayr,	160, 161, 162, 163, 246
SOLENOPSIS, F. Sm., Mayr	211, 213	Tetramorium (gen.), Mayr,	272, 275, 285	VOLLENHOVIA, For., Emery	168, 242
Sphaerocrema (subgen.), Sant.	129, 152	TETRAMORIUM, Mayr, etc.	52, 165, 168, 266, 272, 286, 289, 291, 292, 293	Wasmannia (gen.), For.	18, 293
Stegomyrmex (gen.), Emery	16, 312, 313, 314	Tetramyrma (gen.), For.	272, 291	WHEELERIA, For.	186
Stegopheidole (subgen.), Emery	80, 83	Tetraponera (subgen.), F. Sm.	24	Wheeleriella (gen.), For.	161, 162, 186
Stenamma (gen.), Westw.	18, 50, 51, 52	TETRAPONERA, F. Sm.	21, 22, 28	Xenometa (gen.), Emery	126
STENAMMA, Mayr, Emery, etc.	55, 56, 61, 66, 68, 74, 251, 256, 258, 264.	TETROGMUS, Rog.	275	Xenomyrmex (gen.), For.	17, 160, 161, 188
Stereomyrmex (gen.), Emery	14, 17, 119	TOMOGNATHUS, Mayr	205, 265	Xeromyrmex (subgen.), Emery.	160, 168, 175
Stiphromyrmex (gen.), Wheel.	8	Trachymyrmex (subgen.), For.	340, 344	Xiphocrema (subgen.), For.,	129, 138
Strongylognathus (gen.), Mayr	14, 272, 285	Trachypheidole (subg.), Emery	80, 111	Xiphomyrmex (gen.), For.	14, 272, 286
		Tranopella (gen.), Mayr	159, 160, 161, 162, 192	XIPHOMYRMEX, For.	293
				Zacryptocerus (gen.), Ashm.	300, 304

Espèces, Sous-Espèces, Variétés et leurs Synonymes

	Pages		Pages		Pages
abdominalis, Emery (<i>g. Podomyrma</i>)	238	acanthobia, For. (<i>g. Cremato-</i>		aeberlei, For. (<i>g. Pheidole</i>)	87
abdominalis, F. Sm. (<i>g. Atta</i>)	355	gaster)	137, 147	aedificator, Schill. (<i>g. Messor</i>)	73
abdominalis, Mots. (<i>g. Crematogaster</i>)	149	acervorum, F. (<i>g. Leptothorax</i>)	261, 266	aegyptiaca, Emery (<i>g. Messor</i>)	70
abdominalis, Sant. (<i>g. Carebara</i>)	220	acervorum, Latr. (<i>g. Myrmecina</i>)	232	aegyptiaca, Karaw. (<i>g. Crematogaster</i>)	143
abdominalis, Sant. (<i>g. Ocymyrmex</i>)	271	aciculata, F. Sm. (<i>g. Aphaenogaster</i>)	57	aegyptiaca, Mayr (<i>g. Crematogaster</i>)	144
abeillei, André (<i>g. Monomorium</i>)	177	acis, For. (<i>g. Crematogaster</i>)	148	aeolia, For. (<i>g. Crematogaster</i>)	131
abeillei, De Stef. (<i>g. Monomorium</i>)	178	acothua, Wheel. (<i>g. Pheidole</i>)	101	aeolia, For. (<i>g. Leptothorax</i>)	253
aberrans, For. (<i>g. Crematogaster</i>)	157	aculeatinodis, Emery (<i>g. Leptothorax</i>)	250	aeolia, For. (<i>g. Oligomyrmex</i>)	218
aberrans, For. (<i>g. Monomorium</i>)	176	aculeatum, Mayr (<i>g. Tetra-</i>		aethiops, For. (<i>g. Crematogaster</i>)	146
aberrans, Mayr (<i>g. Pheidole</i>)	111	morium)	275, 279	aethiops, For. (<i>g. Sima</i>)	23
abjecta, Emery (<i>g. Solenopsis</i>)	199	acuminata, Stitz (<i>g. Lordomyrma</i>)	239	aethiops, F. Sm. (<i>g. Cephalotes</i>)	304
abjectior, For. (<i>g. Solenopsis</i>)	199	acuta, Emery (<i>g. Pheidole</i>)	99	aethiops, F. Sm. (<i>g. Sima</i>)	23
aborensis, Wheel. (<i>g. Aneleus</i>)	214	acuta, F. (<i>g. Crematogaster</i>)	128, 137	afer, Emery (<i>g. Strongylognathus</i>)	285
abstinens, For. (<i>g. Crematogaster</i>)	133	adelaidae, F. Sm. (<i>g. Podomyrma</i>)	237	affabilis, For. (<i>g. Crematogaster</i>)	146
abstinens, For. (<i>g. Mayriella</i>)	223	adlerzi, Mayr (<i>g. Procryptocerus</i>)	302	affinis, Emery (<i>g. Vollenhovia</i>)	165
absurda, For. (<i>g. Pheidole</i>)	102	adolphi, Emery (<i>g. Cryptocerus</i>)	309	affinis, Jerd. (<i>g. Pheidologeton</i>)	212
abyssina, For. (<i>g. Pheidole</i>)	88	adrepens, For. (<i>g. Crematogaster</i>)	144	affinis, Mayr (<i>g. Leptothorax</i>)	256
abyssinicum, For. (<i>g. Monomorium</i>)	181	adulatrix, Sant. (<i>g. Wheeleriella</i>)	187	affinis, Wheel. & Mann (<i>g. Pseudo-</i>	
acaciae, For. (<i>g. Crematogaster</i>)	144	adultera, Sant. (<i>g. Crematogaster</i>)	155	myrma)	32
acanthobia, Emery (<i>g. Pseudomyrma</i>)	31	advena, F. Sm. (<i>g. Pseudomyrma</i>)	33	atricana, Mayr (<i>g. Crematogaster</i>)	154

	Pages		Pages		Pages
<i>africana</i> , Sant. (<i>g. Solenopsis</i>)	201	<i>altinoda</i> , Mann (<i>g. Pseudomyrma</i>)	34	<i>angulata</i> , Stitz (<i>g. Pheidole</i>)	85
<i>africanum</i> , Mayr (<i>g. Tetramorium</i>)	275, 280	<i>altinode</i> , Sant. (<i>g. Monomorium</i>)	171	<i>angulata</i> , F. Sm. (<i>g. Cryptocerus</i>)	307
<i>africanus</i> , For. (<i>g. Oligomyrmex</i>)	216	<i>altinodis</i> , For. (<i>g. Solenopsis</i>)	198	<i>angulatus</i> , Mayr (<i>g. Leptothorax</i>)	249
<i>afrum</i> , André (<i>g. Monomorium</i>)	176	<i>altivagans</i> , Sant. (<i>g. Tetramorium</i>)	281	<i>anguliceps</i> , Stitz (<i>g. Crematogaster</i>)	158
<i>agilis</i> , F. Sm. (<i>g. ?</i>)	355	<i>alulai</i> , Emery (<i>g. Crematogaster</i>)	144	<i>angulinodis</i> , Ruzsky (<i>g. Myrmica</i>)	41
<i>agilis</i> , F. Sm. (<i>g. Pseudomyrma</i>)	29	<i>amabilis</i> , Sant. (<i>g. Crematogaster</i>)	145	<i>angulinodis</i> , Sant. (<i>g. Xiphomyrmex</i>)	287
<i>aglaë</i> , For. (<i>g. Pheidole</i>)	90	<i>amaricae</i> , For. (<i>g. Pheidole</i>)	88	<i>angulosa</i> , André (<i>g. Crematogaster</i>)	138
<i>agnetis</i> , For. (<i>g. Crematogaster</i>)	156	<i>amata</i> , For. (<i>g. Pheidole</i>)	102	<i>angulosus</i> , F. Sm. (<i>g. Cryptocerus</i>)	311
<i>aharonii</i> , For. (<i>g. Monomorium</i>)	183	<i>amaurocyelia</i> , Först. (<i>g. Messor</i>)	69	<i>angusta</i> , For. (<i>g. Pheidole</i>)	104
<i>aitkeni</i> , For. (<i>g. Crematogaster</i>)	132	<i>amazonensis</i> , For. (<i>g. Crematogaster</i>)	136	<i>angustata</i> , For. (<i>g. Acromyrmex</i>)	350
<i>aitkeni</i> , For. (<i>g. Sima</i>)	25	<i>amazonensis</i> , For. (<i>g. Cryptocerus</i>)	307	<i>angustata</i> , Mayr (<i>g. Crematogaster</i>)	158
<i>ajax</i> , For. (<i>g. Meranoplus</i>)	229	<i>amazonensis</i> , For. (<i>g. Solenopsis</i>)	199	<i>angustella</i> , For. (<i>g. Pheidole</i>)	98
<i>ajax</i> , For. (<i>g. Pheidole</i>)	98	<i>ambigua</i> , Emery (<i>g. Leptothorax</i>)	258	<i>angusticeps</i> , For. (<i>g. Strumigenys</i>)	323
<i>alaschanica</i> , Ruzsky (<i>g. Messor</i>)	74	<i>ambigua</i> , Emery (<i>g. Sima</i>)	27	<i>angusticeps</i> , Sant. (<i>g. Crematogaster</i>)	145
<i>alaskensis</i> Wheel. (<i>g. Myrmica</i>)	37	<i>ambiguus</i> , Emery (<i>g. Acromyrmex</i>)	348	<i>angustinoda</i> , For. (<i>g. Pheidole</i>)	90
<i>alberti</i> , For. (<i>g. Strumigenys</i>)	325	<i>amblychila</i> , Wheel. (<i>g. Solenopsis</i>)	196	<i>angustinode</i> , For. (<i>g. Monomorium</i>)	171
<i>alberti</i> , For. (<i>g. Rhoptromyrmex</i>)	290	<i>amblyops</i> , Emery (<i>g. Tranopelta</i>)	193	<i>angustinodis</i> , Stitz (<i>g. Leptothorax</i>)	252
<i>albertisi</i> , Emery (<i>g. Podomyrma</i>)	237	<i>ambulans</i> , Emery (<i>g. Pheidole</i>)	100	<i>angustior</i> , For. (<i>g. Pheidole</i>)	92
<i>albida</i> , Mann (<i>g. Tranopelta</i>)	193	<i>americana</i> , Emery (<i>g. Myrmecina</i>)	232	<i>angustulus</i> , Mantero (<i>g. Leptothorax</i>)	252
<i>albidula</i> , Emery (<i>g. Solenopsis</i>)	198	<i>americanus</i> , Emery (<i>g. Harpago-</i> <i>xenus</i>)	265, 266	<i>angustulus</i> , Nyl. (<i>g. Leptothorax</i>)	252
<i>albipennis</i> , Curtis (<i>g. Leptothorax</i>)	256	<i>amia</i> , For. (<i>g. Crematogaster</i>)	151	<i>angustus</i> , Mayr (<i>g. Cryptocerus</i>)	309
<i>albipes</i> , Emery (<i>g. Aneleus</i>)	214	<i>amia</i> , For. (<i>g. Pheidole</i>)	90	<i>angustus</i> , Mayr (<i>g. Pogonomyrmex</i>)	48
<i>albisetosus</i> , Mayr (<i>g. Novomessor</i>)	67	<i>amia</i> , For. (<i>g. Solenopsis</i>)	203	<i>annectens</i> , Wheel. (<i>g. Leptothorax</i>)	259
<i>albispina</i> , Wheel. (<i>g. Macromischa</i>)	246	<i>amilcaris</i> , Sant. (<i>g. Leptothorax</i>)	254	<i>annecteus</i> , Wheel. (<i>g. Pheidole</i>)	108
<i>albopilosum</i> , Emery (<i>g. Monomorium</i>)	176	<i>amita</i> , For. (<i>g. Crematogaster</i>)	153	<i>annemariae</i> , For. (<i>g. Pheidole</i>)	89
<i>alenensis</i> , Stitz (<i>g. Cataulacus</i>)	296	<i>amoena</i> , For. (<i>g. Pheidole</i>)	88	<i>annibalis</i> , Sant. (<i>g. Leptothorax</i>)	252
<i>alexandri</i> , Sant. (<i>g. Messor</i>)	73	<i>amphigea</i> , For. (<i>g. Messor</i>)	74	<i>anoemica</i> , Sant. (<i>g. Aphaenogaster</i>)	62
<i>alfari</i> , For. (<i>g. Pseudomyrma</i>)	31	<i>ampla</i> , For. (<i>g. Crematogaster</i>)	134	<i>anophthalma</i> , Emery (<i>g. Carebara</i>)	221
<i>alfaroi</i> , Emery (<i>g. Cephalotes</i>)	303	<i>ampla</i> , For. (<i>g. Pheidole</i>)	95	<i>anoptogyna</i> , Emery (<i>g. Leptothorax</i>)	257
<i>alfaroi</i> , Emery (<i>g. Pheidole</i>)	104	<i>ampla</i> , Sant. (<i>g. Carebara</i>)	220	<i>antarctica</i> , For. (<i>g. Strumigenys</i>)	321
<i>algorica</i> , For. (<i>g. Leptothorax</i>)	253	<i>amplificata</i> , Viehm. (<i>g. Pheidole</i>)	96	<i>antarcticum</i> , F. Sm. (<i>g. Monomorium</i>)	169
<i>algorica</i> , Lucas (<i>g. Crematogaster</i>)	143	<i>anacanthus</i> , Sant. (<i>g. Leptothorax</i>)	252	<i>antaris</i> , For. (<i>g. Crematogaster</i>)	142
<i>algora</i> , Arnold (<i>g. Tetramorium</i>)	281	<i>analis</i> , Sant. (<i>g. Crematogaster</i>)	146	<i>antennatus</i> , Emery (<i>g. Messor</i>)	69
<i>alicensis</i> , For. (<i>g. Pheidole</i>)	97	<i>anastasis</i> , Emery (<i>g. Pheidole</i>)	107	<i>antennatus</i> , F. Sm. (<i>g. Orectognathus</i>)	318
<i>aliena</i> , Emery (<i>g. Pheidole</i>)	97	<i>anceps</i> , Emery (<i>g. Monomorium</i>)	178	<i>anthracina</i> , For. (<i>g. Pheidole</i>)	96
<i>alii</i> , For. (<i>g. Crematogaster</i>)	144	<i>ancipitula</i> , For. (<i>g. Crematogaster</i>)	145	<i>anthracina</i> , F. Sm. (<i>g. Crematogaster</i>)	158
<i>alinodis</i> , For. (<i>g. Epopostruma</i>)	330	<i>andamanensis</i> , For. (<i>g. Cataulacus</i>)	298	<i>anthracina</i> , Mayr (<i>g. Cremato-</i> <i>gaster</i>)	151, 152
<i>allaborans</i> , Walk. (<i>g. Sima</i>)	25	<i>andamanensis</i> , For. (<i>g. Sima</i>)	23	<i>anthracina</i> , Sant. (<i>g. Sima</i>)	24
<i>allani</i> , Bingh. (<i>g. Pheidole</i>)	90	<i>andicola</i> , Emery (<i>g. Acromyrmex</i>)	349	<i>antigoni</i> , For. (<i>g. Leptothorax</i>)	259
<i>allegrensis</i> , For. (<i>g. Crematogaster</i>)	136	<i>andrei</i> , Emery (<i>g. Epixenus</i>)	185	<i>antillana</i> , For. (<i>g. Crematogaster</i>)	134
<i>alligatrix</i> , For. (<i>g. Crematogaster</i>)	155	<i>andrei</i> , Emery (<i>g. Leptothorax</i>)	258	<i>antillana</i> , For. (<i>g. Pheidole</i>)	102
<i>alluaudi</i> , Emery (<i>g. Crematogaster</i>)	142	<i>andrei</i> , E. Saund (<i>g. Monomorium</i>)	171	<i>antillensis</i> , For. (<i>g. Pheidole</i>)	101
<i>alluaudi</i> , Emery (<i>g. Terataner</i>)	242	<i>andrei</i> , For. (<i>g. Crematogaster</i>)	147	<i>antiguensis</i> , F. (<i>g. Monomorium</i>)	174
<i>alluaudi</i> , Emery (<i>g. Vollenhovia</i>)	164	<i>andrei</i> , For. (<i>g. Xiphomyrmex</i>)	287	<i>antipodum</i> , F. Sm. (<i>g. Pheidole</i>)	97
<i>alluaudi</i> , Sant. (<i>g. Oligomyrmex</i>)	217	<i>andrei</i> , Mayr (<i>g. Novomessor</i>)	67	<i>antipodum</i> , For. (<i>g. Monomorium</i>)	171
<i>alluaudi</i> , Sant. (<i>g. Strumigenys</i>)	324	<i>andrei</i> , Mayr (<i>g. Sima</i>)	24	<i>antiquus</i> , Mayr (<i>g. Aneleus</i>)	218
<i>aloba</i> , For. (<i>g. Myrmica</i>)	40	<i>andrica</i> , Emery (<i>g. Tetramorium</i>)	280	<i>antoniensis</i> , For. (<i>g. Leptothorax</i>)	250
<i>alpha</i> , For. (<i>g. Oligomyrmex</i>)	217	<i>androsana</i> , Wheel. (<i>g. Macromischa</i>)	246	<i>antoniensis</i> , For. (<i>g. Pheidole</i>)	108
<i>alpina</i> , Ruzsky (<i>g. Leptothorax</i>)	256	<i>androsana</i> , Wheel. (<i>g. Pheidole</i>)	102	<i>antoniensis</i> , For. (<i>g. Solenopsis</i>)	200
<i>alpina</i> , Wheel. (<i>g. Strongylogna-</i> <i>thus</i>)	285, 286	<i>angolensis</i> , Sant. (<i>g. Oligomyrmex</i>)	217	<i>anxia</i> , Sant. (<i>g. Tetramorium</i>)	281
<i>alpinensis</i> , For. (<i>g. Pheidole</i>)	99	<i>angularis</i> , Sant. (<i>g. Messor</i>)	72	<i>apache</i> , Wheel. (<i>g. Pogonomyrmex</i>)	45
		<i>angulata</i> , Emery (<i>g. Solenopsis</i>)	198	<i>aper</i> , Emery (<i>g. Monomorium</i>)	170

	Pages		Pages		Pages
aper, For. (<i>g. Pheidole</i>)	111	arnoldi, For. (<i>g. Pheidole</i>)	89	<i>attenuata</i> , Emery (<i>g. Sima</i>)	27
<i>apicalis</i> , F. Sm. (<i>g. Crematogaster</i>)	144	arnoldi, For. (<i>g. Strumigenys</i>)	320	<i>attenuata</i> , F. Sm. (<i>g. Procryptocerus</i>)	302
<i>apicalis</i> , Mots. (<i>g. Crematogaster</i>)	149	arnoldi, For. (<i>g. Tetramorium</i>)	280	<i>attenuata</i> , F. Sm. (<i>g. Sima</i>)	25
<i>apilis</i> , For. (<i>g. Crematogaster</i>)	132	arnoldi, Sant. (<i>g. Rhoptromyrmex</i>)	290	<i>attenuata</i> , Sant. (<i>g. Pheidole</i>)	88
<i>aquia</i> , Buckl. (<i>g. Aphaenogaster</i>)	57	arnoldiellus, Sant. (<i>g. Oligomyrmex</i>)	216	<i>atticola</i> , For. (<i>g. Pheidole</i>)	108
<i>aquila</i> , For. (<i>g. Crematogaster</i>)	145	arrogans, Sant. (<i>g. Sima</i>)	27	<i>atticola</i> , For. (<i>g. Solenopsis</i>)	201
<i>arabs</i> , Emery (<i>g. Pheidole</i>)	89	arthuri-mülleri, For. (<i>g. Cremato-</i>		<i>attila</i> , For. (<i>g. Pheidole</i>)	90
<i>arachnoides</i> , F. Sm. (<i>g. Myrmicaria</i>)	122	<i>gaster</i>)	137, 147	<i>auberti</i> , Emery (<i>g. Crematogaster</i>)	142
<i>aralocaspia</i> , Ruzsky (<i>g. Messor</i>)	71	<i>artifex</i> , Mayr (<i>g. Crematogaster</i>)	150	<i>auberti</i> , Emery (<i>g. Crematogaster</i>)	144
<i>araneoides</i> , Emery (<i>g. Aphaeno-</i>		<i>aruga</i> , For. (<i>g. Crematogaster</i>)	134	<i>augusti</i> , Emery (<i>g. Crematogaster</i>)	157
<i>gaster</i>)	65	<i>ascarus</i> , Emery (<i>g. Pheidole</i>)	89	<i>aurata</i> , Karaw. (<i>g. Solenopsis</i>)	202
<i>araneolus</i> , F. Sm. (<i>g. Cryptocerus</i>)	311	<i>ashmeadi</i> , Emery (<i>g. Aphaenogaster</i>)	60	<i>aurea</i> , Wheel. (<i>g. Solenopsis</i>)	196
<i>arata</i> , Emery (<i>g. Crematogaster</i>)	133	<i>ashmeadi</i> , Mayr (<i>g. Crematogaster</i>)	141	<i>aurianus</i> , Emery (<i>g. Liomyrmex</i>)	191
<i>arborea</i> , Buckl. (<i>g. Crematogaster</i>)	141	<i>asiatica</i> , Ruzsky (<i>g. Stenamma</i>)	54	<i>auritus</i> Mayr (<i>g. Cyphomyrmex</i>)	341
<i>arborea</i> , F. Sm. (<i>g. Crematogaster</i>)	145	<i>asinus</i> , For. (<i>g. Oligomyrmex</i>)	217	<i>aurivillii</i> , Mayr (<i>g. Pheidole</i>)	88
<i>arboris-sanctae</i> , Emery (<i>g. Pseudo-</i>		<i>asmarensis</i> , For. (<i>g. Monomorium</i>)	176	<i>auropilosa</i> , Mayr (<i>g. Pheidole</i>)	102
<i>myrma</i>)	31	<i>aspatha</i> , For. (<i>g. Pheidole</i>)	94	<i>auropunctata</i> , Rog. (<i>g. Wasman-</i>	
<i>arciruga</i> , For. (<i>g. Pheidole</i>)	111	<i>asper</i> , Mayr (<i>g. Cyphomyrmex</i>)	344	<i>nia</i>)	293, 294
<i>arcuata</i> , For. (<i>g. Crematogaster</i>)	134, 139	<i>asper</i> , Mayr (<i>g. Leptothorax</i>)	250	<i>australe</i> , Emery, (<i>g. Monomorium</i>)	179
<i>arduennae</i> , Bondr. (<i>g. Myrmica</i>)	38	<i>aspera</i> , Mayr (<i>g. Pheidole</i>)	88	<i>australis</i> , For. (<i>g. Monomorium</i>)	173
<i>arenaria</i> , Sant. (<i>g. Tetramorium</i>)	282	<i>asperata</i> , Emery (<i>g. Pheidole</i>)	90	<i>australis</i> , Emery (<i>g. Pheidole</i>)	99
<i>arenarius</i> , F. (<i>g. Messor</i>)	69	<i>asperithorax</i> , Emery (<i>g. Pheidole</i>)	107	<i>australis</i> , Emery (<i>g. Wasmannia</i>)	294
<i>arenarius</i> , Sant. (<i>g. Leptothorax</i>)	259	<i>aspersa</i> , F. Sm. (<i>g. ?</i>)	355	<i>australis</i> , For. (<i>g. Pheidologeton</i>)	212
<i>arenarum</i> , Ruzsky (<i>g. Pheidole</i>)	86	<i>aspersus</i> , F. Sm. (<i>g. Acromyrmex</i>)	348	<i>australis</i> , Forel (<i>g. Strumigenys</i>)	322
<i>arenicola</i> , Emery (<i>g. Pheidole</i>)	100	<i>assimilis</i> , Spin. (<i>g. ?</i>)	355	<i>australis</i> , For. (<i>g. Triglyphothrix</i>)	274
<i>arenicola</i> , For. (<i>g. Cyphomyrmex</i>)	343	<i>assmuthi</i> , For. (<i>g. Crematogaster</i>)	157	<i>australis</i> , Mayr (<i>g. Crematogaster</i>)	152
<i>areniphila</i> , For. (<i>g. Pheidole</i>)	87	<i>atalanta</i> , For. (<i>g. Cardiocondyla</i>)	126	<i>australis</i> , Sant. (<i>g. Atopomyrmex</i>)	240
<i>areniphila</i> , Sant. (<i>g. Monomorium</i>)	177	<i>aterrima</i> , Wheel. (<i>g. Crematogaster</i>)	135	<i>autrui</i> , Mann (<i>g. Crematogaster</i>)	136
<i>areolata</i> , For. (<i>g. Pheidole</i>)	89	<i>athectonensis</i> , For. (<i>g. Pheidole</i>)	96	<i>aveti</i> , Bondr. (<i>g. Leptothorax</i>)	253
<i>areolata</i> , Stitz (<i>g. Triglyphothrix</i>)	273	<i>atlantis</i> , For. (<i>g. Crematogaster</i>)	142	<i>avia</i> , For. (<i>g. Pheidole</i>)	103
<i>ares</i> , For. (<i>g. Pheidole</i>)	108	<i>atlantis</i> , Sant. (<i>g. Leptothorax</i>)	253	<i>azteca</i> , Emery (<i>g. Aphaenogaster</i>)	57
<i>argentatus</i> , F. Sm. (<i>g. Cryptocerus</i>)	309	<i>atlantis</i> , Sant. (<i>g. Tetramorium</i>)	277	<i>azteca</i> , For. (<i>g. Solenopsis</i>)	199
<i>argentina</i> , For. (<i>g. Crematogaster</i>)	136	<i>atomaria</i> , Gerst. (<i>g. Monomorium</i>)	180	<i>aztecus</i> , For. (<i>g. Cryptocerus</i>)	309
<i>argentina</i> , Gallardo (<i>g. Pseudoatta</i>)	346	<i>atomum</i> , Sant. (<i>g. Wasmannia</i>)	294	<i>aztecus</i> , For. (<i>g. Sericomyrmex</i>)	339
<i>argentina</i> , Wheel. (<i>g. Cyphomyrmex</i>)	343	<i>atomus</i> , Emery (<i>g. Oligomyrmex</i>)	217		
<i>argiolus</i> , Emery (<i>g. Epitritus</i>)	326, 327	<i>atomus</i> , For. (<i>g. Leptothorax</i>)	255	<i>baal</i> , Wheel. (<i>g. Monomorium</i>)	181
<i>arhuaca</i> , For. (<i>g. Pheidole</i>)	107	<i>atomus</i> , For. (<i>g. Monomorium</i>)	183	<i>bacchus</i> , For. (<i>g. Tetramorium</i>)	280
<i>aristotelis</i> , For. (<i>g. Pheidole</i>)	94	<i>atra</i> , Buckl. (<i>g. Monomorium</i>)	173	<i>bactriana</i> , Ruzsky (<i>g. Myrmica</i>)	41
<i>arizonensis</i> , Wheel. (<i>g. Cremato-</i>		<i>atra</i> , Mayr. (<i>g. Crematogaster</i>)	134	<i>badius</i> , Latr. (<i>g. Pogonomyrmex</i>)	45
<i>gaster</i>)	134	<i>atrata</i> , For. (<i>g. Cyphomyrmex</i>)	342	<i>badius</i> , Mayr (<i>g. Pogonomyrmex</i>)	46
<i>arizonensis</i> , Wheel. (<i>g. Cyphomyr-</i>		<i>atrata</i> , F. Sm. (<i>g. Sima</i>)	26	<i>baduvi</i> , For. (<i>g. Crematogaster</i>)	131
<i>mex</i>)	344, 345	<i>atrata</i> , Sant. (<i>g. Monomorium</i>)	177	<i>bakeri</i> , For. (<i>g. Pheidole</i>)	102
<i>arizonica</i> , Sant. (<i>g. Pheidole</i>)	102	<i>atratura</i> , Schenck (<i>g. Tetramorium</i>)	276	<i>bakeri</i> , Wheel. (<i>g. Aphaenogaster</i>)	59
<i>armata</i> , F. Sm. (<i>g. Pheidole</i>)	81	<i>atratus</i> , Schenck (<i>g. Anergates</i>)	206	<i>bakeri</i> Wheel. (<i>g. Metapone</i>)	20
<i>armatus</i> , F. Sm. (<i>g. Meranoplus</i>)	228	<i>atratus</i> , L. (<i>g. Cephalotes</i>)	303	<i>bakusuensis</i> , For. (<i>g. Catantolus</i>)	297
<i>armatus</i> , F. Sm. (<i>g. Meranoplus</i>)	228	<i>atricolor</i> , For. (<i>g. Pheidole</i>)	100	<i>balcanica</i> , Emery (<i>g. Aphaenogaster</i>)	63
<i>armigerum</i> , Latr. (<i>g. Dacetone</i>)	316	<i>atrigaster</i> , For. (<i>g. Crematogaster</i>)	148	<i>balcanica</i> , Sant. (<i>g. Leptothorax</i>)	252
<i>arnoldi</i> , For. (<i>g. Aneleus</i>)	214	<i>atripes</i> , F. Sm. (<i>g. Pseudomyrma</i>)	31	<i>ballionii</i> , For. (<i>g. Rhopalothrix</i>)	329
<i>arnoldi</i> , For. (<i>g. Calyptomyrmex</i>)	225	<i>atriscapis</i> , For. (<i>g. Crematogaster</i>)	148	<i>balzani</i> , Emery (<i>g. Acromyrmex</i>)	351
<i>arnoldi</i> , For. (<i>g. Carebara</i>)	220	<i>atrociior</i> , Emery (<i>g. Pheidole</i>)	85	<i>balzani</i> , Emery (<i>g. Lundella</i>)	292
<i>arnoldi</i> , For. (<i>g. Crematogaster</i>)	145	<i>atrophispina</i> , For. (<i>g. Pheidole</i>)	97	<i>balzani</i> , Emery (<i>g. Megalomyrmex</i>)	190
<i>arnoldi</i> , For. (<i>g. Monomorium</i>)	171	<i>atrox</i> , For. (<i>g. Pheidole</i>)	85	<i>balzani</i> , Emery (<i>g. Pheidole</i>)	104
<i>arnoldi</i> , For. (<i>g. Ocymyrmex</i>)	271	<i>atrox</i> , For. (<i>g. Pseudomyrma</i>)	34	<i>balzani</i> , Emery (<i>g. Procryptocerus</i>)	301

	Pages		Pages		Pages
balzani, Emery (<i>g. Rhopalothrix</i>)	328	bellicosa, F. Sm (<i>g. Pheidologeton</i>)	212	biguttatus, Emery (<i>g. Cryptocerus</i>)	309
bambusarum, For. (<i>g. Pheidole</i>)	107	bellii, For. (<i>g. Meranoplus</i>)	228	biimprensa, Mayr (<i>g. Crematogaster</i>)	155
bandarensis, For. (<i>g. Crematogaster</i>)	132	bellii, For. (<i>g. Xiphomyrmex</i>)	288	bilimeki, Mayr (<i>g. Pheidole</i>)	109
bandarensis, For. (<i>g. Myrmecina</i>)	232	belti, Emery (<i>g. Pseudomyrma</i>)	31	bimaculata, For. (<i>g. Podomyrma</i>)	237
bandarensis, For. (<i>g. Vollenhovia</i>)	164	beiti, For. (<i>g. Atopula</i>)	243	bimaculatus, F. Sm. (<i>g. Cryptocerus</i>)	309
banksi, For. (<i>g. Monomorium</i>)	183	belti, For. (<i>g. Procryptocerus</i>)	301	bimons, For. (<i>g. Pheidole</i>)	107
banksi, For. (<i>g. Volleuhovia</i>)	164	bengalensis, For. (<i>g. Ceratopheidole</i>)	113	binghami, For. (<i>g. Crematogaster</i>)	131
bantonana, Sant. (<i>g. Tetramorium</i>)	281	bengalensis, For. (<i>g. Oligomyrmex</i>)	217	binghami, For. (<i>g. Pheidole</i>)	90
barbato-structor, D. T. (<i>g. Messor</i>)	73	benitensis, Sant (<i>g. Crematogaster</i>)	153	binghami, For. (<i>g. Sima</i>)	25
barbarus, L. (<i>g. Messor</i>)	69	bequaerti, For. (<i>g. Cataulacus</i>)	296	bingo, For. (<i>g. Crematogaster</i>)	137
barbata, Wheel. (<i>g. Pheidole</i>)	105	bequaerti, For. (<i>g. Crematogaster</i>)	152	binodis, F. (<i>g. Messor</i>)	69
barbatulum, Emery (<i>g. Monomorium</i>)	181	bequaerti, For. (<i>g. Monomorium</i>)	183	binodis, L. (<i>g. Tetramorium</i>)	276
barbatulum, Mayr (<i>g. Monomorium</i>)	175, 176	bequaerti, For. (<i>g. Pheidole</i>)	89	biolleyi, For. (<i>g. Pheidole</i>)	104
barbatus, Emery (<i>g. Ocymyrmex</i>)	270	bequaerti, For. (<i>g. Tetramorium</i>)	280	biolleyi, For. (<i>g. Strumigenys</i>)	322
barbatus, F. Sm. (<i>g. Pogonomyrmex</i>)	46	bergi, Mayr (<i>g. Pheidole</i>)	102	bipartita, For. (<i>g. Crematogaster</i>)	132
barbiger, Emery (<i>g. Ocymyrmex</i>)	270	bergi, Ruzsky (<i>g. Myrmica</i>)	37	bipartita, Sant. (<i>g. Tetramorium</i>)	282
barbigula, Wheel. (<i>g. Aphaenogaster</i>)	61	berlandi, Bondr. (<i>g. Leptothorax</i>)	253	birmana, For. (<i>g. Myrmicarina</i>)	122
barbouri, Wheel. (<i>g. Pheidole</i>)	108	bernhardae, For. (<i>g. Pheidole</i>)	87	birmana, For. (<i>g. Sima</i>)	25
barchanica, Ruzsky (<i>g. Myrmica</i>)	37	berthoudi, For. (<i>g. Pheidole</i>)	89	birmanus, Emery (<i>g. Lophomyrmex</i>)	209
bareleti, For. (<i>g. Pheidole</i>)	90	bessarabica, Nass. (<i>g. Myrmica</i>)	40	biroi, Emery (<i>g. Adelomyrmex</i>)	269
bariensis, For. (<i>g. Tetramorium</i>)	277	bessoni, For. (<i>g. Pheidole</i>)	88	biroi, Emery (<i>g. Crematogaster</i>)	133
basalis, For. (<i>g. Solenopsis</i>)	199	bessoni, For. (<i>g. Xiphomyrmex</i>)	287	biroi, Emery (<i>g. Pheidole</i>)	82
basalis, F. Sm. (<i>g. Cryptocerus</i>)	309	beta, For. (<i>g. Oligomyrmex</i>)	217	biroi, Emery (<i>g. Strumigenys</i>)	321
basalis, F. Sm. (<i>g. Monomorium</i>)	180	beyrichi, Mayr (<i>g. Vollenhovia</i>)	246	biroi, For. (<i>g. Efixenus</i>)	185
basalis, F. Sm. (<i>g. Podomyrma</i>)	237	bhavanae, Bingh. (<i>g. Ceratopheidole</i>)	113	biroi, For. (<i>g. Monomorium</i>)	171
batesi, Emery (<i>g. Rhopalothrix</i>)	328	bicarinata, Mayr (<i>g. Pheidole</i>)	105	biroi, Mayr (<i>g. Crematogaster</i>)	131
batesi, For. (<i>g. Cardiocondyla</i>)	125	bicarinata, Nyl. (<i>g. Tetramorium</i>)	278	biroi, Szabó (<i>g. Rhopalothrix</i>)	329
batesi, For. (<i>g. Crematogaster</i>)	155	bicarinata, Sant. (<i>g. Carebara</i>)	221	biscutata, F. (<i>g. Atta?</i>)	351
batesi, For. (<i>g. Procryptocerus</i>)	301	bicolor, Buckl. (<i>g. Crematogaster</i>)	141	biskrensis, For. (<i>g. Tetramorium</i>)	277
batesi, For. (<i>g. Strumigenys</i>)	322	bicolor, Emery (<i>g. Carebarella</i>)	194	bismarckensis, For. (<i>g. Strumigenys</i>)	321
batonga, For. (<i>g. Cataulacus</i>)	296	bicolor, Emery (<i>g. Monomorium</i>)	176	bismarcki, For. (<i>g. Xiphomyrmex</i>)	288
batnensis, For. (<i>g. Messor</i>)	74	bicolor, Emery (<i>g. Pheidole</i>)	98	bison, For. (<i>g. Crematogaster</i>)	149
baucis, For. (<i>g. Pheidole</i>)	96	bicolor, Emery (<i>g. Podomyrma</i>)	238	bisphaerica, For. (<i>g. Atta</i>)	355
baudueri, Emery (<i>g. Strumigenys</i>)	323	bicolor, Emery (<i>g. Pristomyrmex</i>)	234	bispinosa, For. (<i>g. Podomyrma</i>)	237
baumi, For. (<i>g. Cataulacus</i>)	296	bicolor, F. Sm. (<i>g. Crematogaster</i>)	131	bispinosus, Spin. (<i>g. Pogonomyrmex</i>)	47
baumi, For. (<i>g. Myrmicarina</i>)	122	bicolor, Guér. (<i>g. Meranoplus</i>)	227, 228	bituberculatus, F. (<i>g. Megalomyrmex</i>)	190
bayeri, For. (<i>g. Pheidole</i>)	88	bicolor, Guér. (<i>g. Pseudomyrma</i>)	29	blanci, André (<i>g. Gonionmma</i>)	75
beauforti, Emery (<i>g. Pheidole</i>)	96	bicolor, Viehm. (<i>g. Tetramorium</i>)	283	blanda, F. Sm. (<i>g. Rogeria</i>)	268
beccarii, Emery (<i>g. Aphaenogaster</i>)	64	biconstricta, Mayr (<i>g. Pheidole</i>)	98	blochmanni, For. (<i>g. Tetramorium</i>)	282
beccarii, Emery (<i>g. Calyptomyrmex</i>)	224, 225	biconvexa, For. (<i>g. Pseudomyrma</i>)	31	bluntschlii, For. (<i>g. Ceratopheidole</i>)	113
beccarii, Emery (<i>g. Melissotarsus</i>)	119	biconvexa, Sant (<i>g. Strumigenys</i>)	324	boerorum, For. (<i>g. Monomorium</i>)	172
bedoti, Emery (<i>g. Lophomyrmex</i>)	209	bicorne, For. (<i>g. Monomorium</i>)	170	boerorum, Sant. (<i>g. Monomorium</i>)	175
beduina, Emery (<i>g. Messor</i>)	72	bicornis, For. (<i>g. Cyphomyrmex</i>)	341	boerorum, Sant. (<i>g. Strumigenys</i>)	324
beebei, Wheel. (<i>g. Glaryromyrmex</i>)	326	bicornis, For. (<i>g. Pheidole</i>)	111	bogdanovi, Ruzsky (<i>g. Cardiocondyla</i>)	125
behanzini, Sant. (<i>g. Crematogaster</i>)	153	bidens, Först. (<i>g. Myrmecina</i>)	232	bogischi, Wheel. (<i>g. Monomorium</i>)	170
belgaensis, For. (<i>g. Xiphomyrmex</i>)	288	bidentata, F. Sm. (<i>g. ?</i>)	355	bogojawlenskii, Ruzski (<i>g. Crematogaster</i>)	131
belgranoi, Sant. (<i>g. Pseudomyrma</i>)	34	bidentatum, Mayr (<i>g. Monomorium</i>)	169	bohlsi, Emery (<i>g. Cryptocerus</i>)	309
belisarius, For. (<i>g. Solenopsis</i>)	203	biemarginata, For. (<i>g. Crematogaster</i>)	154	bolai, Mayr (<i>g. Rhopalothrix</i>)	329
belli, For. (<i>g. Monomorium</i>)	178	biformis, André (<i>g. Crematogaster</i>)	138	boliviensis, Emery (<i>g. Acromyrmex</i>)	349
		bifoveolata, Mayr (<i>g. Sima</i>)	27	bombalensis, For. (<i>g. Pheidole</i>)	96
		bigibbosus, Emery (<i>g. Cyphomyrmex</i>)	341	bonariensis, Emery (<i>g. Acromyrmex</i>)	349
				bondroiti, Sant. (<i>g. Meranoplus</i>)	227

	Pages		Pages		Pages
boopis, Rog. (<i>g. Pseudomyrma</i>)	31	brevinodis, For. (<i>g. Pseudomyrma</i>)	30	brunnescens, Wheel. (<i>g. Leptothorax</i>)	259
bordagei, Bondr. (<i>g. Leptothorax</i>)	252	brevipennis, F. Sm. (<i>g. Pogonomyrmex</i>)	46	brunni, For. (<i>g. Messor</i>)	74
borealis, Wheel. (<i>g. Aphaenogaster</i>)	60	brevipes, Emery (<i>g. Solenopsis</i>)	199	bruta, Sant. (<i>g. Crematogaster</i>)	145
borinquenensis, Wheel. (<i>g. Myco-</i> <i>cephurus</i>)	335	brevis, Emery (<i>g. Crematogaster</i>)	132	buccalis, Wheel. (<i>g. Pheidole</i>)	106
borinquenensis, Wheel. (<i>Pheidole</i>)	106	breviscapa, For. (<i>g. Pheidole</i>)	107	bucculenta, For. (<i>g. Pheidole</i>)	103
borinquenensis, Wheel. (<i>g. Solenop-</i> <i>sis</i>)	199	brevisetosus, For. (<i>g. Cataulacus</i>)	297	bucheti, Sant. (<i>g. Leptothorax</i>)	251
borneensis, André (<i>g. Crematogas-</i> <i>ter</i>)	137, 138	brevispinosa, Emery (<i>g. Myrmecina</i>)	232	buchholzi, Mayr (<i>g. Pheidole</i>)	88
borneensis, Wheel. (<i>g. Dilobocondyla</i>)	241	brevispinosa, Mayr (<i>g. Crematogaster</i>)	134	buchneri, For. (<i>g. Crematogaster</i>)	154, 155
bos, For. (<i>g. Pheidole</i>)	96	brevispinosa, Stitz (<i>g. Messor</i>)	72	buddhae, For. (<i>g. Crematogaster</i>)	150
bothae, For. (<i>g. Pheidole</i>)	87	brevispinosa, Stitz (<i>g. Triglyphothrix</i>)	273	buddhae, For. (<i>g. Crematogaster</i>)	132
bothae, For. (<i>g. Tetramorium</i>)	279	brevispinosa, Wheel. (<i>g. Myrmica</i>)	37	bugnioni, For. (<i>g. Aneleus</i>)	214
bottegoi, Emery (<i>g. Teralaner</i>)	242	brevispinosus, Emery (<i>g. Pris-</i> <i>tomyrme</i>)	233	bugnioni, For. (<i>g. Cyphomyrmex</i>)	345
boulognei, For. (<i>g. Triglyphothrix</i>)	273	briegi, For. (<i>g. Crematogaster</i>)	155	bugnioni, For. (<i>g. Leptothorax</i>)	251
bouvardi, Sant. (<i>g. Oligomyrmex</i>)	217	britoi, For. (<i>g. Pheidole</i>)	100	bugnioni, For. (<i>g. Messor</i>)	69
bouvieri, Bondr. (<i>g. Messor</i>)	72	brittoni, Wheel. (<i>g. Cyphomyrmex</i>)	343	bulawayana, For. (<i>g. Sima</i>)	24
brachycera, Emery (<i>g. Vollenhovia</i>)	164	brookei, For. (<i>g. Cataulacus</i>)	298	bulawayensis, Arnold (<i>g. Trigly-</i> <i>phothrix</i>)	273
bradleyi, Wheel. (<i>g. Leptothorax</i>)	258	broomensis, For. (<i>g. Monomorium</i>)	184	bulawayensis, For. (<i>g. Cataulacus</i>)	296
bradleyi, Wheel. (<i>g. Myrmica</i>)	43	broünii, For. (<i>g. Huberia</i>)	165	bulawayensis, For. (<i>g. Crematogaster</i>)	148
branneri, Mann. (<i>g. Apterostigma</i>)	338	bruchella, For. (<i>g. Pheidole</i>)	108	bulawayensis, For. (<i>g. Monomorium</i>)	184
brasiliensis, For. (<i>g. Monomorium</i>)	172	bruchi, For. (<i>g. Acromyrmex</i>)	351	bulawayensis, For. (<i>g. Pheidole</i>)	89
brasiliensis, Mayr (<i>g. Crematogaster</i>)	136	bruchi, For. (<i>g. Crematogaster</i>)	134	bulawayensis, For. (<i>g. Tetramorium</i>)	280
brasiliensis, Wheel. (<i>g. Blepharidatta</i>)	316	bruchi, For. (<i>g. Cryptocerus</i>)	309	bulgarica, For. (<i>g. Cardiocondyla</i>)	125
braueri, For. (<i>g. Pheidole</i>)	89	bruchi, For. (<i>g. Pheidole</i>)	102	bulgaricus, For. (<i>g. Leptothorax</i>)	253
brauneri, Ruzsky (<i>g. Leptothorax</i>)	255	bruchi, For. (<i>g. Pogonomyrmex</i>)	47	burchelli, For. (<i>g. Sericomyrmex</i>)	339
braunsi, For. (<i>g. Crematogaster</i>)	131	bruchi, For. (<i>g. Solenopsis</i>)	199	burtoni, Mann (<i>g. Pheidole</i>)	98
braunsi, For. (<i>g. Messor</i>)	73	bruchi, For. (<i>g. Solenopsis</i>)	199	busscholdsi, Emery (<i>g. Crematogaster</i>)	146
braunsi, For. (<i>g. Sima</i>)	27	bruchi, For. (<i>g. Strumigenys</i>)	322	butteli, For. (<i>g. Aneleus</i>)	215
braunsi, For. (<i>g. Tetramorium</i>)	280	bruchi, Sant. (<i>g. Cyphomyrmex</i>)	341	butteli, For. (<i>g. Crematogaster</i>)	157
braunsi, For. (<i>g. Tetramyrma</i>)	291	bruchi, Sant. (<i>g. Sericomyrmex</i>)	339	butteli, For. (<i>g. Liomyrmex</i>)	191
braunsi, Mayr (<i>g. Monomorium</i>)	171	bruchielli n. (<i>g. Solenopsis</i>)	199	butteli, For. (<i>g. Monomorium</i>)	171
brazoënsis, Buckl. (<i>g. Solenopsis</i>)	197	bruesi, Wheel. (<i>g. Ceratopheidole</i>)	113	butteli, For. (<i>g. Myrmecina</i>)	232
brazzai, Sant. (<i>g. Crematogaster</i>)	147	bruesi, Wheel. (<i>g. Crematogaster</i>)	135	butteli, For. (<i>g. Pheidole</i>)	90
brazzavillensis, Sant (<i>g. Cataulacus</i>)	297	bruesi, Wheel. (<i>g. Myrmica</i>)	39	butteli, For. (<i>g. Proatta</i>)	334
brevarmata, For. (<i>g. Crematogaster</i>)	148	bruesi, Wheel. (<i>g. Pheidole</i>)	100	butteli, For. (<i>g. Strumigenys</i>)	321
brevibarbis, Emery (<i>g. Pogonomyrmex</i>)	47	brunea, D. T. (<i>g. Crematogaster</i>)	149	butteli, For. (<i>g. Vollenhovia</i>)	164
breviceps, F. Sm. (<i>g. ?</i>)	355	brunea, Sant. (<i>g. Leptothorax</i>)	253	buttgenbachi, For. (<i>g. Myrmecaria</i>)	123
brevicollis, For. (<i>g. Aphaenogaster</i>)	65	brunescens, D. T. (<i>g. Crematogaster</i>)	150		
breviconus, Mayr (<i>g. Pheidole</i>)	102	bruni, For. (<i>g. Oligomyrmex</i>)	217	cabreræ, For. (<i>g. Leptothorax</i>)	252
brevicorne, Mayr (<i>g. Stenamma</i>)	54	bruni, Sant. (<i>g. Tetramorium</i>)	280	cabylica, Stitz. (<i>g. Aphaenogaster</i>)	62
brevicornis, Emery, (<i>g. Myrmecina</i>)	232	brunnea, Emery (<i>g. Monomorium</i>)	171	cachmiriensis, For. (<i>g. Myrmica</i>)	41
brevicornis, Emery (<i>g. Rhopalothrix</i>)	329	brunnea, For. (<i>g. Acromyrmex</i>)	350	cacochyma, For. (<i>g. Crematogaster</i>)	148
brevicornis, Emery (<i>g. Sima</i>)	25	brunnea, For. (<i>g. Crematogaster</i>)	131	cacodaemon, For. (<i>g. Crematogaster</i>)	148
brevicornis, Emery (<i>g. Solenopsis</i>)	199	brunnea, For. (<i>g. Tranopelta</i>)	193	cacozela, Sant. (<i>g. Crematogaster</i>)	149
brevicornis, Emery (<i>g. Tetramorium</i>)	276	brunnea, F. Sm. (<i>g. Crematogaster</i>)	149	caculata, For. (<i>g. Cremato-</i> <i>gaster</i>)	137, 148
brevicornis, Emery (<i>g. Vollenhovia</i>)	164	brunnea, F. Sm. (<i>g. Pseudomyrma</i>)	31	caduca, Motsch. (<i>g. Messor</i>)	72
brevicornis, Emery (<i>g. Vollenhovia</i>)	164	brunnea, Sant. (<i>g. Myrmecaria</i>)	123	caeca, Jerd. (<i>g. ?</i>)	355
brevicornis, Mayr (<i>g. Pheidole</i>)	96	brunnea, W. Saund. (<i>g. Myrmecaria</i>)	122	caeciliae, For. (<i>g. Pseudomyrma</i>)	32
brevidentata, For. (<i>g. Crematogaster</i>)	134	brunneicornis, For. (<i>g. Messor</i>)	73	caeciliae, For. (<i>g. Strongylognathus</i>)	285
brevidentata, For. (<i>g. Podomyrma</i>)	237	brunneipennis, André (<i>g. Cremato-</i> <i>gaster</i>)	145	caespitosa, Walck. (<i>g. Tetramorium</i>)	276
brevinodis, Emery (<i>g. Myrmica</i>)	37	brunneola, n. (<i>g. Crematogaster</i>)	131	caespitum, L. (<i>g. Tetramorium</i>)	275, 276
		brunnescens, Mots. (<i>g. Crematogaster</i>)	150	caespitum, Latr. (<i>g. Strongylognathus</i>)	286

	Pages		Pages		Pages
<i>caespitum</i> , Zett. (<i>g. Myrmica</i>)	40	<i>carbonaria</i> , For. (<i>g. Cardiocondyla</i>)	125	<i>cursor</i> , For. (<i>g. Crematogaster</i>)	146
<i>caffra</i> , Emery (<i>g. Pheidole</i>)	88	<i>carbonaria</i> , For. (<i>g. Myrmica</i>)	41	<i>centeotl</i> , Wheel. (<i>g. Pheidole</i>)	105
<i>caffra</i> , For. (<i>g. Solenopsis</i>)	203	<i>carbonaria</i> , Mayr (<i>g. Pogonomyrmex</i>)	47	<i>centrale</i> , For. (<i>g. Monomorium</i>)	169
<i>caffra</i> , Sant. (<i>g. Sima</i>)	24	<i>carbonaria</i> , Perg. (<i>g. Aphaenogaster</i>)	59	<i>cephalica</i> , F. Sm. (<i>g. Pheidole</i>)	109
<i>cairusiana</i> , For. (<i>g. Pheidole</i>)	91	<i>carbonaria</i> , Perg. (<i>g. Pheidole</i>)	106	<i>cephalica</i> , F. Sm. (<i>g. Pseudomyrma</i>)	32
<i>caldarius</i> , Rog. (<i>g. Tetramorium</i>)	279	<i>carbonarium</i> , Emery (<i>g. Monomorium</i>)	172	<i>cephalotes</i> , Emery (<i>g. Messor</i>)	73
<i>calderoni</i> , For. (<i>g. Leptothorax</i>)	261	<i>carbonarium</i> , F. Sm. (<i>g. Monomorium</i>)	171	<i>cephalotes</i> , F. Sm. (<i>g. Crematogaster</i>)	158
<i>calderoni</i> , For. (<i>g. Myrmica</i>)	43	<i>carbonarius</i> , Mayr (<i>g. Procryptocerus</i>)	301	<i>cephalotes</i> , F. Sm. (<i>g. Solenopsis</i>)	197
<i>caledonica</i> , André (<i>g. Lordomyrma</i>)	239	<i>carbonescens</i> , For. (<i>g. Crematogaster</i>)	137	<i>cephalotes</i> , Gerst. (<i>g. Crematogaster</i>)	147
<i>calens</i> , For. (<i>g. Crematogaster</i>)	145	<i>carettei</i> , For. (<i>g. Solenopsis</i>)	199	<i>cephalotes</i> , L. (<i>g. Atta</i>)	352, 353
<i>calens</i> , For. (<i>g. Pheidole</i>)	106	<i>carhuensis</i> , For. (<i>g. Solenopsis</i>)	200	<i>cephalotes</i> , Latr. etc. (<i>g. Atta</i>)	355
<i>calida</i> , For. (<i>g. Tetramorium</i>)	276	<i>caribaea</i> , Wheel. (<i>g. Pheidole</i>)	98	<i>ceramensis</i> , Stitz (<i>g. Triglyphothrix</i>)	274
<i>calida</i> , F. Sm. (<i>g. Pheidologeton</i>)	212	<i>carinata</i> , F. Sm. (<i>g. ?</i>)	355	<i>cerasi</i> , Fitch. (<i>g. Crematogaster</i>)	141
<i>californica</i> , Emery (<i>g. Crematogaster</i>)	141	<i>carinata</i> , F. Sm. (<i>g. Myrmecaria</i>)	122	<i>cerebrosior</i> , Wheel. (<i>g. Pheidole</i>)	106
<i>californica</i> , Mayr (<i>g. Pheidole</i>)	105	<i>carinata</i> , Mayr (<i>g. Crematogaster</i>)	136	<i>ceres</i> , Wheel. (<i>g. Pheidole</i>)	105
<i>californicus</i> , Buckl. (<i>g. Pogonomyrmex</i>)	46	<i>carinatus</i> , Stitz (<i>g. Liomyrmex</i>)	191	<i>cervicornis</i> , Emery (<i>g. Pheidole</i>)	82
<i>calverti</i> , Wheel. (<i>g. Apterostigma</i>)	338	<i>cariniceps</i> , Guér. (<i>g. Tetramorium</i>)	278	<i>ceylonensis</i> , For. (<i>g. Aneleus</i>)	214
<i>camena</i> , For. (<i>g. Crematogaster</i>)	154	<i>carininotum</i> , Sant. (<i>g. Crematogaster</i>)	148	<i>ceylonensis</i> , For. (<i>g. Aneleus</i>)	214
<i>cameroni</i> , Mayr (<i>g. Pheidole</i>)	104	<i>carminis</i> , For. (<i>g. Crematogaster</i>)	134	<i>ceylonensis</i> , For. (<i>g. Sima</i>)	24
<i>camerunensis</i> , Mayr (<i>g. Tetramorium</i>)	280	<i>caroli</i> , For. (<i>g. Pseudomyrma</i>)	31	<i>ceylonica</i> , Emery (<i>g. Atopula</i>)	243
<i>campana</i> , Emery (<i>g. Aphaenogaster</i>)	62	<i>caroli</i> , Wheel. (<i>g. Cyphomyrmex</i>)	346	<i>ceylonica</i> , Motsch. (<i>g. Pheidole</i>)	97
<i>campestris</i> , Wheel. (<i>g. Pheidole</i>)	106	<i>carolinensis</i> , For. (<i>g. Solenopsis</i>)	201	<i>ceylonica</i> , Motsch. (<i>g. Sima</i>)	25
<i>canadensis</i> , Prov. (<i>g. Leptothorax</i>)	261	<i>carolinensis</i> , Wheel. (<i>g. Aphaenogaster</i>)	60	<i>chacoënsis</i> , Sant. (<i>g. Acromyrmex</i>)	349
<i>canadensis</i> , Wheel. (<i>g. Myrmica</i>)	37	<i>caspica</i> , Emery (<i>g. Crematogaster</i>)	130	<i>chalca</i> , Wheel. (<i>g. Pheidole</i>)	107
<i>canariensis</i> , For. (<i>g. Solenopsis</i>)	201	<i>casta</i> , Wheel. (<i>g. Pheidole</i>)	105	<i>chamberlini</i> , Wheel. (<i>g. Novomessor</i>)	67
<i>canescens</i> , Emery (<i>g. Aphaenogaster</i>)	62	<i>castanea</i> , Emery (<i>g. Crematogaster</i>)	143	<i>chamberlini</i> , Wheel. (<i>g. Synonymyrmica</i>)	264
<i>canescens</i> , F. Sm. (<i>g. Pseudomyrma</i>)	30	<i>castanea</i> , F. Sm. (<i>g. Carebara</i>)	220	<i>championi</i> , For. (<i>g. Cyphomyrmex</i>)	341
<i>canescens</i> , Sant. (<i>g. Leptothorax</i>)	253	<i>castanea</i> , F. Sm. (<i>g. Crematogaster</i>)	145	<i>championi</i> , For. (<i>g. Pheidole</i>)	102
<i>canescens</i> , Wasm. (<i>g. Pseudomyrma</i>)	31	<i>castanea</i> , F. Sm. (<i>g. Pheidole</i>)	109	<i>championi</i> , For. (<i>g. Pseudomyrma</i>)	31
<i>capax</i> , For. (<i>g. Crematogaster</i>)	138	<i>castanea</i> , Mayr (<i>g. Aphaenogaster</i>)	109	<i>champlaini</i> , For. (<i>g. Myrmica</i>)	39
<i>capellinii</i> , Emery (<i>g. Pheidole</i>)	90	<i>castanea</i> , Stitz (<i>g. Podomyrma</i>)	238	<i>chariensis</i> , Sant. (<i>g. Cataulacus</i>)	297
<i>capense</i> , Mayr (<i>g. Tetramorium</i>)	280	<i>castanea</i> , Wheel. (<i>g. Pheidole</i>)	106	<i>chasei</i> , For. (<i>g. Crematogaster</i>)	152
<i>capensis</i> , Emery (<i>g. Pheidole</i>)	87	<i>castanea</i> , Wheel. (<i>g. Solenopsis</i>)	200	<i>chasei</i> , For. (<i>g. Podomyrma</i>)	237
<i>capensis</i> , Emery (<i>g. Sima</i>)	27	<i>castaneus</i> , F. Sm. (<i>g. Meranoplus</i>)	228	<i>chefteti</i> , For. (<i>g. Tetramorium</i>)	276
<i>capensis</i> , F. Sm. (<i>g. Sima</i>)	24	<i>castor</i> , For. (<i>g. Solenopsis</i>)	199	<i>chiarinii</i> , Emery (<i>g. Crematogaster</i>)	146
<i>capensis</i> , Mayr (<i>g. Crematogaster</i>)	145	<i>catalinae</i> , Wheel. (<i>g. Solenopsis</i>)	201	<i>chilensis</i> , Mayr (<i>g. Pheidole</i>)	99
<i>capensis</i> , Mayr (<i>g. Messor</i>)	70	<i>cataractae</i> , Sant. (<i>g. Tetramorium</i>)	281	<i>chillagoënsis</i> , For. (<i>g. Crematogaster</i>)	152
<i>capensis</i> , Mayr (<i>g. Pheidole</i>)	84	<i>cataractae</i> , Wheel. (<i>g. Pheidole</i>)	107	<i>chilosensis</i> , Wheel. (<i>g. Acromyrmex</i>)	351
<i>capensis</i> , Mayr (<i>g. Sima</i>)	24	<i>cataulacoides</i> , Stitz (<i>g. Dilobocondyla</i>)	241	<i>chloë</i> , For. (<i>g. Pheidole</i>)	108
<i>capensis</i> , Mayr (<i>g. Solenopsis</i>)	201	<i>catella</i> , Sant. (<i>g. Pheidole</i>)	88	<i>chlorotica</i> , Emery (<i>g. Crematogaster</i>)	153
<i>capillata</i> , Emery (<i>g. Pheidole</i>)	101	<i>caustica</i> , Kollar (<i>g. Cryptocerus</i>)	307	<i>chobauti</i> , Emery (<i>g. Monomorium</i>)	175, 176
<i>capitata</i> , F. Sm. (<i>g. Strumigenys</i>)	323, 324	<i>cavannae</i> , Emery (<i>g. Pheidole</i>)	93	<i>christae</i> , For. (<i>g. Dacryon</i>)	235
<i>capitata</i> , Latr. (<i>g. Messor</i>)	69	<i>caviceps</i> , For. (<i>g. Messor</i>)	73	<i>christiei</i> , For. (<i>g. Tetramorium</i>)	283
<i>capitatus</i> , Emery (<i>g. Messor</i>)	72	<i>cavigenis</i> , Wheel. (<i>g. Pheidole</i>)	106	<i>christmasensis</i> , For. (<i>g. Meranoplus</i>)	229
<i>capperi</i> , For. (<i>g. Pseudomyrma</i>)	31	<i>cavifrons</i> , Emery (<i>g. Pheidole</i>)	111	<i>christopherseni</i> , For. (<i>g. Cyptocerus</i>)	307
<i>captiosa</i> , For. (<i>g. Crematogaster</i>)	138	<i>cavinota</i> , Stitz (<i>g. Crematogaster</i>)	147	<i>christopherseni</i> , For. (<i>g. Pheidole</i>)	107
<i>carapuna</i> , Mann (<i>g. Pheidole</i>)	105	<i>cearensis</i> , For. (<i>g. Pheidole</i>)	104	<i>christophi</i> , Emery (<i>g. Strongylognathus</i>)	285
<i>carapuna</i> , Mann (<i>g. Pseudomyrma</i>)	29	<i>cecconii</i> , Emery (<i>g. Aphaenogaster</i>)	64	<i>christophi</i> , Ruzsky, etc. (<i>g. Strongylognathus</i>)	286
<i>carbo</i> , For. (<i>g. Monomorium</i>)	178	<i>cecconii</i> , Emery (<i>g. Strongylognathus</i>)	286	<i>christowitchi</i> , For. (<i>g. Crematogaster</i>)	143
<i>carbonaria</i> , F. Sm. (<i>g. Sima</i>)	25	<i>cedarensis</i> , For. (<i>g. Pheidole</i>)	96	<i>chubutensis</i> , For. (<i>g. Pogonomyrmex</i>)	47
<i>carbonaria</i> , F. Sm. (<i>g. Sima</i>)	26	<i>cellarum</i> , For. (<i>g. Pheidole</i>)	107		

	Pages		Pages		Pages
chyzeri, Emery (<i>g. Orcetognathus</i>)	318	coggii, Emery (<i>g. Pristomyrmex</i>)	233	congolensis, For. (<i>g. Myrmicaria</i>)	123
chyzeri, Emery (<i>g. Strumigenys</i>)	321	cognata, Sant. (<i>g. Strumigenys</i>)	324	congolensis, For. (<i>g. Oligomyrmex</i>)	217
cicatriculosa, Rog. (<i>g. Crematogaster</i>)	146	cognatus, F. Sm. (<i>g. Myrmicocrypta</i>)	307	congruus, F. Sm. (<i>g. Leptothorax</i>)	253
ciliata, Mayr (<i>g. Rhopalothrix</i>)	328, 329	colettae, Sant. (<i>g. Leptothorax</i>)	254	conica, Viehm. (<i>g. Aphaenogaster</i>)	62
cincta, Emery (<i>g. Crematogaster</i>)	146	collare, Emery (<i>g. Apterostigma</i>)	338	conicollis, Emery (<i>g. Ischnomyrmex</i>)	114
cincta, Wheel. (<i>g. Monomorium</i>)	170	collaris, Emery (<i>g. Myrmicocrypta</i>)	336	conigera, For. (<i>g. Pheidole</i>)	87
cingulata, F. Sm. (<i>g. Pheidole</i>)	97	colluta, Sant. (<i>g. Tetramorium</i>)	282	connectens, Emery (<i>g. Stegomyrmex</i>)	315
cingulata, Schenck (<i>g. Leptothorax</i>)	255	colobopsis, Mann (<i>g. Pheidole</i>)	112	consanguinea, Sant. (<i>g. Myrmicaria</i>)	123
cinnabari, Rog. (<i>g. Monomorium</i>)	172	coloradensis, Buckl. (<i>g. Solenopsis</i>)	197	conspersa, Emery (<i>g. Strumigenys</i>)	325
cinnamomea, Sant. (<i>g. Tetramorium</i>)	282	coloradensis, Emery (<i>g. Pheidole</i>)	106	constanciae, Arnold (<i>g. Triglyphothrix</i>)	273
cisplatinalis, Mayr (<i>g. Crematogaster</i>)	136	colorata, Sant. (<i>g. Leptothorax</i>)	252	constanciae, For. (<i>g. Pheidole</i>)	90
civa, For. (<i>g. Crematogaster</i>)	151	coloreum, Mayr (<i>g. Tetramorium</i>)	280	consternens, Walk (<i>g. ?</i>)	355
cladoica, F. Sm. (<i>g. Pseudomyrma</i>)	30	colossus, Gerst. (<i>g. Carebara</i>)	220	constructor, Emery (<i>g. Crematogaster</i>)	146
clandestina, Först. (<i>g. Myrmica</i>)	41	columbiana, Buckl. (<i>g. Crematogaster</i>)	141	constipata, Wheel. (<i>g. Pheidole</i>)	107
clara, For. (<i>g. Monomorium</i>)	181	columbica, For. (<i>g. Atta</i>)	354	contemta, Mayr. (<i>g. Crematogaster</i>)	149, 150
clara, Mayr (<i>g. Crematogaster</i>)	141	columbica, For. (<i>g. Cryptocerus</i>)	307	contigua, F. Sm. (<i>g. Monomorium</i>)	174
clara, Sant. (<i>g. Aphaenogaster</i>)	65	columbica, For. (<i>g. Pheidole</i>)	101	continentis, For. (<i>g. Ischnomyrmex</i>)	114
clarior, For. (<i>g. Crematogaster</i>)	152	columbica, For. (<i>g. Tranopelta</i>)	193	continentis, For. (<i>g. Pheidole</i>)	96
clarior, For. (<i>g. Cryptocerus</i>)	309	columbica, Guér. (<i>g. Atta</i>)	353	continentis, For. (<i>g. Tetramorium</i>)	282
clariventris, Mayr (<i>g. Crematogaster</i>)	155	columbicus, For. (<i>g. Pogonomyrmex</i>)	49	continua, For. (<i>g. Sima</i>)	28
clathratus, Emery (<i>g. Procryptocerus</i>)	301	comalensis, Wheel. (<i>g. Cyphomyrmex</i>)	342	convarians, For. (<i>g. Pseudomyrma</i>)	34
clavata, Emery (<i>g. Pheidole</i>)	88	comanche, Wheel. (<i>g. Pheidole</i>)	99	convergens, For. (<i>g. Pseudomyrma</i>)	237
claveau, n. (<i>g. Monomorium</i>)	178	comanche, Wheel. (<i>g. Pogonomyrmex</i>)	46	convergens, Mayr (<i>g. Procryptocerus</i>)	302
claveani, Sant. (<i>g. Sima</i>)	27	comata, F. Sm. (<i>g. Pheidole</i>)	97	convexa, For. (<i>g. Procryptocerus</i>)	301
clavicorne, André (<i>g. Monomorium</i>)	183	commarginata, Ruzsky (<i>g. Myrmica</i>)	37	convexiceps, Mayr (<i>g. Basiceros</i>)	328
clavicorne, Mayr (<i>g. Monomorium</i>)	183	commista, For. (<i>g. Pheidole</i>)	91	convexus, For. (<i>g. Leptothorax</i>)	253
clavipilis, Wheel. (<i>g. Leptothorax</i>)	250	commutata, Mayr (<i>g. Pheidole</i>)	104	convexus, Sant. (<i>g. Cryptocerus</i>)	309
claviseta, Sant. (<i>g. Calyptomyrmex</i>)	225	complanatus, Guér. (<i>g. Cryptocerus</i>)	307	convexiclypea, For. (<i>g. Crematogaster</i>)	138
clemensae, For. (<i>g. Crematogaster</i>)	156	compressa, Rog. (<i>g. Sima</i>)	25	convicta, For. (<i>g. Crematogaster</i>)	134
clepens, For. (<i>g. Crematogaster</i>)	148	compressa, Wheel. (<i>g. Monomorium</i>)	173	convivialis, Wheel. (<i>g. Leptothorax</i>)	261
cleptomana, Sant. (<i>g. Solenopsis</i>)	203	concava, Emery (<i>g. Crematogaster</i>)	153	coonoorensis, For. (<i>g. Tetramorium</i>)	283
cliens, For. (<i>g. Strumigenys</i>)	324	concava, Emery (<i>g. Crematogaster</i>)	153	coonoorensis, For. (<i>g. Pheidole</i>)	91
clivorum, Ruzsky (<i>g. Messor</i>)	70	concedens, Sant. (<i>g. Aneleus</i>)	214	cooperi, For. (<i>g. Crematogaster</i>)	148
cloosae, For. (<i>g. Acromyrmex</i>)	351	concentrica, Emery (<i>g. Procryptocerus</i>)	302	coptophylla, Guér. (<i>g. Atta</i>)	355
cluna, For. (<i>g. Tetramorium</i>)	283	concentrica, For. (<i>g. Pheidole</i>)	96	corax, For. (<i>g. Crematogaster</i>)	157
clydia, For. (<i>g. Crematogaster</i>)	142	concinna, Sant. (<i>g. Pheidole</i>)	88	cordata, F. (<i>g. Daceton</i>)	317
clymene, For. (<i>g. Crematogaster</i>)	148	concinus, Mayr (<i>g. Oligomyrmex</i>)	215, 217	cordatus, F. Sm. (<i>g. Cryptocerus</i>)	308
clypeata, Emery (<i>g. Sima</i>)	27	concolor, Emery (<i>g. Messor</i>)	72	cordatus, F. Sm. (<i>g. Meranoplus</i>)	228
clypeata, F. Sm. (<i>g. Solenopsis</i>)	197	concolor, F. Sm. (<i>g. Pseudomyrma</i>)	32	cordiae, For. (<i>g. Pseudomyrma</i>)	34
clypeata, Rog. (<i>g. Strumigenys</i>)	325	concolor, Sant. (<i>g. Leptothorax</i>)	249	cordiae, Stitz (<i>g. Cryptocerus</i>)	307
clypeatus, F. (<i>g. Zcryptocerus</i>)	304	concolor, Sant. (<i>g. Strumigenys</i>)	324	cordiceps, Mayr (<i>g. Pheidole</i>)	100
clypeatus, Mayr (<i>g. Leptothorax</i>)	248	concolor, Viehm. (<i>g. Dilobocondyla</i>)	241	cordieri, Bondr. (<i>g. Leptothorax</i>)	253
clypeatus, Szabó (<i>g. Epitritus</i>)	327	concordia, Sant. (<i>g. Pheidole</i>)	90	ordinoda, For. (<i>g. Crematogaster</i>)	135
clytemnestra, Emery (<i>g. Solenopsis</i>)	199	conficta, For. (<i>g. Pheidole</i>)	96	cordobensis, For. (<i>g. Pseudomyrma</i>)	31
coarctata, Mayr (<i>g. Crematogaster</i>)	141	confoedusta, Wheel. (<i>g. Pheidole</i>)	100	cordovensis, Mayr (<i>g. Strumigenys</i>)	322
coarctatus, Mayr (<i>g. Pogonomyrmex</i>)	47	conformis, Mayr (<i>g. Cyphomyrmex</i>)	341	coriaceus, Stitz (<i>g. Cataulacus</i>)	296
cockerelli, André (<i>g. Novomessor</i>)	67	confucii, For. (<i>g. Tetramorium</i>)	283	coriaria, Mayr (<i>g. Crematogaster</i>)	155
cockerelli, Wheel. (<i>g. Leptothorax</i>)	259	confusa, Sant. (<i>g. Crematogaster</i>)	153		
cockerelli, Wheel. (<i>g. Pheidole</i>)	100	confusior, For. (<i>g. Pseudomyrma</i>)	33		
coecum, For. (<i>g. Diplomorium</i>)	195				
coecus, F. Sm. (<i>g. Liomyrmex</i>)	191				
coelestis, Sant. (<i>g. Crematogaster</i>)	147				
coerulescens, Sant. (<i>g. Monomorium</i>)	176				

	Pages		Pages		Pages
coriarius, Mayr (<i>g. Procryptocerus</i>)	301	croceiventre, Emery (<i>g. Monomorium</i>)	169	dalmasi, For. (<i>g. Leptothorax</i>)	250
cornetzi, For. (<i>g. Cyphomyrmex</i>)	345	croceoides, For. (<i>g. Aphaenogaster</i>)	57	dalyi, For. (<i>g. Crematogaster</i>)	157
corniculata, Emery (<i>g. Myrmicocrypta</i>)	336	croceithorax, Emery (<i>g. Pheidole</i>)	97	damarensis, For. (<i>g. Monomorium</i>)	178
corniger, For. (<i>g. Oligomyrmex</i>)	217	crucheti, Sant. (<i>g. Myrmicaria</i>)	123	darii, For. (<i>g. Leptothorax</i>)	254
cornigera, For. (<i>g. Crematogaster</i>)	152	crucis, For. (<i>g. Crematogaster</i>)	134	davidi, For. (<i>g. Tetramorium</i>)	277
cornuta, For. (<i>g. Myrmicocrypta</i>)	336	crudelis, F. Sm. (<i>g. Pogonomyrmex</i>)	45	davisi, Wheel. (<i>g. Leptothorax</i>)	258
cornutula, Emery (<i>g. Pheidole</i>)	105	cryptocera, Emery (<i>g. Lordomyrma</i>)	239	davisi, Wheel. (<i>g. Pheidole</i>)	105
coronata, For. (<i>g. Acromyrmex</i>)	350	cryptocera, Emery (<i>g. Pheidole</i>)	96	debilior, For. (<i>g. Myrmica</i>)	40
coronatus, F. (<i>g. Acromyrmex</i>)	348	cryptoceroides, Emery (<i>g. Atopomyrmex</i>)	240	debilis, Emery (<i>g. Tetramorium</i>)	276
corrugata, Say (<i>g. ?</i>)	355	cryptocerus, Emery (<i>g. Calyptomyrmex</i>)	225	debilis, For. (<i>g. Tetramorium</i>)	282
corsica, Emery (<i>g. Epimyrma</i>)	263	crystallina, Wheel. (<i>g. Cyphomyrmex</i>)	346	debilis, Först. (<i>g. Stenamma</i>)	54
corticalis, For. (<i>g. Solenopsis</i>)	199	cubaensis, For. (<i>g. Pseudomyrma</i>)	32	debilis, Mayr (<i>g. Solenopsis</i>)	200
corticalis, Schenck (<i>g. Leptothorax</i>)	253	cubaensis, Mayr (<i>g. Pheidole</i>)	109	debilis, Sant. (<i>g. Oligomyrmex</i>)	217
corticicola, Mayr (<i>g. Crematogaster</i>)	135	cubaensis, Wheel. (<i>g. Solenopsis</i>)	199	debilis, Walk. (<i>g. ?</i>)	356
corticicola, Sant. (<i>g. Pheidole</i>)	88	cubangensis, For. (<i>g. Pheidole</i>)	88	decamera, For. (<i>g. Crematogaster</i>)	137, 138
corvina, Mayr (<i>g. Crematogaster</i>)	134	cucalensis, Sant. (<i>g. Tetramorium</i>)	283	decamera, Forel (<i>g. Triglyphothrix</i>)	274
costatus, Emery (<i>g. Leptothorax</i>)	250	cuitensis, For. (<i>g. Pheidole</i>)	84	decamerum, Emery (<i>g. Monomorium</i>)	184
costatus, Emery (<i>g. Xiphomyrmex</i>)	288	cuitensis, For. (<i>g. Sima</i>)	24	decanica, For. (<i>g. Pheidole</i>)	95
costauriensis, Sant. (<i>g. Pheidole</i>)	85	culmicola, For. (<i>g. Pseudomyrma</i>)	32	decedens, Wheel. (<i>g. Myrmica</i>)	37
costulata, Emery (<i>g. Crematogaster</i>)	150	cultrigera, Mayr (<i>g. Strumigenys</i>)	322	decem, For. (<i>g. Decamorium</i>)	289
cramptoni, Wheel. (<i>g. Pheidole</i>)	105	cunicularius, Mayr (<i>g. Pogonomyrmex</i>)	47	decem, For. (<i>g. Pheidole</i>)	112
crassicornis, Emery (<i>g. Crematogaster</i>)	132	curaçensis, For. (<i>g. Pseudomyrma</i>)	32	decemarticulatus, Mayr (<i>g. Allo-</i>	
crassicornis, Emery (<i>g. Pheidole</i>)	100	cursor, F. Sm. (<i>g. ?</i>)	355	merus)	189
crassicornis, Mayr (<i>g. Strumigenys</i>)	322	curta, For. (<i>g. Aphaenogaster</i>)	65	deceptrix, For. (<i>g. Pheidole</i>)	100
crassinoda, Emery (<i>g. Pheidole</i>)	88	curta, For. (<i>g. Solenopsis</i>)	199	decipiens, Emery (<i>g. Solenopsis</i>)	199
crassipes, Mayr (<i>g. Pheidole</i>)	102	curvipubens, Emery (<i>g. Rogeria</i>)	267, 268	decipiens, For. (<i>g. Messor</i>)	70
crassipilis, Wheel. (<i>g. Leptothorax</i>)	261	curvispina, For. (<i>g. Atopomyrmex</i>)	240	decipiens, For. (<i>g. Pseudomyrma</i>)	32
crassispina, For. (<i>g. Acromyrmex</i>)	349	curvispina, For. (<i>g. Meranoplus</i>)	229	decollata, For. (<i>g. Pheidole</i>)	89
crassispina, Sant. (<i>g. Cataulacus</i>)	296	curvispina, Karav. (<i>g. Messor</i>)	72	decolor, Emery (<i>g. Acromyrmex</i>)	349
crassispina, Sant. (<i>g. Leptothorax</i>)	254	curvispinosa, Mayr (<i>g. Crematogaster</i>)	134	deficiens, Emery (<i>g. Xiphomyrmex</i>)	288
crassiuscula, Emery (<i>g. Aneleus</i>)	214	curvispinosum, Mayr (<i>g. Tetramorium</i>)	284	defleta, For. (<i>g. Crematogaster</i>)	148
crassiuscula, Emery (<i>g. Sima</i>)	25	curvispinosus, André (<i>g. Leptothorax</i>)	254	deformis, F. Sm. (<i>g. Crematogaster</i>)	139
crenaticeps, Mayr (<i>g. Cryptocerus</i>)	309	curvispinosus, Mayr (<i>g. Leptothorax</i>)	258, 266	deformis, Rog. Mayr (<i>g. Cyphomyrmex</i>)	342
creola, Wheel. (<i>g. Pheidole</i>)	108	curvistriatus, For. (<i>g. Cryptocerus</i>)	310	defricta, Sant. (<i>g. Tetramorium</i>)	283
cressoni, André (<i>g. Macromischa</i>)	99	curvithorax, Bondr. (<i>g. Leptothorax</i>)	254	degeeri, For. (<i>g. Crematogaster</i>)	146
cressoni, André (<i>g. Pheidole</i>)	99	curticeps, Wheel. (<i>g. Crematogaster</i>)	152	degener, Sant. (<i>g. Cataulacus</i>)	297
cressoni, Emery (<i>g. Aphaenogaster</i>)	99	curtulum, Emery (<i>g. Tetramorium</i>)	284	degener, Sant. (<i>g. Xiphomyrmex</i>)	287
cretica, Emery (<i>g. Monomorium</i>)	178	cyanea, Wheel. (<i>g. Monomorium</i>)	173	delagoënsis, For. (<i>g. Crematogaster</i>)	143, 146
cretica, For. (<i>g. Leptothorax</i>)	254	cyclops, Sant. (<i>g. Solenopsis</i>)	203	delagoënsis, For. (<i>g. Monomorium</i>)	178
creticus, Emery (<i>g. Epixenus</i>)	185	cypriotes, Emery (<i>g. Aphaenogaster</i>)	59	delagoënsis, For. (<i>g. Tetramorium</i>)	279
criniceps, Mayr (<i>g. Monomorium</i>)	181	dahlii, For. (<i>g. Crematogaster</i>)	139	delaparti, For. (<i>g. Leptothorax</i>)	259
crincipito-scabriceps, For. (<i>g. Monomorium</i>)	182	dahlii, For. (<i>g. Solenopsis</i>)	203	delbrücki, For. (<i>g. Podomyrma</i>)	237
crinita, F. Sm. (<i>g. Myrmicaria</i>)	122	daisyi, For. (<i>g. Crematogaster</i>)	156, 157	delecta, For. (<i>g. Pheidole</i>)	100
crinosa, Mayr (<i>g. Crematogaster</i>)	134	dakarensis, Sant. (<i>g. Crematogaster</i>)	153	delfinoi, For. (<i>g. Solenopsis</i>)	201
cristata, For. (<i>g. Aphaenogaster</i>)	57	dakarensis, Sant. (<i>g. Monomorium</i>)	176	delicatula, For. (<i>g. Pseudomyrma</i>)	31
cristata, Sant. (<i>g. Cardiocondyla</i>)	125			demens, Sant. (<i>g. Sima</i>)	27
cristata, Stitz (<i>g. Tetramorium</i>)	279			demochrum, Viehm. (<i>g. Monomorium</i>)	171
cristatus, Emery (<i>g. Cryptocerus</i>)	308			dendroica, For. (<i>g. Pseudomyrma</i>)	32
cristulata, For. (<i>g. Tetramorium</i>)	280			dentata, For. (<i>g. Crematogaster</i>)	148
crocea, André (<i>g. Aphaenogaster</i>)	57			dentata, For. (<i>g. Cyphomyrmex</i>)	342

	Pages		Pages		Pages
dentata, For. (<i>g. Messor</i>)	72	diecki, Emery (<i>g. Stenamma</i>)	54	dohertyi, Emery (<i>g. Strumigenys</i>)	325
dentata, Mayr (<i>g. Pheidole</i>)	104	diego, For. (<i>g. Sericomyrmex</i>)	339	dohrni, Mayr (<i>g. Crematogaster</i>)	150
denticollis, Emery (<i>g. Pseudomyrma</i>)	30	difficilis, Emery (<i>g. Sima</i>)	26	dolenda, For. (<i>g. Pheidole</i>)	92
denticornis, For. (<i>g. Messor</i>)	74	difficilis, Sant. (<i>g. Cataulacus</i>)	297	dolens, For. (<i>g. Crematogaster</i>)	131
denticulata, Emery (<i>g. Vollenhovia</i>)	164	<i>difformis</i> , F. Sm. (<i>g. Crematogaster</i>)	139	dolichocephala, André (<i>g. Pheidole</i>)	96
denticulata, For. (<i>g. Tetramorium</i>)	279	<i>difformis</i> , F. Sm. (<i>g. Cyphomyrmex</i>)	340, 342	dolichocephala, Sant. (<i>g. Crematogas-</i>	
denticulata, Mayr (<i>g. Strumigenys</i>)	322	diffusa, Jerd. (<i>g. Crematogaster</i>)	150	ter)	158
denticulatum, Mayr (<i>g. Monomorium</i>)	169	diffusa, Jerd. (<i>g. Pheidole</i>)	97	dolichopsis, For. (<i>g. Pseudomyrma</i>)	32
denticulatus, Emery (<i>g. Cryptocerus</i>)	316	dignata, Sant. (<i>g. Pheidole</i>)	89	domicola, Jerd. (<i>g. ?</i>)	356
denticulatus, Mayr (<i>g. Leptothorax</i>)	249	dilacerata, For. (<i>g. Myrmicocrypta</i>)	336	dominicensis, Wheel. (<i>g. Pheidole</i>)	108
<i>denticulatus</i> , Stitz (<i>g. Leptothorax</i>)	252	diligens, F. Sm. (<i>g. ?</i>)	355	donisthorpei, Crawl. (<i>g. Monomorium</i>)	183
dentigerum, Rog. (<i>g. Monomorium</i>)	181	diligens, F. Sm. (<i>g. Pheidole</i>)	109	doriae, Emery (<i>g. Strumigenys</i>)	321
dentiscapa, For. (<i>g. Messor</i>)	72	<i>diligentissima</i> , D. T. (<i>g. Pheidole</i>)	355	dolichops, Emery. (<i>g. Solenopsis</i>)	199
dentiviris, For. (<i>g. Pheidologeton</i>)	213	<i>diluta</i> , Nyl. (<i>g. Myrmica</i>)	39	<i>dolichopsis</i> , For. (<i>g. Pseudomyrma</i>)	33
depilis, Sant. (<i>g. Aphaenogaster</i>)	62	<i>dimicaus</i> , Walk. (<i>g. Meranoplus</i>)	228	<i>domestica</i> , Shuck (<i>g. Monomorium</i>)	174
depilis, Wheel. (<i>g. Crematogaster</i>)	141	dimidiata, Emery (<i>g. Pheidole</i>)	107	d'orbignyanus, F. Sm. (<i>g. Cryptocerus</i>)	309
deplanata, For. (<i>g. Sima</i>)	28	dimidiata, For. (<i>g. Acromyrmex</i>)	348	doriae, Emery (<i>g. Tetramorium</i>)	280
deplanata, Perg. (<i>g. Pheidole</i>)	108	dimidiata, For. (<i>g. Podomyrma</i>)	238	dregei, Emery (<i>g. Pheidole</i>)	84
deplanata, Ruzsky (<i>g. Myrmica</i>)	38	dimidiata, For. (<i>g. Sima</i>)	27	<i>drewseni</i> , Mayr (<i>g. Solenopsis</i>)	197
<i>deplanatus</i> , Mayr (<i>g. Atopomyrmex</i>)	240	dimidiata, Rog. (<i>g. Pseudomyrma</i>)	29	dromedarius, Emery (<i>g. Aphaenogaster</i>)	66
deponens, Walk. (<i>g. Crematogaster</i>)	158	dimidiata, Say. (<i>g. Myrmica</i>)	37	<i>dromedarius</i> , F. Sm. (<i>g. Myrmicaria</i>)	122
depressa, For. (<i>g. Pseudomyrma</i>)	32	dimidiatus, F. Sm. (<i>g. Meranoplus</i>)	229	dshungarica, Ruzsky (<i>g. Myrmica</i>)	42
depressa, For. (<i>g. Tetramorium</i>)	277	diminuta, Sant. (<i>g. Crematogaster</i>)	142	dubia, Emery (<i>g. Monomorium</i>)	170
depressa, Latr. (<i>g. Crematogaster</i>)	154, 155	diomedaea, Emery (<i>g. Tetramorium</i>)	277	dubia, For. (<i>g. Acromyrmex</i>)	349
depressoculis, For. (<i>g. Acromyrmex</i>)	350	dione, For. (<i>g. Pheidole</i>)	103	dubia, For. (<i>g. Pogonomyrmex</i>)	47
depressus, Kl. (<i>g. Cryptocerus</i>)	309	dirce, For. (<i>g. Crematogaster</i>)	147	<i>dubitatus</i> , F. Sm. (<i>g. Cephalotes</i>)	304
desecta, For. (<i>g. Crematogaster</i>)	150	disciger, Mayr (<i>g. Acromyrmex</i>)	349	duckei, For. (<i>g. Cryptocerus</i>)	307
deserticola, For. (<i>g. Pheidole</i>)	96	disciger, Mayr (<i>g. Basiceros</i>)	328	duckei, For. (<i>g. Megalomyrmex</i>)	190
deserticola, Ruzsky (<i>g. Solenopsis</i>)	201	discinodis, Emery (<i>g. Crematogaster</i>)	150	duckei, For. (<i>g. Pseudomyrma</i>)	32
desertorum, For. (<i>g. Triglyphothrix</i>)	273	discocephala, F. Sm. (<i>g. Cryptocerus</i>)	311	dugasi, For. (<i>g. Pheidole</i>)	90
desertorum, Wheel. (<i>g. Cyphomyrmex</i>)	345	discrepans, For. (<i>g. Apterostigma</i>)	338	dumeri, For. (<i>g. Tetramorium</i>)	279
desertorum, Wheel. (<i>g. Pheidole</i>)	99	discursans, For. (<i>g. Pheidole</i>)	99	durbanensis, For. (<i>g. Cataulacus</i>)	297
desertorum, Wheel. (<i>g. Pogonomyr-</i>		diserta, For. (<i>g. Monomorium</i>)	178	durbanensis, For. (<i>g. Crematogaster</i>)	145
mex)	46	dispar, Emery (<i>g. Monomorium</i>)	180	durbanensis, For. (<i>g. Sima</i>)	27
despecta, For. (<i>g. Monomorium</i>)	180	dispar, For. (<i>g. Crematogaster</i>)	132	<i>dux</i> , F. Sm. (<i>g. Carebara</i>)	220
desperans, For. (<i>g. Crematogaster</i>)	146	dispar, For. (<i>g. Vollenhovia</i>)	164	duyfseni, For. (<i>g. Meranoplus</i>)	229
destefanii, Emery (<i>g. Strongylo-</i>		dissimilis, Jerd. (<i>g. ?</i>)	356		
gnathus)	285	distans, Mayr (<i>g. Crematogaster</i>)	134	ebbae, For. (<i>g. Strumigenys</i>)	321
destructor, Jerd. (<i>g. Monomorium</i>)	179, 180	distincta, F. Sm. (<i>g. Pseudomyrma</i>)	32	ebenina, For. (<i>g. Crematogaster</i>)	157
detrita, Emery (<i>g. Pheidole</i>)	101	distorta, For. (<i>g. Pheidole</i>)	111	ebenina, For. (<i>g. Messor</i>)	72
detritinodis, Emery (<i>g. Myrmica</i>)	40	<i>divergens</i> , Mayr (<i>g. Pheidole</i>)	93	ebenina, For. (<i>g. Monomorium</i>)	171
devincta, Sant. (<i>g. Crematogaster</i>)	144	diversa, Buckl. (<i>g. ?</i>)	355	ebrardi, For. (<i>g. Cataulacus</i>)	298
dharmsalana, For. (<i>g. Pheidole</i>)	91	<i>diversa</i> , F. Sm. (<i>g. Pheidole</i>)	110	ecalcarata, Emery (<i>g. Aphaenogaster</i>)	60
diabola, Wheel. (<i>g. Solenopsis</i>)	197	<i>diversipilosa</i> , Mayr (<i>g. Solenopsis</i>)	203	echinatinodis, For. (<i>g. Leptotho-</i>	
diabolus, Sant. (<i>g. Anelcus</i>)	214	<i>diversipilosa</i> , Wheel. (<i>g. Pheidole</i>)	100	rax)	249, 250
diana, For. (<i>g. Pheidole</i>)	104	diversus, F. Sm. (<i>g. Meranoplus</i>)	229	echinatio, For. (<i>g. Acromyrmex</i>)	350
diana, Sant. (<i>g. Sima</i>)	27	diversus, Jerd. (<i>g. Pheidologeton</i>)	212	ecitodora, Wheel. (<i>g. Pheidole</i>)	101
<i>dichroa</i> , Emery (<i>g. Leptothorax</i>)	254	diversus, Mann (<i>g. Cyphomyrmex</i>)	345	<i>edax</i> , Forsk. (<i>g. Pheidole</i>)	85
dichroa, For. (<i>g. Pseudomyrma</i>)	33	divexa, For. (<i>g. Pheidole</i>)	103	<i>edentata</i> , Mayr, (<i>g. Crematogaster</i>)	140
dichroum, For. (<i>g. Monomorium</i>)	173	divinans, For. (<i>g. Pheidole</i>)	91	edentatum, Emery (<i>g. Monomorium</i>)	160
dichrous, For. (<i>g. Meranoplus</i>)	229	do, For. (<i>g. Tetramorium</i>)	283	edentula, Sant. (<i>g. Crematogaster</i>)	137
didita, Walk. (<i>g. ?</i>)	356	doddi, For. (<i>g. Pheidole</i>)	96	edouardi, For. (<i>g. Xiphomyrmex</i>)	287
		dohertyi, Emery (<i>g. Podomyrma</i>)	238	eduardi, For. (<i>g. Pristomyrmex</i>)	233

	Pages		Pages		Pages
eduardi, For. (<i>Pseudomyrma</i>)	32	emeryi, Sant. (<i>g. Oxyopomyrmex</i>)	76	evallans, For. (<i>g. Crematogaster</i>)	137
eduardi, For. (<i>g. Solenopsis</i>)	197	emeryi, Wheel. (<i>g. Vollenhovia</i>)	164	evansi, Donisth. (<i>g. Monomorium</i>)	181
egens, For. (<i>g. Monomorium</i>)	172	emiliae, For. (<i>g. Pheidole</i>)	101	evelynae, For. (<i>g. Leptothorax</i>)	249
egenus, Sant. (<i>g. Cataulacus</i>)	296	emiliae, For. (<i>g. Strumigenys</i>)	325	exarata, Emery (<i>g. Pheidole</i>)	102
eggersi, Emery (<i>g. Strumigenys</i>)	322	emiliae, Sant. (<i>g. Solenopsis</i>)	200	exasciata, For. (<i>g. Sima</i>)	27
egidyi, For. (<i>g. Crematogaster</i>)	151	emilii, For. (<i>g. Acromyrmex</i>)	349	exasperata, Mayr (<i>g. Pheidole</i>)	90
egregior, For. (<i>g. Crematogaster</i>)	136	emini, For. (<i>g. Triglyphothrix</i>)	273	exasperatum, Emery (<i>g. Tetramorium</i>)	278
ejecta, F. Sm. (<i>g. Pseudomyrma</i>)	32	emmae, Emery (<i>g. Epitritus</i>)	327	excavata, Mayr (<i>g. Pseudomyrma</i>)	30
eldoradensis, Wheel. (<i>g. Leptothorax</i>)	258	emmae, Emery (<i>g. Epitritus</i>)	327	excellens, Mayr (<i>g. Pheidole</i>)	88
eleates, For. (<i>g. Xiphomyrmex</i>)	288	emmae, For. (<i>g. Crematogaster</i>)	156	excensurae, For. (<i>g. Monomorium</i>)	173
elecebra, Wheel. (<i>g. Sympheidole</i>)	115	endophyta, For. (<i>g. Pseudomyrma</i>)	33	excisa, Mayr (<i>g. Crematogaster</i>)	146
electra, For. (<i>g. Solenopsis</i>)	198	enneamera, Emery (<i>g. Crematogaster</i>)	138	excisa, Mayr (<i>g. Pseudomyrma</i>)	29
elegans, Emery (<i>g. Cardiocondyla</i>)	125	enscrobata, For. (<i>g. Pheidole</i>)	95	excisus, Arnold (<i>g. Meranoplus</i>)	227
elegans, F. Sm. (<i>g. Crematogaster</i>)	139	ensifera, For. (<i>g. Aphaenogaster</i>)	65	excursionis, Ruzsky (<i>g. Messor</i>)	74
elegans, F. Sm. (<i>g. Cryptocerus</i>)	309	ensifera, For. (<i>g. Crematogaster</i>)	138	exigua, André (<i>g. Myrmicaria</i>)	122
elegans, F. Sm. (<i>g. Pseudomyrma</i>)	30	ensifera, For. (<i>g. Pheidole</i>)	89	exigua, Buckl. (<i>g. Solenopsis</i>)	200
elegans, Sant. (<i>g. Tetramorium</i>)	282	epinotalis, Wheel. & Mann (<i>g. Nomessor</i>)	67	exigua, For. (<i>g. Solenopsis</i>)	200
eleonorae, For. (<i>g. Cardiocondyla</i>)	125	epirotas, Emery (<i>g. Aphaenogaster</i>)	58	exigua, Mayr (<i>g. Pheidole</i>)	107
elisabethae, For. (<i>g. Tetramorium</i>)	284	equidentata, Arnold (<i>g. Sima</i>)	27	exigua, Ruzsky (<i>g. Myrmica</i>)	41
elisae, Emery (<i>g. Pheidole</i>)	94	erecta, Emery (<i>g. Tetramorium</i>)	279	exigua, Wheel. (<i>g. Crematogaster</i>)	133
ellenriederi, For. (<i>g. Cryptocerus</i>)	310	erecta, Mayr (<i>g. Crematogaster</i>)	135	exiguum, For. (<i>g. Monomorium</i>)	184
elongata, For. (<i>g. Podomyrma</i>)	237	ergatogyna, Wheel. (<i>g. Monomorium</i>)	173	exiguus, F. Sm. (<i>g. Cryptocerus</i>)	307
elongata, Mayr (<i>g. Pseudomyrma</i>)	32	ericae, Arnold (<i>g. Tetramorium</i>)	280	exilis, Emery (<i>g. Leptothorax</i>)	254
elongata, Rog. (<i>g. Strumigenys</i>)	322	erinaceus, Stitz (<i>g. Cataulacus</i>)	296	exoleta, Sant. (<i>g. Tetramorium</i>)	281
elongata, Stitz (<i>g. Sima</i>)	24	ernesti, Sant. (<i>g. Leptothorax</i>)	252	exornatum, Sant. (<i>g. Microdaceton</i>)	317
elongatula, D. T. (<i>g. Pseudomyrma</i>)	32	ernsti, Sant. (<i>g. Pheidole</i>)	90	extreminigra, For. (<i>g. Monomorium</i>)	170
elongatula, For. (<i>g. Pheidole</i>)	106	erubens, For. (<i>g. Pheidole</i>)	99		
elongatus, Kl. (<i>g. Cryptocerus</i>)	307	erythraea, Emery (<i>g. Pheidole</i>)	87	faber, F. Sm. (<i>g. Pseudomyrma</i>)	30
emacerata, Sant. (<i>g. Sima</i>)	24	erythraea, Emery (<i>g. Sima</i>)	27	fabricans, For. (<i>g. Crematogaster</i>)	150
emarginata, For. (<i>g. Pseudomyrma</i>)	32	erythraea, Emery (<i>g. Solenopsis</i>)	203	fabricator, F. Sm. (<i>g. Pheidole</i>)	104
emarginata, Mayr (<i>g. Strumigenys</i>)	324	erythraeus, Emery (<i>g. Oligomyrmex</i>)	217	faf, For. (<i>g. Monomorium</i>)	176
emarginatus, Schenck (<i>g. Strongylognathus</i>)	286	erythrothorax, Lund (<i>g. ?</i>)	355	fagi, Ruzsky (<i>g. Leptothorax</i>)	262
emdeni, For. (<i>g. Strumigenys</i>)	321	escherichi, For. (<i>g. Dilobocondyla</i>)	241	faisonsica, For. (<i>g. Pheidole</i>)	104
emersoni, Wheel. (<i>g. Leptothorax</i>)	248, 261	escherichi, For. (<i>g. Paedalgus</i>)	221	fajumensis, For. (<i>g. Cardiocondyla</i>)	126
emeryana, For. (<i>g. Myrmica</i>)	41	escherichi, For. (<i>g. Pheidole</i>)	88	fallacior, For. (<i>g. Pheidole</i>)	101
emeryi, Emery (<i>g. Xenometra</i>)	127	escherichi, For. (<i>g. Rhopalomastix</i>)	119	fallax, Mayr (<i>g. Pheidole</i>)	100
emeryi, For. (<i>g. Calyptomyrmex</i>)	225	escherichi, For. (<i>g. Strumigenys</i>)	324	famelica, F. Sm. (<i>g. Aphaenogaster</i>)	57
emeryi, For. (<i>g. Calyptomyrmex</i>)	225	escherichi, For. (<i>g. Vollenhovia</i>)	164	farinosus, Emery (<i>g. Cyphomyrmex</i>)	345
emeryi, For. (<i>g. Cardiocondyla</i>)	125	escherichi, For. (<i>g. Xiphomyrmex</i>)	287	farquharensis, For. (<i>g. Pheidole</i>)	107
emeryi, For. (<i>g. Crematogaster</i>)	133	esta, For. (<i>g. Rhoptromyrmex</i>)	290	fartilia, For. (<i>g. Pheidole</i>)	111
emeryi, For. (<i>g. Cryptocerus</i>)	309	estebania, Perg. (<i>g. Pogonomyrmex</i>)	46	fauconneti, For. (<i>g. Crematogaster</i>)	153
emeryi, (<i>g. Cyphomyrmex</i>)	343	ethica, For. (<i>g. Pseudomyrma</i>)	32	faurei, Sant. (<i>g. Monomorium</i>)	184
emeryi, For. (<i>g. Megalomyrmex</i>)	190	ethica, For. (<i>g. Xiphomyrmex</i>)	288	fautrix, For. (<i>g. Crematogaster</i>)	134
emeryi, For. (<i>g. Melissotarsus</i>)	119	etiolata, Wheel. (<i>g. Crematogaster</i>)	141	feae, Emery (<i>g. Aphaenogaster</i>)	65
emeryi, For. (<i>g. Rhopalothrix</i>)	329	eubos, For. (<i>g. Pheidole</i>)	96	feae, Emery (<i>g. Pheidole</i>)	91
emeryi, For. (<i>g. Pseudomyrma</i>)	27	eucarnitae, For. (<i>g. Mycocepurus</i>)	335	feae, Emery (<i>g. Strumigenys</i>)	321
emeryi, Krausse (<i>g. Pheidole</i>)	86	eudoxia, For. (<i>g. Tetramorium</i>)	282	femorata, Emery (<i>g. Tetramorium</i>)	282
emeryi, Mayr (<i>g. Monomorium</i>)	176	eumenoides, Gerst. (<i>g. Myrmicaria</i>)	123	femorata, F. Sm. (<i>g. Podomyrma</i>)	237
emeryi, Mayr (<i>g. Pheidole</i>)	99	europaea, For. (<i>g. Myrmica</i>)	39	femorata, Motsch. (<i>g. Sima</i>)	25
emeryi, Mayr (<i>g. Tetramorium</i>)	280	eurycerus, Emery (<i>g. Epitritus</i>)	327	femoratus, F. Sm. (<i>g. Cryptocerus</i>)	307
		eurydice, For. (<i>g. Crematogaster</i>)	152	fenestralis, F. Sm. (<i>g. Cryptocerus</i>)	309
				fenestrata, F. Sm. (<i>g. Meranoplus</i>)	229
				fergusoni, For. (<i>g. Pheidole</i>)	91

	Pages		Pages		Pages
<i>fergusoni</i> , For. (g. <i>Sima</i>)	26	<i>flavidula</i> , Nyl. (g. <i>Solenopsis</i>)	202	<i>fortior</i> , Sant. (g. <i>Ocymyrmex</i>)	271
<i>fergusoni</i> , For. (g. <i>Tetramorium</i>)	284	<i>flavidula</i> , Wheel. & Mann (g. <i>Macromischa</i>)	246	<i>fortis</i> , For. (g. <i>Cyphomyrmex</i>)	345
<i>fernandensis</i> , Stitz (g. <i>Cataulacus</i>)	296	<i>flavidus</i> , Perg. (g. <i>Cyphomyrmex</i>)	341	<i>fortis</i> , For. (g. <i>Pseudomyrma</i>)	34
<i>ferox</i> , Emery (g. <i>Acanthomyrmex</i>)	235	<i>flavipes</i> , Emery (g. <i>Xiphomyrmex</i>)	288	<i>fortis</i> , For. (g. <i>Tetramorium</i>)	276
<i>ferox</i> , Ruzsky (g. <i>Tetramorium</i>)	277	<i>flavispinus</i> , André (g. <i>Leptothorax</i>)	254	<i>fortunata</i> , For. (g. <i>Pheidole</i>)	100
<i>ferrarii</i> , Emery (g. <i>Crematogaster</i>)	151	<i>flavitaris</i> , Emery (g. <i>Crematogaster</i>)	139	<i>fossulata</i> , For. (g. <i>Pheidole</i>)	92
<i>ferreri</i> , For. (g. <i>Procryptocerus</i>)	301	<i>flavithorax</i> , Sant. (g. <i>Xiphomyrmex</i>)	287	<i>fossulatum</i> , Emery (g. <i>Monomorium</i>)	172
<i>ferruginea</i> , Emery (g. <i>Acromyrmex</i>)	349	<i>flaviventris</i> , Emery (g. <i>Pseudomyrma</i>)	30	<i>fossulatus</i> , For. (g. <i>Xiphomyrmex</i>)	287
<i>ferruginea</i> , For. (g. <i>Crematogaster</i>)	145	<i>flaviventris</i> , Sant. (g. <i>Crematogaster</i>)	146	<i>fouqueti</i> , Sant. (g. <i>Dilobocondyla</i>)	241
<i>ferruginea</i> , For. (g. <i>Epopostruma</i>)	330	<i>flaviventris</i> , Sant. (g. <i>Ocymyrmex</i>)	271	<i>foveolata</i> , Sant. (g. <i>Sima</i>)	27
<i>ferruginea</i> , F.Sm. (g. <i>Pseudomyrma</i>)	32	<i>flavomaculatus</i> , Mayr (g. <i>Cryptocerus</i>)	309	<i>foveolatus</i> , Stitz (g. <i>Cataulacus</i>)	296
<i>fervens</i> , Drury, Say, etc. (g. <i>Atta</i>)	353, 354	<i>flavothoracica</i> , Viehm. (g. <i>Pheidole</i>)	82	<i>foxi</i> , André (g. <i>Cyphomyrmex</i>)	341
<i>fervens</i> , F. Sm. (g. <i>Pheidole</i>)	97	<i>flexuosa</i> , Sant. (g. <i>Sima</i>)	27	<i>fracticornis</i> , Emery (g. <i>Myrmica</i>)	40
<i>fervida</i> , F. Sm. (g. <i>Pheidole</i>)	94	<i>floricola</i> , Jerd. (g. <i>Monomorium</i>)	170, 172, 174	<i>fracticornis</i> , For. (g. <i>Acromyrmex</i>)	351
<i>fervida</i> , F. Sm. (g. <i>Pseudomyrma</i>)	32	<i>florida</i> , For. (g. <i>Crematogaster</i>)	136	<i>fragilis</i> , F. Sm. (g. <i>Monomorium</i>)	174
<i>fervidus</i> , F. Sm. (g. <i>Cryptocerus</i>)	310	<i>floridana</i> , Emery (g. <i>Pheidole</i>)	108	<i>franki</i> , For. (g. <i>Solenopsis</i>)	199
<i>festae</i> , Emery (g. <i>Aphaenogaster</i>)	60	<i>floridana</i> , Emery (g. <i>Xenomyrmex</i>)	188	<i>fraterna</i> , Ruzsky (g. <i>Messor</i>)	74
<i>fickendeyi</i> , For. (g. <i>Crematogaster</i>)	155	<i>floridanus</i> , Emery (g. <i>Leptothorax</i>)	260	<i>fraudatrix</i> , For. (g. <i>Crematogaster</i>)	155
<i>ficta</i> , For. (g. <i>Pheidologeton</i>)	212	<i>fodiens</i> , Jerd. (g. <i>Myrmecaria</i>)	122	<i>fraxatrix</i> , For. (g. <i>Crematogaster</i>)	151
<i>fictrix</i> , For. (g. <i>Crematogaster</i>)	150	<i>foliacea</i> , Emery (g. <i>Epopostruma</i>)	330	<i>frenchi</i> , For. (g. <i>Tetramorium</i>)	280
<i>fictrix</i> , For. (g. <i>Sima</i>)	27	<i>foliaceus</i> , Emery (g. <i>Cryptocerus</i>)	310	<i>fricatidorsum</i> , Sant. (g. <i>Cataulacus</i>)	297
<i>fielbrigi</i> , For. (g. <i>Cryptocerus</i>)	310	<i>folicola</i> , For. (g. <i>Pheidole</i>)	108	<i>fridae</i> , For. (g. <i>Monomorium</i>)	177
<i>fielbrigi</i> , For. (g. <i>Pseudomyrma</i>)	32	<i>foraminiceps</i> , Sant. (g. <i>Crematogaster</i>)	147	<i>fridae</i> , For. (g. <i>Vollenhovia</i>)	164
<i>fielbrigi</i> , Sant. (g. <i>Cyphomyrmex</i>)	345	<i>foraminicipoides</i> , For. (g. <i>Crematogaster</i>)	149	<i>friderici-mülleri</i> , For. (g. <i>Strumigenys</i>)	325
<i>fieldi</i> , For. (g. <i>Monomorium</i>)	184	<i>forcipatum</i> , Emery (g. <i>Monomorium</i>)	168	<i>friedae</i> , For. (g. <i>Strumigenys</i>)	321
<i>filiformis</i> , F. (g. <i>Pseudomyrma</i>)	32	<i>foreli</i> , Arnold (g. <i>Ocymyrmex</i>)	271	<i>friederichsi</i> , For. (g. <i>Aphaenogaster</i>)	57
<i>fimbriata</i> , Rog. (g. <i>Pheidole</i>)	81	<i>foreli</i> , Emery (g. <i>Calyptomyrmex</i>)	225	<i>frigida</i> , For. (g. <i>Myrmica</i>)	37
<i>fiorii</i> , Emery (g. <i>Aphaenogaster</i>)	58	<i>foreli</i> , Emery (g. <i>Megalomyrmex</i>)	190	<i>fritzi</i> , Emery (g. <i>Crematogaster</i>)	132
<i>fiorii</i> , Emery (g. <i>Pheidole</i>)	99	<i>foreli</i> , Emery (g. <i>Rogeria</i>)	268	<i>frivaldskii</i> , Emery (g. <i>Strumigenys</i>)	321
<i>flachi</i> , For. (g. <i>Crematogaster</i>)	130	<i>foreli</i> , Emery (g. <i>Strongylognathus</i>)	286	<i>frivola</i> , For. (g. <i>Crematogaster</i>)	132
<i>flagitiosus</i> , F. Sm. (g. <i>Cataulacus</i>)	298	<i>foreli</i> , Emery (g. <i>Terataner</i>)	242	<i>froggatti</i> , For. (g. <i>Crematogaster</i>)	133
<i>flava</i> , Emery (g. <i>Aphaenogaster</i>)	61	<i>foreli</i> , Mann (g. <i>Myrmecocrypta</i>)	336	<i>froggatti</i> , For. (g. <i>Epopostruma</i>)	330
<i>flava</i> , For. (g. <i>Crematogaster</i>)	151	<i>foreli</i> , Mayr (g. <i>Crematogaster</i>)	155	<i>froggatti</i> , For. (g. <i>Meranoplus</i>)	229
<i>flava</i> , For. (g. <i>Myrmecaria</i>)	122	<i>foreli</i> , Mayr (g. <i>Pheidole</i>)	84	<i>froggatti</i> , For. (g. <i>Monomorium</i>)	182
<i>flavens</i> , Rog. (g. <i>Pheidole</i>)	107	<i>foreli</i> , Sant. (g. <i>Leptothorax</i>)	259	<i>froggatti</i> , For. (g. <i>Pheidole</i>)	83
<i>flaveolens</i> , For. (g. <i>Solenopsis</i>)	201	<i>foreli</i> , Viehm. (g. <i>Monomorium</i>)	171	<i>froggatti</i> , For. (g. <i>Solenopsis</i>)	203
<i>flavescens</i> , Emery (g. <i>Xiphomyrmex</i>)	288	<i>formidolosa</i> , Wheel. (g. <i>Leptothorax</i>)	262	<i>frontalis</i> , For. (g. <i>Pheidole</i>)	60
<i>flavescens</i> , For. (g. <i>Monomorium</i>)	184	<i>formosa</i> , F. Sm. (g. ?)	355	<i>fruhstorferi</i> , Emery (g. <i>Crematogaster</i>)	151
<i>flavescens</i> , Ruzsky (g. <i>Leptothorax</i>)	262	<i>formosa</i> , Mayr (g. <i>Crematogaster</i>)	135	<i>fugax</i> , Latr. (g. <i>Solenopsis</i>)	196, 201
<i>flavicapilla</i> , Ruzsky (g. <i>Crematogaster</i>)	144	<i>formosae</i> , For. (g. <i>Pheidole</i>)	92	<i>fugax</i> , Luc. (g. <i>Monomorium</i>)	174
<i>flaviceps</i> , Arnold (g. <i>Tetramorium</i>)	283	<i>formosae</i> , For. (g. <i>Pristomyrmex</i>)	233	<i>fugax</i> , Mayr (g. <i>Solenopsis</i>)	200
<i>flavicornis</i> , Emery (g. <i>Crematogaster</i>)	132	<i>formosae</i> , For. (g. <i>Triglyphothrix</i>)	274	<i>fugax</i> , Prov. (g. <i>Myrmica</i>)	30
<i>flavicornis</i> , Emery (g. <i>Leptothorax</i>)	251, 258	<i>formosae</i> , Wheel. (g. <i>Crematogaster</i>)	150	<i>fuhrmanni</i> , For. (g. <i>Acromyrmex</i>)	349
<i>flavicornis</i> , F. (g. <i>Atta</i>)	354	<i>formosensis</i> , For. (g. <i>Pheidole</i>)	93	<i>fultoni</i> , For. (g. <i>Leptothorax</i>)	257
<i>flavicornis</i> , F. Sm. (g. <i>Pseudomyrma</i>)	32	<i>formosensis</i> , For. (g. <i>Strumigenys</i>)	321	<i>fultor</i> , For. (g. <i>Monomorium</i>)	176
<i>flavida</i> , Mayr (g. <i>Crematogaster</i>)	138	<i>formosus</i> , Emery (g. <i>Leptothorax</i>)	250	<i>fulva</i> , Rog. (g. <i>Aphaenogaster</i>)	57
<i>flavida</i> , Mayr (g. <i>Pheidole</i>)	108	<i>forticula</i> , Walk. (g. <i>Crematogaster</i>)	158	<i>fulva</i> , Viehm. (g. <i>Dilobocondyla</i>)	241
<i>flavidula</i> , Emery (g. <i>Tetramorium</i>)	276	<i>fortinodis</i> , Mayr (g. <i>Leptothorax</i>)	258	<i>fulva</i> , Viehm. (g. <i>Sima</i>)	20
<i>flavidula</i> , F. Sm. (g. <i>Pseudomyrma</i>)	32	<i>fortior</i> , For. (g. <i>Myrmica</i>)	41	<i>fulvescens</i> , Emery (g. <i>Pseudomyrma</i>)	31
				<i>fulviceps</i> , Emery (g. <i>Triglyphothrix</i>)	274

	Pages		Pages		Pages
<i>fulvum</i> , Mayr (<i>g. Monomorium</i>)	169	<i>gallica</i> , Emery (<i>g. Strongylognathus</i>)	286	<i>glabrum</i> , André (<i>g. Monomorium</i>)	181
<i>fumata</i> , Sant. (<i>g. Myrmicaria</i>)	123	<i>gallicola</i> , For. (<i>g. Crematogaster</i>)	147	<i>glacialis</i> , For. (<i>g. Myrmica</i>)	38, 40
<i>fumipennis</i> , F. Sm. (<i>g. ?</i>)	356	<i>gallicola</i> , For. (<i>g. Crematogaster</i>)	149	<i>glacialis</i> , Wheel. (<i>g. Leptothorax</i>)	261
<i>functa</i> , For. (<i>g. Crematogaster</i>)	135	<i>galoasana</i> , Sant. (<i>g. Tetramorium</i>)	283	<i>gladstonei</i> , For. (<i>g. Tetramorium</i>)	280
<i>funerea</i> , Sant. (<i>g. Crematogaster</i>)	153	<i>gamaii</i> , Sant. (<i>g. Tetramorium</i>)	282	<i>gloriosa</i> , Sant. (<i>g. Crematogaster</i>)	144
<i>fur</i> , For. (<i>g. Monomorium</i>)	171	<i>gambiensis</i> , André (<i>g. Cremato-</i>		<i>globoculis</i> , For. (<i>g. Acromyrmex</i>)	349
<i>furcifera</i> , Emery (<i>g. Lordomyrma</i>)	239	<i>gaster</i>)	153	<i>globularia</i> , F. Sm. (<i>g. Solenopsis</i>)	199
<i>furina</i> , For. (<i>g. Monomorium</i>)	172	<i>gastralis</i> , Emery (<i>g. Podomyrma</i>)	238	<i>globulinodis</i> , Mayr (<i>g. Rhoptromyr-</i>	
<i>furunculus</i> , Wheel. (<i>g. Leptothorax</i>)	258	<i>gauthieri</i> , For. (<i>g. Pheidole</i>)	108	<i>mex</i>)	290
<i>furva</i> , Ruzsky (<i>g. Myrmica</i>)	42	<i>gayi</i> , Spin. (<i>g. Solenopsis</i>)	197	<i>globulinodis</i> , Sant. (<i>g. Leptothorax</i>)	252
<i>furvenscens</i> , Wheel. (<i>g. Aphaeno-</i>		<i>gebellii</i> , For. (<i>g. Pseudomyrma</i>)	33	<i>glyciphilum</i> , F. Sm. (<i>g. Monomo-</i>	
<i>gaster</i>)	60	<i>gedeon</i> , For. (<i>g. Crematogaster</i>)	148	<i>rium</i>)	176
<i>fusca</i> , Emery (<i>g. Aphaenogaster</i>)	66	<i>gegaimi</i> , For. (<i>g. Tetramorium</i>)	280	<i>gnomula</i> , Emery (<i>g. Solenopsis</i>)	202
<i>fusca</i> , Emery (<i>g. Cyphomyrmex</i>)	346	<i>gemella</i> , Rog. (<i>g. Aphaenogaster</i>)	62	<i>godeffroyi</i> , Mayr (<i>g. Strumigenys</i>)	321
<i>fusca</i> , Emery (<i>g. Cyphomyrmex</i>)	342	<i>geminata</i> , F. (<i>g. Solenopsis</i>)	196, 197	<i>godefreyi</i> , For. (<i>g. Crematogaster</i>)	148
<i>fusca</i> , Emery (<i>g. Strumigenys</i>)	322	<i>geminata</i> , Rog. Bingh. (<i>g. Sole-</i>		<i>godmani</i> , For. (<i>g. Myrmicocrypta</i>)	336
<i>fusca</i> , Leach (<i>g. Tetramorium</i>)	276	<i>nopsis</i>)	355	<i>godmani</i> , For. (<i>g. Pheidole</i>)	102
<i>fusca</i> , Mayr (<i>g. Crematogaster</i>)	152	<i>gentilis</i> , Sant. (<i>g. Leptothorax</i>)	255	<i>godmani</i> , For. (<i>g. Pseudomyrma</i>)	29
<i>fusca</i> , Stitz (<i>g. Myrmicaria</i>)	123	<i>georgei</i> , Sant. (<i>g. Tetramorium</i>)	282	<i>godmani</i> , For. (<i>g. Rhopalothrix</i>)	328
<i>fusca-aculeata</i> , Retzius (<i>g. Tetra-</i>		<i>geraensis</i> , For. (<i>g. Pseudomyrma</i>)	33	<i>godmani</i> , For. (<i>g. Strumigenys</i>)	322
<i>morium</i>)	276	<i>gerardi</i> , Sant. (<i>g. Crematogaster</i>)	152	<i>goeldii</i> , For. (<i>g. Crematogaster</i>)	135
<i>fuscata</i> , Emery (<i>g. Pheidole</i>)	98	<i>gerdae</i> , Stitz (<i>g. Sima</i>)	27	<i>goeldii</i> , For. (<i>g. Cryptocerus</i>)	310
<i>fuscata</i> , Emery (<i>g. Pogonomyrmex</i>)	46	<i>germaini</i> , Emery (<i>g. Pheidole</i>)	102	<i>goeldii</i> , For. (<i>g. Megalomyrmex</i>)	190
<i>fuscata</i> , Emery (<i>g. Pseudomyrma</i>)	31	<i>germaini</i> , Emery (<i>g. Rogeria</i>)	268	<i>goeldii</i> , For. (<i>g. Mycocepurus</i>)	335
<i>fuscescens</i> , Emery (<i>g. Pheidole</i>)	82	<i>germaini</i> , Emery (<i>g. Solenopsis</i>)	197	<i>goeldii</i> , For. (<i>g. Pheidole</i>)	108
<i>fuscipennis</i> , F. Sm. (<i>g. ?</i>)	355	<i>gerstackeri</i> , D. T. (<i>g. Crematogaster</i>)	147	<i>goeldii</i> , For. (<i>g. Pogonomyrmex</i>)	49
<i>fuscipennis</i> , Emery (<i>g. Cremato-</i>		<i>gerstenblumi</i> , For. (<i>g. Solenopsis</i>)	200	<i>goeldii</i> , For. (<i>g. Procryptocerus</i>)	301
<i>gaster</i>)	155	<i>gertrudae</i> , For. (<i>g. Pheidole</i>)	101	<i>goeldii</i> , For. (<i>g. Pseudomyrma</i>)	33
<i>fuscipunctis</i> , Sant. (<i>g. Pheidole</i>)	111	<i>gertrudae</i> , Mayr (<i>g. Pheidole</i>)	110	<i>goeldii</i> , For. (<i>g. Solenopsis</i>)	200
<i>fuscitatis</i> , For. (<i>g. Crematogaster</i>)	153	<i>gestroi</i> , Emery (<i>g. Liomyrmex</i>)	191	<i>gonacantha</i> , Emery (<i>g. Aphaeno-</i>	
<i>fusciventris</i> , Emery (<i>g. Pheidole</i>)	97	<i>ghatica</i> , For. (<i>g. Pheidole</i>)	91	<i>gaster</i>)	65
<i>fusciventris</i> , For. (<i>g. Triglypho-</i>		<i>ghigii</i> , Emery (<i>g. Pheidole</i>)	91	<i>gordiagini</i> , Ruzsky (<i>g. Myrmoxenus</i>)	262
<i>thrix</i>)	273	<i>ghindana</i> , For. (<i>g. Tetramorium</i>)	281	<i>gordonensis</i> , For. (<i>g. Cremato-</i>	
<i>fusciventris</i> , Sant. (<i>g. Leptothorax</i>)	259	<i>gibba</i> , Emery (<i>g. Crematogaster</i>)	147	<i>gaster</i>)	137, 147
<i>fusciventris</i> , Sant. (<i>g. Strumigenys</i>)	324	<i>gibba</i> , Mayr (<i>g. Pheidole</i>)	102	<i>gouldi</i> , For. (<i>g. Pheidole</i>)	99
<i>fuscula</i> , Emery (<i>g. Cyphomyrmex</i>)	342	<i>gibbicollis</i> , Emery (<i>g. Pheidole</i>)	108	<i>gracile</i> , For. (<i>g. Tetramorium</i>)	280
<i>fuscula</i> , Emery (<i>g. Pheidole</i>)	96	<i>gibbinota</i> , For. (<i>g. Pseudomyrma</i>)	30	<i>gracilescens</i> , F. Sm. (<i>g. ?</i>)	355
<i>fuscula</i> , Nyl. (<i>g. Tetramorium</i>)	276	<i>gibbosa</i> , Latr. (<i>g. Aphaenogaster</i>)	57	<i>gracilicornis</i> , Stitz (<i>g. Monomorium</i>)	179
<i>fusiformis</i> , Viehm. (<i>g. Pheidole</i>)	91	<i>gibbosus</i> , Emery (<i>g. Cryptocerus</i>)	309	<i>gracilinoda</i> , For. (<i>g. Pheidole</i>)	110
		<i>gibbula</i> , Viehm. (<i>g. Podomyrma</i>)	237	<i>gracilinodis</i> , For. (<i>g. Messor</i>)	74
<i>gabonensis</i> , André (<i>g. Triglypho-</i>		<i>gietleni</i> , For. (<i>g. Pheidole</i>)	87	<i>gracilior</i> , For. (<i>g. Crematogaster</i>)	135
<i>thrix</i>)	273	<i>gigantea</i> , For. (<i>g. Crematogaster</i>)	148	<i>gracilior</i> , For. (<i>g. Pheidole</i>)	107
<i>gabonensis</i> , Emery (<i>g. Cremato-</i>		<i>gigas</i> , For. (<i>g. Crematogaster</i>)	150	<i>gracilior</i> , For. (<i>g. Solenopsis</i>)	197
<i>gaster</i>)	153	<i>gilberti</i> , For. (<i>g. Crematogaster</i>)	133	<i>gracilipes</i> , Motsch. (<i>g. Pheidole</i>)	97
<i>gabrielensis</i> , For. (<i>g. Monomorium</i>)	173	<i>gilberti</i> , For. (<i>g. Monomorium</i>)	169	<i>gracilis</i> , Emery (<i>g. Podomyrma</i>)	237
<i>gaigei</i> , For. (<i>g. Cyphomyrmex</i>)	345	<i>gilva</i> , Mayr (<i>g. Tranopelta</i>)	193	<i>gracilis</i> , F. (<i>g. Pseudomyrma</i>)	29
<i>gaigei</i> , For. (<i>g. Pheidole</i>)	104	<i>gilva</i> , Wheel. (<i>g. Leptothorax</i>)	259	<i>gracilis</i> , F. Sm. (<i>g. Procryptocerus</i>)	301
<i>gaigei</i> , For. (<i>g. Pseudomyrma</i>)	34	<i>gilvescens</i> , Wheel. (<i>g. Pheidole</i>)	106	<i>gracilis</i> , Mayr (<i>g. Leptothorax</i>)	248
<i>galbuta</i> , Losana (<i>g. Messor</i>)	70	<i>gilviventris</i> , For. (<i>g. Cataulacus</i>)	297	<i>gracilis</i> , Stitz (<i>g. Myrmicaria</i>)	122
<i>galla</i> , Emery (<i>g. Messor</i>)	70	<i>glaber</i> , F. Sm. (<i>g. Solenopsis</i>)	197	<i>gracillimum</i> , F. Sm. (<i>g. Monomo-</i>	
<i>gallarum</i> , Patton (<i>g. Leptothorax</i>)	258	<i>glabrata</i> , Viehm. (<i>g. Calyptomyrmex</i>)	225	<i>rium</i>)	179, 180
<i>gallarum</i> , Sant. (<i>g. Crematogaster</i>)	138	<i>glabro-criniceps</i> , For. (<i>g. Monomo-</i>		<i>gracillimus</i> , Mayr (<i>g. Monomorium</i>)	183
<i>gallica</i> , Emery (<i>g. Goniomma</i>)	75	<i>rium</i>)	181	<i>graeca</i> , For. (<i>g. Leptothorax</i>)	253

	Pages		Pages		Pages
graeteri, For. (<i>g. Crematogaster</i>)	155	guttulata, For. (<i>g. Strumigenys</i>)	321	himalayana, For. (<i>g. Crematogaster</i>)	151
grahamstownensis, For. (<i>g. Monomorium</i>)	178	gwaaiensis, For. (<i>g. Pheidole</i>)	89	himalayana, For. (<i>g. Messor</i>)	70
grallatrix, Emery (<i>g. Pheidole</i>)	88	hadrumetensis, Sant. (<i>g. Leptothorax</i>)	259	himalayana, For. (<i>g. Pheidole</i>)	91
grallipes, Wheel. (<i>g. Pheidole</i>)	99	haematocephala, Leach (<i>g. Crematogaster</i>)	143	himalayana, Viehm. (<i>g. Tetramorium</i>)	277
graminicola, F. Sm. (<i>g. Stenamma</i>)	54	haemorrhoidalis, Latr. (<i>g. Cryptocerus</i>)	307	hindenburgi, For. (<i>g. Strumigenys</i>)	322
graminicola, Latr. (<i>g. Leptothorax</i>)	261	hammacerus, For. (<i>g. Meranoplus</i>)	228	hindleyi, For. (<i>g. Pogonomyrmex</i>)	46
graminicola, Latr. (<i>g. Myrmecina</i>)	231, 232	hammari, Mayr (<i>g. Solenopsis</i>)	200	hirsuta, Emery (<i>g. Pheidole</i>)	99
grandiceps, Stitz (<i>g. Messor</i>)	72	hammi, Donisth. (<i>g. Tetramorium</i>)	277	hirsuta, For. (<i>g. Monomorium</i>)	176
grandidieri, For. (<i>g. Oligomyrmex</i>)	217	hammonis, Sant. (<i>g. Monomorium</i>)	176	hirsutus, Emery (<i>g. Procrystocerus</i>)	301
grandidieri, For. (<i>g. Sima</i>)	24	hamulus, Rog. (<i>g. Cryptocerus</i>)	307	hirsutus, For. (<i>g. Ocymyrmex</i>)	271
grandidieri, For. (<i>g. Strumigenys</i>)	320	hanneli, For. (<i>g. Monomorium</i>)	172	hirsutus, Mayr (<i>g. Meranoplus</i>)	229
grandii, Emery (<i>g. Pheidole</i>)	96	haputalensis, For. (<i>g. Crematogaster</i>)	152	hirticornis, Emery (<i>g. Leptothorax</i>)	262
grandinida, Sant. (<i>g. Messor</i>)	70	hararica, For. (<i>g. Crematogaster</i>)	145	hirticornis, Ruzsky (<i>g. Leptothorax</i>)	262
grandinode, Sant. (<i>g. Tetramorium</i>)	280	hararicus, For. (<i>g. Cataulacus</i>)	296	hirtipilis, Wheel. (<i>g. Leptothorax</i>)	261
grandinosus, F. Sm. (<i>g. Cryptocerus</i>)	310	harpya, For. (<i>g. Crematogaster</i>)	138	hirtula, For. (<i>g. Pheidole</i>)	101
grandis, For. (<i>g. Monomorium</i>)	179	hartmanni, Wheel. (<i>g. Cyphomyrmex</i>)	344	hirtula, Nyl. (<i>g. Harpagoxenus</i>)	266
granta, For. (<i>g. Pheidole</i>)	102	hartmeyer, For. (<i>g. Pheidole</i>)	96	hirtulum, Emery (<i>g. Stenamma</i>)	53
granulata, Perg. (<i>g. Ceratopheidole</i>)	113	havigandi, For. (<i>g. Monomorium</i>)	180	hispanica, Emery (<i>g. Tetramorium</i>)	277
granulata, Sant. (<i>g. Crematogaster</i>)	144	havigandi, For. (<i>g. Pheidole</i>)	91	hispanicum, André (<i>g. Goniomma</i>)	75
granulatus, Latr. (<i>g. Cataulacus</i>)	298	havigandi, For. (<i>g. Strumigenys</i>)	320	hispida, Wheel. (<i>g. Xiphomyrmex</i>)	288
granulinodis, Nyl. (<i>g. Myrmica</i>)	40	hawaiiensis, For. (<i>g. Cardiocondyla</i>)	126	hispidula, F. Sm. (<i>g. Cataulacus</i>)	298
grassii, Emery (<i>g. Tetramorium</i>)	281	hayemi, For. (<i>g. Solenopsis</i>)	200	hispidus, F. Sm. (<i>g. Cataulacus</i>)	298
gratiosa, F. Sm. (<i>g. Podomyrma</i>)	237	haytiana, For. (<i>g. Pheidole</i>)	107	hoffmanni, For. (<i>g. Solenopsis</i>)	200
grayi, For. (<i>g. Pheidole</i>)	91	haytiana, For. (<i>g. Pseudomyrma</i>)	31	hogsoni, For. (<i>g. Crematogaster</i>)	151
gredleri, Mayr (<i>g. Leptothorax</i>)	262	haytiana, Wheel. (<i>g. Cyphomyrmex</i>)	345	hohenlohei, Emery (<i>g. Pheidole</i>)	103
greeni, For. (<i>g. Metapone</i>)	20	haytiana, Wheel. & Mann (<i>g. Macromischa</i>)	247	holtzi, Emery (<i>g. Aphaenogaster</i>)	58
grenadensis, For. (<i>g. Pheidole</i>)	107	hayvepana, For. (<i>g. Crematogaster</i>)	151	homalops, Emery (<i>g. Aeromyrmex</i>)	348
grevei, For. (<i>g. Crematogaster</i>)	138	heathi, Mann (<i>g. Crematogaster</i>)	135	homeri, For. (<i>g. Crematogaster</i>)	147, 154
grisoni, For. (<i>g. Leptothorax</i>)	249	heathi, Wheel. (<i>g. Stenamma</i>)	54	homonyma, N. (<i>g. Crematogaster</i>)	147
grootensis, For. (<i>g. Tetramorium</i>)	283	heathii, Wheel. (<i>g. Leptothorax</i>)	258	homonyma, Emery (<i>g. Aphaenogaster</i>)	58
grossa, F. (<i>g. Atta</i>)	353, 354	hecate, Wheel. (<i>g. Ceratopheidole</i>)	113	hoogwerfi, For. (<i>g. Pheidole</i>)	94
grosseistriata, For. (<i>g. Podomyrma</i>)	237	heinzi, For. (<i>g. Pheidole</i>)	103	hopensis, For. (<i>g. Tetramorium</i>)	280
grossulior, For. (<i>g. Crematogaster</i>)	131	helena, Emery (<i>g. Solenopsis</i>)	200	hori, Sant. (<i>g. Tetramorium</i>)	282
grouvellei, Bondr. (<i>g. Crematogaster</i>)	143	hellenica, For. (<i>g. Crematogaster</i>)	143	horni, Emery (<i>g. Pheidole</i>)	91
grouvellei, Bondr. (<i>g. Leptothorax</i>)	255	hellenica, For. (<i>g. Myrmica</i>)	41	horni, Emery (<i>g. Stereomyrmex</i>)	120
grouvellei, Bondr. (<i>g. Myrmecina</i>)	232	hepburni, Arnold (<i>g. Triglyphothrix</i>)	273	horridus, F. Sm. (<i>g. Cataulacus</i>)	298
guatemaltecus, Wheel. (<i>g. Pogonomyrmex</i>)	46	herrero, For. (<i>g. Monomorium</i>)	178	hortensis, For. (<i>g. Pheidole</i>)	94
gnayaquilensis, For. (<i>g. Pseudomyrma</i>)	29	herteri, For. (<i>g. Cataulacus</i>)	296	horvathi, Emery (<i>g. Strumigenys</i>)	321
guianensis, Crawl. (<i>g. Crematogaster</i>)	136	hesperia, Sant. (<i>g. Aphaenogaster</i>)	58	hosei, For. (<i>g. Crematogaster</i>)	138
guilelmi-muelleri, For. (<i>g. Pheidole</i>)	102	hesperium, Emery (<i>g. Monomorium</i>)	177	hospes, F. Sm. (<i>g. Pheidole</i>)	97
guilelmi-muelleri, Mayr (<i>g. Pheidole</i>)	103	hesperius, Sant. (<i>g. Leptothorax</i>)	252	hospes, For. (<i>g. Meranoplus</i>)	229
guineense, F. (<i>g. Tetramorium</i>)	276, 278	hetschkoi, Emery (<i>g. Pheidole</i>)	103	hospita, Bingh (<i>g. Pheidole</i>)	91
guineensis, F. Sm. (<i>g. Cataulacus</i>)	296	hewitti, Sant. (<i>g. Oligomyrmex</i>)	216	hospitum, Viehm. (<i>g. Monomorium</i>)	174
gundlachi, Rog. (<i>g. Strumigenys</i>)	322	hewitti, Wheel. (<i>g. Metapone</i>)	20	hostilis, F. Sm. (<i>g. Pheidologeton</i>)	213
gundlachi, Rog. (<i>g. Strumigenys</i>)	322	heyeri, For. (<i>g. Acromyrmex</i>)	351	hottentota, Emery (<i>g. Crematogaster</i>)	153
gundlachi, Wheel. (<i>g. Macromischa</i>)	246	heyeri, For. (<i>g. Pheidole</i>)	103	hottentota, Emery (<i>g. Monomorium</i>)	172
güntheri, For. (<i>g. Acromyrmex</i>)	350	heyeri, For. (<i>g. Tranopelta</i>)	193	hova, For. (<i>g. Crematogaster</i>)	137, 138
gustavi, For. (<i>g. Pheidole</i>)	102	hildebrandti, For. (<i>g. Monomorium</i>)	172	huachucana, Wheel. (<i>g. Solenopsis</i>)	197
gutenbergi, Sant. (<i>g. Crematogaster</i>)	147	hildebrandti, For. (<i>g. Sima</i>)	24	huachucanus, Wheel. (<i>g. Pogonomyrmex</i>)	40
				huasanensis, For. (<i>g. Solenopsis</i>)	199

	Pages		Pages		Pages
<i>huberi</i> , André (g. <i>Strongylognathus</i>)	285	<i>impressa</i> , For. (g. <i>Procryptocerus</i>)	302	<i>infusca</i> , For. (g. <i>Pseudomyrma</i>)	30
<i>huberi</i> , For. (g. <i>Cataulacus</i>)	296	<i>impressa</i> , Mayr (g. <i>Pheidole</i>)	101	<i>inglebyi</i> , For. (g. <i>Crematogaster</i>)	157
<i>huberi</i> , For. (g. <i>Pheidole</i>)	91	<i>impressiceps</i> , Mayr (g. <i>Crematogaster</i>)	147	<i>inglebyi</i> , For. (g. <i>Tetramorium</i>)	284
<i>huberi</i> , For. (g. <i>Strongylognathus</i>)	285	<i>impressiceps</i> , Mayr (g. <i>Pheidole</i>)	91	<i>ingravis</i> , For. (g. <i>Crematogaster</i>)	148
<i>huberi</i> , For. (g. <i>Tranopelta</i>)	193	<i>impressiceps</i> , Wasm. (g. <i>Pheidole</i>)	85	<i>ingrei</i> , For. (g. <i>Crematogaster</i>)	151
<i>huberiana</i> , Leach (g. <i>Messor</i>)	70	<i>impressifrons</i> , Wasm. (g. <i>Pheidole</i>)	85	<i>injuncta</i> , For. (g. <i>Pheidole</i>)	103
<i>humbloti</i> , For. (g. <i>Xiphomyrmex</i>)	287	<i>improba</i> , For. (g. <i>Crematogaster</i>)	148	<i>innocens</i> , For. (g. <i>Crematogaster</i>)	151
<i>humeralis</i> , Wheel. (g. <i>Pheidole</i>)	105	<i>impura</i> , Först. (g. <i>Tetramorium</i>)	276	<i>innocens</i> , For. (g. <i>Leptothorax</i>)	250
<i>humerosa</i> , Emery (g. <i>Sima</i>)	26	<i>inaequalis</i> , Emery (g. <i>Strumigenys</i>)	323	<i>innota</i> , Sant. (g. <i>Solenopsis</i>)	197
<i>humerosus</i> , Emery (g. <i>Leptothorax</i>)	250	<i>inaequalis</i> , Mann. (g. <i>Cryptocerus</i>)	307	<i>innotata</i> , Mayr (g. <i>Pheidole</i>)	98
<i>humile</i> , Sant. (g. <i>Tetramorium</i>)	281	<i>inca</i> , Sant. (g. <i>Cryptocerus</i>)	307	<i>inops</i> , For. (g. <i>Crematogaster</i>)	156
<i>humilior</i> , For. (g. <i>Monomorium</i>)	171	<i>incenata</i> , Wheel. (g. <i>Pheidole</i>)	105	<i>inops</i> , For. (g. <i>Pheidole</i>)	97
<i>humilis</i> , F. Sm. (g. ?)	355	<i>incerta</i> , F. Sm. (g. ?)	355	<i>inquilina</i> , For. (g. <i>Pheidole</i>)	84
<i>humilis</i> , Wheel. (g. <i>Cyphomyrmex</i>)	345	<i>incertus</i> , Emery (g. <i>Cryptocerus</i>)	310	<i>inquilina</i> , Wheel. (g. <i>Epipheidole</i>)	114
<i>hunteri</i> , Wheel. (g. <i>Myrmica</i>)	43	<i>incertus</i> , Sant. (g. <i>Oligomyrmex</i>)	216	<i>inquirens</i> , For. (g. <i>Acromyrmex</i>)	349
<i>huschei</i> , Wheel. (g. <i>Myrmica</i>)	37	<i>incisa</i> , Mayr (g. <i>Pheidole</i>)	104	<i>inscia</i> , For. (g. <i>Tetramorium</i>)	283
<i>hyatti</i> , Emery (g. <i>Pheidole</i>)	101	<i>incompleta</i> , Prov. (g. <i>Myrmica</i>)	39	<i>inscrobiculata</i> , Viehm. (g. <i>Pheidole</i>)	94
<i>hybrida</i> , Emery (g. <i>Crematogaster</i>)	144	<i>inconspicua</i> , Mayr (g. <i>Crematogaster</i>)	147	<i>insipida</i> , For. (g. <i>Pheidole</i>)	105
<i>hybrida</i> , Emery (g. <i>Pheidole</i>)	98	<i>incorrecta</i> , Sant. (g. <i>Crematogaster</i>)	147	<i>insolens</i> , F. Sm. (g. ?)	355
<i>hysterica</i> , For. (g. <i>Sima</i>)	27	<i>incorrupata</i> , Ruzsky (g. <i>Messor</i>)	70	<i>insons</i> , Wheel. (g. <i>Xiphomyrmex</i>)	289
<i>hystrix</i> , Latr. etc. (g. <i>Acromyrmex</i>)	348, 350	<i>incrassata</i> , For. (g. <i>Solenopsis</i>)	198	<i>instabilis</i> , Emery (g. <i>Pheidole</i>)	105
		<i>incrustata</i> , For. (g. <i>Pheidole</i>)	99	<i>instabilis</i> , F. Sm. (g. <i>Messor</i>)	71
<i>iberica</i> , Emery (g. <i>Aphaenogaster</i>)	63	<i>incurrens</i> , For. (g. <i>Pseudomyrma</i>)	32	<i>insulana</i> , Wheel. (g. <i>Pheidole</i>)	108
<i>iberica</i> , For. (g. <i>Crematogaster</i>)	142	<i>indica</i> , For. (g. <i>Monomorium</i>)	178	<i>insularis</i> , Emery (g. <i>Sima</i>)	26
<i>idae</i> , For. (g. <i>Solenopsis</i>)	199	<i>indica</i> , For. (g. <i>Strumigenys</i>)	321	<i>insularis</i> , F. Sm. (g. <i>Cataulacus</i>)	298
<i>idulis</i> , For. (g. <i>Pheidole</i>)	104	<i>indica</i> , For. (g. <i>Tetramorium</i>)	278	<i>insularis</i> , F. Sm. (g. <i>Crematogaster</i>)	158
<i>ignobilis</i> , For. (g. <i>Solenopsis</i>)	199	<i>indica</i> , Mayr (g. <i>Pheidole</i>)	91	<i>insularis</i> , Guér. (g. <i>Atta</i>)	353
<i>iheringi</i> , Emery (g. <i>Cyphomyrmex</i>)	344,	<i>indicus</i> , Rothney (g. <i>Monomorium</i>)	182	<i>insularis</i> , Santschi (g. <i>Melissotarsus</i>)	119
	345	<i>indistincta</i> , For. (g. <i>Pheidole</i>)	104	<i>insularis</i> , Sant. (g. <i>Oxyopomyrmex</i>)	76
<i>iheringi</i> , Emery (g. <i>Rhopalothrix</i>)	328	<i>indocilis</i> , Sant. (g. <i>Solenopsis</i>)	203	<i>insulsa</i> , For. (g. <i>Crematogaster</i>)	138
<i>iheringi</i> , For. (g. <i>Crematogaster</i>)	135	<i>inermiceps</i> , Wheel. et Mann (g. <i>Solenopsis</i>)	200	<i>integrior</i> , For. (g. <i>Atta</i>)	353
<i>iheringi</i> , For. (g. <i>Wasmannia</i>)	294	<i>inermis</i> , Emery (g. <i>Aphaenogaster</i>)	63	<i>integrior</i> , For. (g. <i>Monomorium</i>)	183
<i>ilgi</i> , For. (g. <i>Leptothorax</i>)	249	<i>inermis</i> , Emery (g. <i>Meranoplus</i>)	227	<i>integrum</i> , For. (g. <i>Monomorium</i>)	169
<i>ilgii</i> , For. (g. <i>Crematogaster</i>)	144	<i>inermis</i> , For. (g. <i>Aphaenogaster</i>), p. errata		<i>intermedia</i> , For. (g. <i>Messor</i>)	72
<i>ilgii</i> , For. (g. <i>Monomorium</i>)	177	<i>inermis</i> , For. (g. <i>Crematogaster</i>)	146, 148	<i>intermedia</i> , For. (g. <i>Rhopalomyrmex</i>)	290
<i>ilgii</i> , For. (g. <i>Pheidole</i>)	85	<i>inermis</i> , For. (g. <i>Leptothorax</i>)	257	<i>intermedia</i> , Mayr (g. <i>Crematogaster</i>)	158
<i>ilia</i> , For. (g. <i>Monomorium</i>)	184	<i>inermis</i> , For. (g. <i>Pogonomyrmex</i>)	47	<i>intermedia</i> , Sant. (g. <i>Cataulacus</i>)	296
<i>illota</i> , Sant. (g. <i>Sima</i>)	24	<i>inermis</i> , Mayr (g. <i>Crematogaster</i>)	143	<i>intermedia</i> , Wheel. (g. <i>Nothomyrmica</i>)	246
<i>illota</i> , Wh. & Mann (g. <i>Pheidole</i>)	109	<i>inermis</i> , Mayr (g. <i>Pheidole</i>)	101	<i>intermedia</i> , Wheel. (g. <i>Strumigenys</i>)	325
<i>imbecillis</i> , Emery (g. <i>Pheidole</i>)	105	<i>inermis</i> , Mayr (g. <i>Podomyrma</i>)	237	<i>intermedius</i> , For. (g. <i>Cyphomyrmex</i>)	345
<i>imbellis</i> , Emery (g. <i>Aphaenogaster</i>)	65	<i>inermis</i> , Mayr (g. <i>Tetramorium</i>)	277	<i>interrupta</i> , Sant. (g. <i>Solenopsis</i>)	198
<i>imbellis</i> , Emery (g. <i>Crematogaster</i>)	131	<i>inermis</i> , Sant. (g. <i>Leptothorax</i>)	252	<i>interrupta</i> , Schenck (g. <i>Leptothorax</i>)	256
<i>imbellis</i> , Emery (g. <i>Triglyphothrix</i>)	273	<i>inermis</i> , Stitz (g. <i>Pheidole</i>)	86	<i>intextum</i> , Sant. (g. <i>Tetramorium</i>)	281
<i>imberbicus</i> , Wheel. (g. <i>Pogonomyrmex</i>)	48	<i>inezae</i> , For. (g. <i>Myrmica</i>)	37	<i>intrudens</i> , F. Sm. (g. <i>Cataulacus</i>)	296
<i>imberbicus</i> , Wheel. (g. <i>Pogonomyrmex</i>)	356	<i>inezae</i> , For. (g. <i>Strumigenys</i>)	325	<i>intrudens</i> , F. Sm. (g. <i>Monomorium</i>)	172
<i>imerinensis</i> , For. (g. <i>Monomorium</i>)	172	<i>inezulae</i> , For. (g. <i>Triglyphothrix</i>)	274	<i>inversa</i> , For. (g. <i>Crematogaster</i>)	146
<i>imitator</i> , Mayr (g. <i>Strumigenys</i>)	322	<i>infaceta</i> , Sant. (g. <i>Crematogaster</i>)	149	<i>inversa</i> , For. (g. <i>Pheidole</i>)	99
<i>impar</i> , For. (g. <i>Stenamma</i>)	54	<i>infimus</i> , Sant. (g. <i>Paedalgus</i>)	221	<i>inversa</i> , Sant. (g. <i>Tetramorium</i>)	283
<i>impexa</i> , Wheel. (g. <i>Pheidole</i>)	104	<i>inflata</i> , Emery (g. <i>Sima</i>)	27	<i>iridipennis</i> , F. Sm. (g. <i>Crematogaster</i>)	158
<i>implicata</i> , For. (g. <i>Pseudomyrma</i>)	32	<i>inflata</i> , F. Sm. (g. <i>Crematogaster</i>)	139, 140	<i>iris</i> , Rog. (g. <i>Macromischa</i>)	246
<i>impressa</i> , Emery (g. <i>Crematogaster</i>)	147	<i>inlecta</i> , Say (g. ?)	355	<i>irmgardae</i> , For. (g. <i>Cyphomyrmex</i>)	345
		<i>infraspinum</i> , For. (g. <i>Tetramorium</i>)	284	<i>irregularis</i> , Sant. (g. <i>Leptothorax</i>)	252

	Pages		Pages		Pages
<i>irritabilis</i> , F. Sm. (<i>g. Crematogaster</i>)	133	<i>jubilans</i> , For. (<i>g. Pheidole</i>)	92	<i>kloofensis</i> , For. (<i>g. Crematogaster</i>)	
<i>irritans</i> , F. Sm. (<i>g. ?</i>)	355	<i>jucunda</i> , Bingh. (<i>g. Pheidole</i>)	90		137, 147
<i>irrorata</i> , Sant. (<i>g. Strumigenys</i>)	320	<i>jucunda</i> , For. (<i>g. Pheidole</i>)	92	<i>klugi</i> , Emery (<i>g. Cryptocerus</i>)	310
<i>irrorata</i> , Wheel. (<i>g. Cyphomyrmex</i>)	346	<i>jucunda</i> , F. Sm. (<i>g. ?</i>)	355	<i>kneri</i> , Mayr (<i>g. Crematogaster</i>)	152, 153
<i>ionia</i> , For. (<i>g. Leptothorax</i>)	253	<i>jucundus</i> , F. Sm. (<i>g. Cryptocerus</i>)	311	<i>kochi</i> , Emery (<i>g. Acanthomyrmex</i>)	235
<i>ionia</i> , For. (<i>g. Crematogaster</i>)	144	<i>judas</i> , For. (<i>g. Tetramorium</i>)	277	<i>kohli</i> , For. (<i>g. Crematogaster</i>)	147
<i>isabellae</i> , Wheel. (<i>g. Macromischa</i>)	246	<i>jujuyensis</i> , For. (<i>g. Pheidole</i>)	103	<i>kohli</i> , Mayr (<i>g. Cataulacus</i>)	297
<i>isipingensis</i> , For. (<i>g. Tetramorium</i>)	279	<i>juliae</i> , For. (<i>g. Strumigenys</i>)	321	<i>kohli</i> , Mayr (<i>g. Pheidole</i>)	88
<i>ita</i> , For. (<i>g. Pseudomyrma</i>)	34	<i>julianus</i> , Perg. (<i>g. Novomessor</i>)	67	<i>kohli</i> , Wasm. (<i>g. Anergatides</i>)	117
<i>italica</i> , Emery (<i>g. Aphaenogaster</i>)	58	<i>jullieni</i> , Sant. (<i>g. Crematogaster</i>)	155	<i>kohliella</i> , For. (<i>g. Crematogaster</i>)	149
<i>itinerans</i> , For. (<i>g. Solenopsis</i>)	198	<i>junodi</i> , For. (<i>g. Carebara</i>)	220	<i>kollari</i> , Mayr (<i>g. Tetramorium</i>)	278
		<i>junodi</i> , For. (<i>g. Crematogaster</i>)	146	<i>koningsbergeri</i> , For. (<i>g. Strumi-</i>	
<i>jacobsoni</i> , For. (<i>g. Crematogaster</i>)	132	<i>junodi</i> , For. (<i>g. Monomorium</i>)	179	<i>genys</i>)	321
<i>jacobsoni</i> , For. (<i>g. Leptothorax</i>)	250	<i>juvenilis</i> , F. (<i>g. Messor</i>)	69	<i>korbi</i> , Emery (<i>g. Leptothorax</i>)	254
<i>jacobsoni</i> , For. (<i>g. Oligomyrmex</i>)	218			<i>koshewnikovi</i> , Ruzsky (<i>g. Cardio-</i>	
<i>jacobsoni</i> , For. (<i>g. Pheidole</i>)	92	<i>kabyla</i> , Sant. (<i>g. Leptothorax</i>)	252	<i>condyla</i>)	126
<i>jacobsoni</i> , For. (<i>g. Vollenhovia</i>)	164	<i>kahenae</i> , Sant. (<i>g. Tetramorium</i>)	277	<i>koshewnikovi</i> , Ruzsky (<i>g. Pheidole</i>)	87
<i>jakowlevi</i> , Ruzsky (<i>g. Messor</i>)	72	<i>kalahariensis</i> , For. (<i>g. Monomorium</i>)	180	<i>kosti</i> , Ruzsky (<i>g. Crematogaster</i>)	131
<i>jamaicensis</i> , André (<i>g. Cyphomyr-</i>		<i>kanarensis</i> , For. (<i>g. Xiphomyrmex</i>)	288	<i>kotokui</i> , For. (<i>g. Myrmica</i>)	39
<i>mex</i>)	344, 345	<i>kappa</i> , For. (<i>g. Vollenhovia</i>)	164	<i>kozlovi</i> , Ruzsky (<i>g. Myrmica</i>)	37
<i>jamaicensis</i> , Wheel. (<i>g. Pheidole</i>)	108	<i>karawaewi</i> , Ruzsky (<i>g. Cremato-</i>		<i>kraepelini</i> , For. (<i>g. Pheidole</i>)	99
<i>janeirensis</i> , For. (<i>g. Pheidole</i>)	101	<i>gaster</i>)	142	<i>kraepelini</i> , For. (<i>g. Podomyrma</i>)	237
<i>janus</i> , F. Sm. (<i>g. Pheidole</i>)	86	<i>karawaiewi</i> , For. (<i>g. Monomorium</i>)	180	<i>kraepelini</i> , For. (<i>g. Strumigenys</i>)	321
<i>japonica</i> , For. (<i>g. Aphaenogaster</i>)	60	<i>karawayewi</i> , Sant. (<i>g. Messor</i>)	70	<i>kraepelini</i> , For. (<i>g. Tetramorium</i>)	284
<i>japonica</i> , For. (<i>g. Crematogaster</i>)	131	<i>kasaiensis</i> , For. (<i>g. Crematogaster</i>)	155	<i>krama</i> , For. (<i>g. Sima</i>)	26
<i>japonica</i> , Ito (<i>g. Strumigenys</i>)	325	<i>kasaiensis</i> , For. (<i>g. Pheidole</i>)	88	<i>krantziana</i> , For. (<i>g. Crematogaster</i>)	153
<i>japonicus</i> , For. (<i>g. Pristomyrmex</i>)	233	<i>kasalinensis</i> , Ruzsky (<i>g. Solenopsis</i>)	202	<i>kraussei</i> , Emery (<i>g. Epimyrma</i>)	263
<i>jasonis</i> , Sant. (<i>g. Tetramorium</i>)	282	<i>kaschgariensis</i> , For. (<i>g. Cremato-</i>		<i>kraussei</i> , Emery (<i>g. Leptothorax</i>)	252
<i>jauresi</i> , For. (<i>g. Tetramorium</i>)	281	<i>gaster</i>)	144	<i>krorkowi</i> , Wheel. (<i>g. Solenopsis</i>)	200
<i>javana</i> , Emery (<i>g. Pheidologeton</i>)	212	<i>kasczenkoi</i> , Ruzsky (<i>g. Myrmica</i>)	41	<i>krueperi</i> , For. (<i>g. Oxyopomyrmex</i>)	76
<i>javana</i> , For. (<i>g. Monomorium</i>)	172	<i>katonae</i> , For. (<i>g. Pheidole</i>)	89	<i>künckeli</i> , Emery (<i>g. Pseudomyrma</i>)	33
<i>javana</i> , Mayr (<i>g. Pheidole</i>)	91	<i>kelleri</i> , For. (<i>g. Crematogaster</i>)	147	<i>kurdica</i> , Ruzsky (<i>g. Aphaenogaster</i>)	59
<i>jeanneli</i> , Sant. (<i>g. Cataulacus</i>)	297	<i>kelleri</i> , For. (<i>g. Tetramorium</i>)	281	<i>kurokii</i> , For. (<i>g. Myrmica</i>)	37
<i>jeanneli</i> , Sant. (<i>g. Crematogaster</i>)	131	<i>kelleri</i> , For. (<i>g. Xiphomyrmex</i>)	286, 287	<i>kurokii</i> , For. (<i>g. Pseudomyrma</i>)	33
<i>jeanneli</i> , Sant. (<i>g. Oligomyrmex</i>)	218	<i>kerri</i> , For. (<i>g. Crematogaster</i>)	150		
<i>jehovae</i> , For. (<i>g. Crematogaster</i>)	142	<i>kervillei</i> , For. (<i>g. Aphaenogaster</i>)	58	<i>laboriosa</i> , F. Sm. (<i>g. Crematogaster</i>)	143
<i>jelskii</i> , Emery (<i>g. Pheidole</i>)	100	<i>keysseri</i> , Viehm. (<i>g. Podomyrma</i>)	237	<i>laboriosa</i> , F. Sm. (<i>g. Pheidologeton</i>)	212
<i>jelskii</i> , Mayr (<i>g. Pheidole</i>)	101	<i>khamensis</i> , Ruzsky (<i>g. Myrmica</i>)	39	<i>laboriosus</i> , F. Sm. (<i>g. Solenopsis</i>)	197
<i>jessensis</i> , For. (<i>g. Myrmica</i>)	38	<i>kiboshana</i> , For. (<i>g. Meranoplus</i>)	227	<i>laciniatus</i> , Stitz (<i>g. Leptothorax</i>)	254
<i>jesus</i> , For. (<i>g. Leptothorax</i>)	252	<i>kiliani</i> , For. (<i>g. Monomorium</i>)	169	<i>lacteipennis</i> , Zett. (<i>g. Leptothorax</i>)	261
<i>jheringi</i> , Emery (<i>g. Cryptocerus</i>)	310	<i>kimberleyensis</i> , For. (<i>g. Sima</i>)	26	<i>lacustris</i> , Ruzsky (<i>g. Myrmica</i>)	40
<i>jheringi</i> , Emery (<i>g. Pheidole</i>)	107	<i>kincaidi</i> , Perg. (<i>g. Leptothorax</i>)	261	<i>lacustris</i> , Sant. (<i>g. Crematogaster</i>)	147
<i>jheringi</i> , For. (<i>g. Megalomyrmex</i>)	190	<i>kingi</i> , André (<i>g. Pheidole</i>)	105	<i>ladysmithensis</i> , For. (<i>g. Tetramo-</i>	
<i>jheringi</i> , For. (<i>g. Solenopsis</i>)	197	<i>kirbyella</i> , n. (<i>g. Crematogaster</i>)	146	<i>rium</i>)	282
<i>jocans</i> , For. (<i>g. Cryptocerus</i>)	310	<i>kirbyi</i> , Mayr (<i>g. Crematogaster</i>)	146	<i>laestrygon</i> , Emery (<i>g. Crematogaster</i>)	142
<i>joffrei</i> , For. (<i>g. Tetramorium</i>)	281	<i>kirbyi</i> , Mayr (<i>g. Cyphomyrmex</i>)	341	<i>laeve</i> , Mayr (<i>g. Monomorium</i>)	184
<i>johannac</i> , For. (<i>g. Cataulacus</i>)	298	<i>kirbyi</i> , Sykes (<i>g. Crematogaster</i>)	151	<i>laeviceps</i> , Emery (<i>g. Monomorium</i>)	180
<i>johnsoni</i> , Wheel. (<i>g. Pheidole</i>)	107	<i>kirgisica</i> , Ruzsky (<i>g. Myrmica</i>)	40	<i>laeviceps</i> , F. Sm. (<i>g. Crematogaster</i>)	152
<i>jonas</i> , For. (<i>g. Pheidole</i>)	90	<i>kirilovi</i> , Ruzsky (<i>g. Leptothorax</i>)	256	<i>laeviceps</i> , F. Sm. (<i>g. Pseudomyrma</i>)	33
<i>jonis</i> , Emery (<i>g. Aphaenogaster</i>)	63	<i>kitschetti</i> , For. (<i>g. Pseudomyrma</i>)	30	<i>laeviceps</i> , F. Sm. (<i>g. Sima</i>)	26
<i>jordanica</i> , Saulcy (<i>g. Pheidole</i>)	84	<i>kitschneri</i> , For. (<i>g. Dacryon</i>)	235	<i>laeviceps</i> , Mayr (<i>g. Podomyrma</i>)	237
<i>jörgenseni</i> , For. (<i>g. Acromyrmex</i>)	351	<i>kitschneri</i> , For. (<i>g. Pheidole</i>)	90	<i>laeviceps</i> , Mayr (<i>g. Sima</i>)	26
<i>jörgenseni</i> , For. (<i>g. Pogonomyrmex</i>)	47	<i>kivuensis</i> , Stitz (<i>g. Xiphomyrmex</i>)	287	<i>laeviceps</i> , Mayr (<i>g. Solenopsis</i>)	200

	Pages		Pages		Pages
laeviceps, Sant. (g. <i>Rhoptromyrmex</i>)	290	laticeps, Emery (g. <i>Acromyrmex</i>)	349	leviceps, D. T. (g. <i>Crematogaster</i>)	152
laeviceps, Stitz (g. <i>Messor</i>)	71	laticeps, For. (g. <i>Crematogaster</i>)	156	leviceps, D. T. (g. <i>Podomyrma</i>)	237
laevifrons, Emery (g. <i>Wasmannia</i>)	294	laticeps, For. (g. <i>Ocymyrmex</i>)	271	leviceps, D. T. (g. <i>Pseudomyrma</i>)	33
laevifrons, F. Sm. (g. <i>Podomyrma</i>)	237	laticeps, For. (g. <i>Pseudomyrma</i>)	30	leviceps, D. T. (g. <i>Sima</i>)	26
laevifrons, Mayr (g. <i>Pheidole</i>)	104	laticrista, Sant. (g. <i>Pheidole</i>)	111	leviceps, D. T. (g. <i>Solenopsis</i>)	200
laevigata, F. Sm. (g. <i>Atta</i>)	354	latifrons, Emery (g. <i>Sima</i>)	23	leviceps, Emery (g. <i>Leptothorax</i>)	254
laevigata, F. Sm. (g. <i>Pheidole</i>)	86	latigena, For. (g. <i>Pheidole</i>)	97	levifrons, D. T. (g. <i>Pheidole</i>)	104
laevigata, F. Sm. (g. <i>Pseudomyrma</i>)	30	latinoda, For. (g. <i>Crematogaster</i>)	138	levifrons, D. T. (g. <i>Podomyrma</i>)	237
laevigata, Mayr (g. <i>Tetramorium</i>)	281	latinoda, Mayr (g. <i>Pseudomyrma</i>)	33	levigata, D. T. (g. <i>Pseudomyrma</i>)	30
laevigata, Perg. (g. <i>Atta</i>)	354	latinoda, Rog. (g. <i>Pheidole</i>)	92	levigatus, Emery (g. <i>Pristomyrmex</i>)	233
laevinodis, For. (g. <i>Tetramorium</i>)	279	latinoda, Sant. (g. <i>Messor</i>)	71	levinodis, D. T. (g. <i>Myrmica</i>)	39
laevinodis, Nyl. (g. <i>Myrmica</i>)	39	latinode, Mayr (g. <i>Monomorium</i>)	171	levinota, For. (g. <i>Pheidole</i>)	103
laevinota, For. (g. <i>Crematogaster</i>)	152	latinodis, Mayr (g. <i>Leptothorax</i>)	250	levior, For. (g. <i>Crematogaster</i>)	136
laevior, Emery (g. <i>Aphaenogaster</i>)	65	latissimus, Emery (g. <i>Cataulacus</i>)	298	levis, D. T. (g. <i>Crematogaster</i>)	135
laevior, For. (g. <i>Aphaenogaster</i>)	58	latiuscula, For. (g. <i>Strumigenys</i>)	324	levis, D. T. (g. <i>Pheidologeton</i>)	213
laevior, For. (g. <i>Myrmecaria</i>)	123	latreillii, Curt. (g. <i>Myrmecina</i>)	231, 232	levissima, D. T. (g. <i>Podomyrma</i>)	238
laevior, For. (g. <i>Tetramorium</i>)	277	latitans, For. (g. <i>Procryptocerus</i>)	302	levithorax, D. T. (g. <i>Vollenhovia</i>)	164
laevior, Mayr (g. <i>Crematogaster</i>)	154	latreillei, Emery (g. <i>Megalomyrmex</i>)	190	leviuscula, D. T. (g. <i>Crematogaster</i>)	141
laevior, Mayr (g. <i>Monomorium</i>)	176	latreillei, For. (g. <i>Xiphomyrmex</i>)	287	leviuscula, Emery (g. <i>Pheidole</i>)	106
laevis, F. Sm. (g. <i>Pheidologeton</i>)	213	latro, For. (g. <i>Crematogaster</i>)	147	levissima, D. T. (g. <i>Crematogaster</i>)	158
laevis, Mayr (g. <i>Aphaenogaster</i>)	60	latro, For. (g. <i>Solenopsis</i>)	202	leviventris, D. T. (g. <i>Meranoplus</i>)	228
laevis, Mayr (g. <i>Crematogaster</i>)	135	latroides, Ruzsky (g. <i>Solenopsis</i>)	202	leviventris, D. T. (g. <i>Pheidole</i>)	109
laevissima, F. Sm. (g. ?)	356	latus, For. (g. <i>Cataulacus</i>)	298	levivertex, For. (g. <i>Pheidole</i>)	104
laevissima, F. Sm. (g. <i>Crematogaster</i>)	158	laurae, Emery (g. <i>Leptothorax</i>)	254	levivertex, For. (g. <i>Pseudomyrma</i>)	33
laevissima, Wheel. (g. <i>Macromischa</i>)	247	laurae, Emery (g. <i>Sifolinia</i>)	117	levociput, For. (g. <i>Pheidole</i>)	108
laevissima, F. Sm. (g. <i>Podomyrma</i>)	238	laurenti, For. (g. <i>Crematogaster</i>)	155	lewisi, Cam. (g. <i>Strumigenys</i>)	321
laevithorax, Emery (g. <i>Tetramorium</i>)	281	lauta, Wheel. (g. <i>Pheidole</i>)	108	libengensis, Stitz (g. <i>Crematogaster</i>)	153
laevithorax, Emery (g. <i>Vollenhovia</i>)	164	laeae, For. (g. <i>Monomorium</i>)	169	liber, For. (g. <i>Dacryon</i>)	236
laevithorax, For. (g. <i>Crematogaster</i>)	142	laeae, For. (g. <i>Strumigenys</i>)	321	liberiensis, For. (g. <i>Pheidole</i>)	90
laeviuscula, Först. (g. <i>Formicoxenus</i>)	265	laeae, Wheel. (g. <i>Lordomyrma</i>)	239	lichtensteini, Bondr. (g. <i>Crematogas-</i>	
laeviuscula, Mayr (g. <i>Crematogaster</i>)	141	lebasi, Guérin (g. <i>Atta</i>)	353	ter)	143
laeviuscula, Schenck (g. <i>Stenamma</i>)	54	lecta, For. (g. <i>Cyphomyrmex</i>)	341	lichtensteini, Bondr. (g. <i>Leptothorax</i>)	255
laeviventris, Emery (g. <i>Meranoplus</i>)	228	leda, For. (g. <i>Monomorium</i>)	171	liebknechti, For. (g. <i>Crematogaster</i>)	153
laeviventris, For. (g. <i>Procryptocerus</i>)	301	leda, For. (g. <i>Solenopsis</i>)	199	liengmei, For. (g. <i>Crematogaster</i>)	138
laeviventris, Mayr (g. <i>Pheidole</i>)	109	leei, For. (g. <i>Oligomyrmex</i>)	218	liengmei, For. (g. <i>Pheidole</i>)	88
laidlowi, Mann (g. <i>Pheidole</i>)	100	legitima, Sant. (g. <i>Pheidole</i>)	88	liengmei, For. (g. <i>Sima</i>)	27
lallemandi, For. (g. <i>Pheidole</i>)	98	le-guilloui, Emery (g. <i>Crematogaster</i>)	133	lignata, Westw. (g. <i>Carebara</i>)	220
lameerei, For. (g. <i>Monomorium</i>)	175, 177	lehmann-nitschei, Sant. (g. <i>Solenop-</i>		lignicola, Mayr (g. <i>Pheidole</i>)	108
lamellidens, Mayr (g. <i>Aphaenogaster</i>)	58	sis)	198	ligniseca, F. Sm. (g. <i>Pseudomyrma</i>)	31
lamellifrons, For. (g. <i>Anelus</i>)	215	leimbachi, For. (g. <i>Monomorium</i>)	172	liliana, For. (g. <i>Pheidole</i>)	100
lamellinoda, For. (g. <i>Pheidole</i>)	92	lemur, For. (g. <i>Pheidole</i>)	104	lilinalani, For. (g. <i>Monomorium</i>)	172
lamia, Wheel. (g. <i>Pheidole</i>)	105	lenis, Sant. (g. <i>Aphaenogaster</i>)	57	limata, F. Sm. (g. <i>Crematogaster</i>)	136
laminata, Emery (g. <i>Pheidole</i>)	96	leno, Viehm. (g. <i>Rhoptromyrmex</i>)	290	limbata, For. (g. <i>Strumigenys</i>)	324
laminatus, F. Sm. (g. <i>Cryptocerus</i>)	307	leonhardi, For. (g. <i>Pheidole</i>)	101	lincecum, Buckl. (g. <i>Pseudomyrma</i>)	33
lamingtonensis, For. (g. <i>Monomo-</i>		leonina, Losana (g. <i>Myrmica</i>)	43	lincecum, Buckl. (g. <i>Solenopsis</i>)	197
rium)	184	leoninus, For. (g. <i>Megalomyrmex</i>)	189,	lindgreni, For. (g. <i>Sima</i>)	25
landolti, For. (g. <i>Acromyrmex</i>)	351		190	linearis, Sant. (g. <i>Cataulacus</i>)	297
landolti, For. (g. <i>Pseudomyrma</i>)	30	leopoldina, For. (g. <i>Monomorium</i>)	172	lineolata, Buckl. (g. ?)	356
lanuginosa, Mayr (g. <i>Triglyphothrix</i>)	274	lepida, For. (g. <i>Procryptocerus</i>)	302	lineolata, Say (g. <i>Crematogaster</i>)	141
lanuginosa, Wheel. (g. <i>Strumigenys</i>)	322	lesbica, For. (g. <i>Aphaenogaster</i>)	59	liogaster, Sant. (g. <i>Cryptocerus</i>)	310
lapidum, F. (g. <i>Messor</i>)	73	leve, D. T. (g. <i>Monomorium</i>)	184	lippula, Nyl. (g. <i>Stenamma</i>)	54
latastei, Emery (g. <i>Monomorium</i>)	169	leveillei, Emery (g. <i>Aphaenogaster</i>)	59	liteae, For. (g. <i>Pheidole</i>)	96
latastei, Emery (g. <i>Solenopsis</i>)	200	leveillei, Emery (g. <i>Meranoplus</i>)	228	litigiosa, For. (g. <i>Pheidole</i>)	90

	Pages		Pages		Pages
<i>littoralis</i> , Sant. (<i>g. Leptothorax</i>)	252	<i>longoi</i> , For. (<i>g. Tetramorium</i>)	281	<i>lutescens</i> , Emery (<i>g. Crematogaster</i>)	141
<i>lobata</i> , Emery (<i>g. Crematogaster</i>)	148	<i>longula</i> , Emery (<i>g. Pheidole</i>)	106	<i>lutescens</i> , For. (<i>g. Myrmica</i>)	41
<i>lobatus</i> , Mayr (<i>g. Cataulacus</i>)	297	<i>longula</i> , Emery (<i>g. Sima</i>)	28	<i>luteum</i> , Emery (<i>g. Monomorium</i>)	177
<i>lobicornis</i> , Emery (<i>g. Acromyrmex</i>)	349	<i>loriae</i> , Emery (<i>g. Strumigenys</i>)	321	<i>luteus</i> , Emery (<i>g. Terataner</i>)	242
<i>lobicornis</i> , For. (<i>g. Messor</i>)	74	<i>loriai</i> , Emery (<i>g. Aphaenogaster</i>)	66	<i>luteus</i> , For. (<i>g. Leptothorax</i>)	254
<i>lobicornis</i> , For. (<i>g. Myrmica</i>)	38	<i>lorteti</i> , For. (<i>g. Crematogaster</i>)	143, 154	<i>lutzi</i> , For. (<i>g. Crematogaster</i>)	136
<i>lobicornis</i> , Först. (<i>g. Myrmica</i>)	41	<i>lotophaga</i> , Sant. (<i>g. Solenopsis</i>)	202	<i>lutzi</i> , For. (<i>g. Pheidole</i>)	103
<i>lobicornis</i> , Nyl. (<i>g. Myrmica</i>)	37	<i>lou</i> , For. (<i>g. Solenopsis</i>)	202	<i>lutzi</i> , For. (<i>g. Wasmannia</i>)	294
<i>lobifrons</i> , Perg. (<i>g. Myrmica</i>)	40	<i>louisianae</i> , Rog. (<i>g. Strumigenys</i>)	322	<i>lutzi</i> , Wheel. (<i>g. Rhopalothrix</i>)	328
<i>lobulata</i> , Emery (<i>g. Pheidole</i>)	96	<i>löwensohni</i> , For. (<i>g. Pseudomyrma</i>)	31	<i>lutzi</i> , Wheel. (<i>g. Sericomyrmex</i>)	339
<i>lobulicorne</i> , Sant. (<i>g. Tetramorium</i>)	281	<i>lucayana</i> , Wheel. (<i>g. Crematogaster</i>)	141	<i>lyncea</i> , Spin. (<i>g. Pseudomyrma</i>)	33
<i>lobulicornis</i> , Nyl. (<i>g. Myrmica</i>)	38	<i>lucayana</i> , Wheel. (<i>g. Xenomyrmex</i>)	188	<i>lyroessa</i> , Rog. (<i>g. Strumigenys</i>)	321
<i>lobulifer</i> , Emery (<i>g. Messor</i>)	74	<i>lucayanum</i> , Wheel. (<i>g. Tetramorium</i>)	284		
<i>lokitae</i> , For. (<i>g. Pheidole</i>)	82	<i>lucayensis</i> , For. (<i>g. Macromischa</i>)	247	<i>macarangae</i> , Viehm. (<i>g. Cremato-</i>	
<i>longa</i> , For. (<i>g. Pseudomyrma</i>)	32	<i>lucayensis</i> , Wheel. (<i>g. Solenopsis</i>)	199	<i>gaster</i>)	138
<i>longi</i> , For. (<i>g. Monomorium</i>)	177	<i>luciae</i> , For. (<i>g. Crematogaster</i>)	153, 154	<i>macclendoni</i> , Wheel. (<i>g. Pheidole</i>)	105
<i>longi</i> , For. (<i>g. Rhoptomymex</i>)	290	<i>lucida</i> , For. (<i>g. Crematogaster</i>)	143	<i>mac-donaghi</i> , Sant. (<i>g. Solenopsis</i>)	198
<i>longi</i> , Wheel. (<i>g. Erebomyrma</i>)	219	<i>lucida</i> , For. (<i>g. Meranoplus</i>)	228	<i>mackayensis</i> , For. (<i>g. Pheidole</i>)	96
<i>longiceps</i> , Emery (<i>g. Vollenhovia</i>)	164	<i>lucida</i> , For. (<i>g. Pheidole</i>)	88	<i>macra</i> , Emery (<i>g. Tetramorium</i>)	279
<i>longiceps</i> , For. (<i>g. Crematogaster</i>)	152	<i>lucidula</i> , Emery (<i>g. Tetramorium</i>)	277	<i>macrops</i> , Sant. (<i>g. Solenopsis</i>)	200
<i>longiceps</i> , For. (<i>g. Pseudomyrma</i>)	31	<i>lucidula</i> , F. Sm. (<i>g. Formicoxenus</i>)	265	<i>maculata</i> , F. Sm. (<i>g. Pseudomyrma</i>)	29
<i>longiceps</i> , For. (<i>g. Sima</i>)	26	<i>lucidus</i> , Emery (<i>g. Pristomyrmex</i>)	233	<i>maculatus</i> , F. Sm. (<i>g. Cryptocerus</i>)	311
<i>longiceps</i> , For. (<i>g. Solenopsis</i>)	202	<i>lucidus</i> , Sant. (<i>g. Oligomyrmex</i>)	216	<i>maculifrons</i> , Sant. (<i>g. Messor</i>)	72
<i>longiceps</i> , F. Sm. (<i>g. Aphaenogaster</i>)	61, 97	<i>luciolae</i> , Emery (<i>g. Acanthomyrmex</i>)	235	<i>maculifrons</i> , Sant. (<i>g. Sima</i>)	27
<i>longiceps</i> , Mayr (<i>g. Pheidole</i>)	96	<i>luctans</i> , For. (<i>g. Crematogaster</i>)	153	<i>maculiventris</i> , Emery (<i>g. Podomyrma</i>)	238
<i>longiceps</i> , Sant. (<i>g. Pogonomyrmex</i>)	47	<i>luctuosa</i> , F. Sm. (<i>g. ?</i>)	356	<i>madagascariensis</i> , André (<i>g. Crema-</i>	
<i>longiclava</i> , Emery (<i>g. Crematogaster</i>)	151	<i>luderwaldti</i> , For. (<i>g. Cyphomyrmex</i>)	343	<i>togaster</i>)	147
<i>longicorne</i> , For. (<i>g. Tetramorium</i>)	281	<i>luderwaldti</i> , For. (<i>g. Monomorium</i>)	183	<i>madara</i> , Rog. (<i>g. Solenopsis</i>)	200
<i>longicornis</i> , Emery (<i>g. Pheidole</i>)	92	<i>ludia</i> , For. (<i>g. Crematogaster</i>)	152	<i>madecassa</i> , Emery (<i>g. Crematogaster</i>)	131
<i>longicornis</i> , Emery (<i>g. Strumigenys</i>)	322	<i>ludio</i> , For. (<i>g. Crematogaster</i>)	136	<i>madecassa</i> , For. (<i>g. Monomorium</i>)	172
<i>longinoda</i> , For. (<i>g. Cataulacus</i>)	298	<i>ludovici</i> , For. (<i>g. Strumigenys</i>)	320	<i>madecassa</i> , For. (<i>g. Pheidole</i>)	88
<i>longinoda</i> , For. (<i>g. Sima</i>)	25	<i>luebberti</i> , For. (<i>g. Messor</i>)	71	<i>madecassa</i> , For. (<i>g. Tetramorium</i>)	279
<i>longinodis</i> , Emery (<i>g. Pogonomyrmex</i>)	46	<i>lugens</i> , Rog. (<i>g. Macromischa</i>)	247	<i>madecassus</i> , For. (<i>g. Leptothorax</i>)	250
<i>longior</i> , For. (<i>g. Pseudomyrma</i>)	34	<i>lugubris</i> , For. (<i>g. Tetramorium</i>)	283	<i>magdalenensis</i> , For. (<i>g. Cryptocerus</i>)	310
<i>longipenne</i> , Mayr (<i>g. Diplomorium</i>)	194	<i>luisae</i> , For. (<i>g. Monomorium</i>)	172	<i>magitae</i> , For. (<i>g. Crematogaster</i>)	157
<i>longipennis</i> , Heer (<i>g. Attopsis</i>)	295	<i>lujae</i> , For. (<i>g. Cataulacus</i>)	297	<i>magitae</i> , For. (<i>g. Tetramorium</i>)	284
<i>longipes</i> , Emery (<i>g. Monomorium</i>)	168	<i>lujae</i> , For. (<i>g. Crematogaster</i>)	156	<i>magna</i> , Viehm. (<i>g. Vollenhovia</i>)	165
<i>longipes</i> , F. Sm. (<i>g. Ischnomyrmex</i>)	114	<i>lujae</i> , For. (<i>g. Diplomorium</i>)	195	<i>magrettii</i> , André (<i>g. Meranoplus</i>)	227
<i>longipes</i> , F. Sm. (<i>g. Myrmicaria</i>)	122	<i>lujae</i> , For. (<i>g. Strumigenys</i>)	324	<i>magrettii</i> , Emery (<i>g. Pheidole</i>)	95
<i>longipes</i> , Perg. (<i>g. Pheidole</i>)	99	<i>lujana</i> , For. (<i>g. Crematogaster</i>)	147	<i>mahdii</i> , Karaw. (<i>g. Cardiocondyla</i>)	125
<i>longipes</i> , Latr. (<i>g. Pheidole</i>)	109	<i>lumpurensis</i> , For. (<i>g. Crematogaster</i>)	151	<i>maja</i> , For. (<i>g. Pheidole</i>)	101
<i>longipilosa</i> , For. (<i>g. Crematogaster</i>)	132	<i>lundi</i> , Guér. (<i>g. Acromyrmex</i>)	349	<i>major</i> , For. (<i>g. Cyphomyrmex</i>)	342
<i>longipilosus</i> , Sant. (<i>g. Leptothorax</i>)	259	<i>lundi</i> , Rog. Emery (<i>g. Acromyrmex</i>)	351	<i>major</i> , For. (<i>g. Leptothorax</i>)	250
<i>longiruga</i> , For. (<i>g. Crematogaster</i>)	153	<i>lurida</i> , Emery (<i>g. Messor</i>)	72	<i>major</i> , For. (<i>g. Pheidole</i>)	92
<i>longiscapa</i> , For. (<i>g. Pheidole</i>)	103	<i>lusitanica</i> , Emery (<i>g. Solenopsis</i>)	202	<i>major</i> , For. (<i>g. Pseudomyrma</i>)	29
<i>longiscapa</i> , Stitz (<i>g. Crematogaster</i>)	147	<i>lutea</i> , Emery (<i>g. Crematogaster</i>)	151	<i>major</i> , For. (<i>g. Solenopsis</i>)	199
<i>longiscapus</i> , Curtis (<i>g. Myrmica</i>)	39	<i>lutea</i> , Emery (<i>g. Myrmicaria</i>)	122	<i>major</i> , For. (<i>g. Tetramorium</i>)	279
<i>longispina</i> , Emery (<i>g. Crematogaster</i>)	136	<i>lutea</i> , For. (<i>g. Atta</i>)	353	<i>makilingi</i> , Viehm. (<i>g. Pheidole</i>)	92
<i>longispina</i> , Karaw. (<i>g. Tetramorium</i>)	278	<i>lutea</i> , Stitz (<i>g. Sima</i>)	24	<i>mala</i> , For. (<i>g. Pheidole</i>)	95
<i>longispinosa</i> , For. (<i>g. Pheidole</i>)	88	<i>luteipes</i> , Emery (<i>g. Pheidole</i>)	96	<i>malabarica</i> , Jerd. (<i>g. Pheidole</i>)	97
<i>longispinosus</i> , Rog. (<i>g. Leptothorax</i>)	251, 259	<i>luteipes</i> , Sant. (<i>g. Tetramorium</i>)	281	<i>maledicta</i> , For. (<i>g. Crematogaster</i>)	147
<i>longispinosus</i> , Stitz (<i>g. Cataulacus</i>)	296	<i>luteiventris</i> , Emery (<i>g. Myrmicaria</i>)	122	<i>malesiana</i> , For. (<i>g. Epitritus</i>)	327
		<i>luteola</i> , For. (<i>g. Pheidole</i>)	99	<i>malevola</i> , Wheel. (<i>g. Ceratopheidole</i>)	113

	Pages		Pages		Pages
<i>maligna</i> , F. Sm. (<i>g. ?</i>)	356	<i>matzumurai</i> , For. (<i>g. Crematogaster</i>)	143	<i>melanogaster</i> , Emery (<i>g. Cremato-</i>	
<i>maligna</i> , Sant. (<i>g. Solenopsis</i>)	202	<i>maura</i> , For. (<i>g. Crematogaster</i>)	142	<i>gaster</i>)	147
<i>malindana</i> , For. (<i>g. Pheidole</i>)	88	<i>maura</i> , Sant. (<i>g. Tetramorium</i>)	277	<i>melanogaster</i> , Emery (<i>g. Myrmecaria</i>)	122
<i>malinsii</i> , For. (<i>g. Pheidole</i>)	92	<i>mauritanica</i> , Emery (<i>g. Aphaenogaster</i>)	58	<i>melanotica</i> , Wheel. (<i>g. Leptothorax</i>)	259
<i>mamore</i> , Mann (<i>g. Pheidole</i>)	103	<i>mauritanica</i> , For. (<i>g. Cardiocondyla</i>)	126	<i>mellea</i> , F. Sm. (<i>g. ?</i>)	356
<i>mancocapaci</i> , Sant. (<i>g. Crematogaster</i>)	134	<i>mauritanica</i> , Sant. (<i>g. Leptothorax</i>)	252	<i>mellea</i> , For. (<i>g. Leptothorax</i>)	253
<i>mandibulare</i> , Emery (<i>g. Monomorium</i>)	183	<i>mauritanica</i> , For. (<i>g. Crematogaster</i>)	148	<i>melleum</i> , Emery (<i>g. Monomorium</i>)	169
<i>mandibularis</i> , André (<i>g. Crematogaster</i>)	155	<i>maxillosa</i> , Emery (<i>g. Solenopsis</i>)	203	<i>melleus</i> , Emery (<i>g. Rhoptromyrmex</i>)	290
<i>mandibularis</i> , Emery (<i>g. Sina</i>)	27	<i>maxillosa</i> , F. (<i>g. ?</i>)	357	<i>melnikovi</i> , Ruzsky (<i>g. Leptothorax</i>)	254
<i>mandibularis</i> , F. Sm. (<i>g. Strumigenys</i>)	319, 322	<i>maxwellensis</i> , For. (<i>g. Pheidole</i>)	95	<i>membranaceus</i> , Kl. (<i>g. Zacrotycerus</i>)	305
<i>mandibularis</i> , Spin. (<i>g. Pseudomyrma</i>)	33	<i>maynei</i> , For. (<i>g. Crematogaster</i>)	147	<i>membranifera</i> , Emery (<i>g. Strumigenys</i>)	323
<i>mandibularis</i> , Szabó (<i>g. Epitritus</i>)	327	<i>maynei</i> , For. (<i>g. Strumigenys</i>)	324	<i>mendozensis</i> , For. (<i>g. Solenopsis</i>)	199
<i>mandibularis</i> , Viehm. (<i>g. Myrmecina</i>)	232	<i>mayri</i> , Emery (<i>g. Strumigenys</i>)	321	<i>menileki</i> , For. (<i>g. Crematogaster</i>)	147
<i>mandibularis</i> , Westw. (<i>g. Solenopsis</i>)	196, 197	<i>mayri</i> , Emery (<i>g. Tetramorium</i>)	281	<i>mentita</i> , Sant. (<i>g. Pheidole</i>)	88
<i>maniosa</i> , Wheel. (<i>g. Solenopsis</i>)	197	<i>mayri</i> , For. (<i>g. Apterostigma</i>)	338	<i>meressei</i> , For. (<i>g. Tetramorium</i>)	281
<i>manni</i> , Wheel. (<i>g. Aphaenogaster</i>)	60	<i>mayri</i> , For. (<i>g. Carebara</i>)	221	<i>meridionale</i> , Emery (<i>g. Tetramorium</i>)	278
<i>manni</i> , Wheel. (<i>g. Leptothorax</i>)	258	<i>mayri</i> , For. (<i>g. Meranoplus</i>)	227	<i>meridionalis</i> , André (<i>g. Messor</i>)	71
<i>manni</i> , Wheel. (<i>g. Stenamma</i>)	54	<i>mayri</i> , For. (<i>g. Monomorium</i>)	180	<i>mesonotalis</i> , Emery (<i>g. Acromyrmex</i>)	349
<i>manteroi</i> , Emery (<i>g. Pheidole</i>)	92	<i>mayri</i> , For. (<i>g. Ochetomyrmex</i>)	293	<i>mesonotalis</i> , Emery (<i>g. Crematogaster</i>)	133
<i>marcidula</i> , Wheel. (<i>g. Pheidole</i>)	105	<i>mayri</i> , For. (<i>g. Pheidole</i>)	88	<i>mesopotamicus</i> , Gallardo (<i>g. Acromyrmex</i>)	351
<i>marfensis</i> , Wheel. (<i>g. Pogonomyrmex</i>)	46	<i>mayri</i> , For. (<i>g. Pogonomyrmex</i>)	49	<i>messalina</i> , For. (<i>g. Pheidole</i>)	87
<i>margaritae</i> , Emery (<i>g. Crematogaster</i>)	156	<i>mayri</i> , For. (<i>g. Procryptocerus</i>)	301	<i>metallescens</i> , Emery (<i>g. Pheidole</i>)	108
<i>margaritae</i> , Emery (<i>g. Myrmica</i>)	38	<i>mayri</i> , For. (<i>g. Rhoptromyrmex</i>)	290	<i>metanotalis</i> , Emery (<i>g. Solenopsis</i>)	200
<i>margaritae</i> , For. (<i>g. Strumigenys</i>)	325	<i>mayri</i> , For. (<i>g. Sericomyrmex</i>)	339	<i>mexicana</i> , F. Sm. (<i>g. Atta</i>)	354
<i>marginata</i> , Wheel. & Mann (<i>g. Cryptocerus</i>)	312	<i>mayri</i> , For. (<i>g. Sina</i>)	27	<i>mexicana</i> , Perg. (<i>g. Aphaenogaster</i>)	65
<i>marginatus</i> , F. (<i>g. Cephalotes</i>)	304	<i>mayri</i> , Mayr (<i>g. Crematogaster</i>)	130	<i>mexicana</i> , Rog. (<i>g. Pseudomyrma</i>)	29
<i>marginatus</i> , For. (<i>g. Xiphomyrmex</i>)	287	<i>mayrianum</i> , Wheel. (<i>g. Monomorium</i>)	183	<i>mexicana</i> , Wheel. (<i>g. Myrmica</i>)	38
<i>marginatus</i> , Sant. (<i>g. Epitritus</i>)	327	<i>medeis</i> , For. (<i>g. Solenopsis</i>)	200	<i>micans</i> , For. (<i>g. Ocymyrmex</i>)	271
<i>margotae</i> , For. (<i>g. Solenopsis</i>)	199	<i>medinae</i> , For. (<i>g. Monomorium</i>)	177	<i>micans</i> , For. (<i>g. Pogonomyrmex</i>)	47
<i>mariae</i> , For. (<i>g. Aphaenogaster</i>)	58	<i>mediofusca</i> , For. (<i>g. Pheidole</i>)	97	<i>micans</i> , Mayr (<i>g. Cataulacus</i>)	297
<i>maricopa</i> , Wheel. (<i>g. Pheidole</i>)	99	<i>mediorubra</i> , For. (<i>g. Messor</i>)	71	<i>micans</i> , Mayr (<i>g. Podomyrma</i>)	238
<i>maricopa</i> , Wheel. (<i>g. Pogonomyrmex</i>)	46	<i>mediorubra</i> , For. (<i>g. Monomorium</i>)	169	<i>micans</i> , Stitz (<i>g. Solenopsis</i>)	197
<i>mariposa</i> , Wheel. (<i>g. Leptothorax</i>)	258	<i>mediorufa</i> , For. (<i>g. Crematogaster</i>)	146	<i>micantiventris</i> , Mayr (<i>g. Pheidole</i>)	93
<i>maritimus</i> , Wheel. (<i>g. Cyphomyrmex</i>)	345	<i>medispina</i> , For. (<i>g. Crematogaster</i>)	143	<i>micrartifex</i> , For. (<i>g. Pheidole</i>)	88
<i>marleyi</i> , Arnold (<i>g. Strumigenys</i>)	320	<i>mediorufa</i> , Wheel. (<i>g. Leptothorax</i>)	259	<i>microgyna</i> , Sant. (<i>g. Tetramorium</i>)	281
<i>marleyi</i> , For. (<i>g. Cataulacus</i>)	297	<i>mediterraneum</i> , Mayr (<i>g. Monomorium</i>)	178	<i>microps</i> , Mayr (<i>g. Triglyphothrix</i>)	274
<i>marleyi</i> , For. (<i>g. Triglyphothrix</i>)	274	<i>medusa</i> , Mann (<i>g. Solenopsis</i>)	197	<i>mictilis</i> , For. (<i>g. Monomorium</i>)	183
<i>marnoi</i> , Mayr (<i>g. Crematogaster</i>)	148	<i>megacephalotes</i> , D. T. (<i>g. Pheidologeton</i>)	212	<i>micula</i> , Wheel. (<i>g. Pheidole</i>)	105
<i>marocana</i> , Emery (<i>g. Messor</i>)	71	<i>megacephala</i> , F. (<i>g. Pheidole</i>)	85	<i>migratoria</i> , D. G. (<i>g. Atta</i>)	353
<i>marocana</i> , Sant. (<i>g. Leptothorax</i>)	251	<i>megacephala</i> , F. Rog. etc. (<i>g. Pheidole</i>)	86	<i>militaris</i> , Emery (<i>g. Pheidole</i>)	99
<i>maroccana</i> , For. (<i>g. Aphaenogaster</i>)	63	<i>megacephala</i> , F. Sm. (<i>g. Pheidologeton</i>)	212	<i>militaris</i> , F. Sm. (<i>g. Pheidole</i>)	97
<i>mars</i> , For. (<i>g. Meranoplus</i>)	229	<i>megacephala</i> , Leach (<i>g. Messor</i>)	69	<i>militicida</i> , Wheel. (<i>g. Pheidole</i>)	105
<i>martensis</i> , For. (<i>g. Pheidole</i>)	103	<i>megacephala</i> , Losana (<i>g. Pheidole</i>)	86	<i>millardi</i> , For. (<i>g. Crematogaster</i>)	132
<i>marthae</i> , For. (<i>g. Crematogaster</i>)	156	<i>megacephala-pallidula</i> , Em. et For. (<i>g. Pheidole</i>)	87	<i>mimosae</i> , Sant. (<i>g. Crematogaster</i>)	148
<i>marthae</i> , For. (<i>g. Cyphomyrmex</i>)	346	<i>meijerei</i> , Emery (<i>g. Crematogaster</i>)	152	<i>mimula</i> , Wheel. (<i>g. Pheidole</i>)	108
<i>marthae</i> , For. (<i>g. Triglyphothrix</i>)	274	<i>meinerti</i> (For. (<i>g. Acromyrmex</i>)	349	<i>minima</i> , Buckl. (<i>g. Monomorium</i>)	172
<i>marxi</i> , For. (<i>g. Solenopsis</i>)	203	<i>meinerti</i> , For. (<i>g. Pheidole</i>)	108	<i>minima</i> , Mayr (<i>g. Pheidole</i>)	88
<i>marylandica</i> , Buckl. (<i>g. Crematogaster</i>)	141	<i>mekongi</i> , Ruzsky (<i>g. Myrmica</i>)	37	<i>minus</i> , Crawl. (<i>g. Meranoplus</i>)	229
<i>massiliensis</i> , Bondr. (<i>g. Leptothorax</i>)	254	<i>melancholica</i> , Sant. (<i>g. Pheidole</i>)	85	<i>minus</i> , Emery (<i>g. Anelus</i>)	214
<i>masora</i> , For. (<i>g. Solenopsis</i>)	200	<i>melanderi</i> , Wheel. (<i>g. Leptothorax</i>)	258	<i>minkii</i> , Först. (<i>g. Stenamma</i>)	54
		<i>melanocephala</i> , Emery (<i>g. Leptothorax</i>)	256	<i>minor</i> , André (<i>g. Messor</i>)	71

	Pages		Pages		Pages
<i>minor</i> , Crawl. (<i>g. Meranoplus</i>)	229	<i>modiglianii</i> , Emery (<i>g. Vollenhovia</i>)	164	<i>murali</i> , For. (<i>g. Xiphomyrmex</i>)	287
<i>minor</i> , Emery (<i>g. Pheidologeton</i>)	212	<i>moelleri</i> , For. (<i>g. Acromyrmex</i>)	349	<i>mus</i> , Arnold (<i>g. Tetramorium</i>)	283
<i>minor</i> , For. (<i>g. Meranoplus</i>)	229	<i>moelleri</i> , For. (<i>g. Apterostigma</i>)	338	<i>mus</i> , For. (<i>g. Pheidole</i>)	95
<i>minor</i> , For. (<i>g. Messor</i>)	72	<i>moelleri</i> , For. (<i>g. Crematogaster</i>)	134	<i>musae-sapientiae</i> , For. (<i>g. Crematogaster</i>)	146
<i>minor</i> , Jerd. (<i>g. Pheidole</i>)	98	<i>moelleri</i> , For. (<i>g. Solenopsis</i>)	197	<i>muschtaidica</i> , Ruzsky (<i>g. Aphaenogaster</i>)	58
<i>minuiscens</i> , For. (<i>g. Solenopsis</i>)	201	<i>moerens</i> , Wheel. (<i>g. Pheidole</i>)	108	<i>muscorum</i> , Först. (<i>g. Leptothorax</i>)	262
<i>minusculus</i> , Sant. (<i>g. Xiphomyrmex</i>)	287	<i>moerens</i> , Wheel. (<i>g. Solenopsis</i>)	200	<i>muscorum</i> , Nyl. (<i>g. Leptothorax</i>)	262, 266
<i>minuta</i> , Jerd. (<i>g. Monomorium</i>)	174	<i>moesta</i> , F. Sm. (<i>g. ?</i>)	356	<i>musculus</i> , For. (<i>g. Triglyphothrix</i>)	274
<i>minuta</i> , Jerd. (<i>g. Sima</i>)	26	<i>moestum</i> , Sant. (<i>g. Monomorium</i>)	169, 170	<i>museisapientiae</i> , Sant. (<i>g. Crematogaster</i>)	146
<i>minuta</i> , Mayr (<i>g. Cyphomyrmex</i>)	342	<i>moica</i> , For. (<i>g. Pheidole</i>)	93	<i>musicum</i> , For. (<i>g. Monomorium</i>)	173
<i>minuta</i> , Ruzsky (<i>g. Myrmica</i>)	39	<i>mokensis</i> , For. (<i>g. Strumigenys</i>)	322	<i>mutabilis</i> , Sant. (<i>g. Crematogaster</i>)	152
<i>minuta</i> , Say (<i>g. Solenopsis</i>)	200	<i>molefaciens</i> , Buckl. (<i>g. Pogonomyrmex</i>)	46	<i>mutica</i> , Emery (<i>g. Myrmica</i>)	43, 264
<i>minuta</i> , Viehm. (<i>g. Vollenhovia</i>)	164	<i>molesta</i> , F. Sm. (<i>g. Monomorium</i>)	174	<i>mutica</i> , Emery (<i>g. Pheidole</i>)	111
<i>minutior</i> , For. (<i>g. Cardiocondyla</i>)	126	<i>molesta</i> , Say (<i>g. Solenopsis</i>)	200	<i>mutica</i> , Mayr (<i>g. Pseudomyrma</i>)	30
<i>minutior</i> , For. (<i>g. Crematogaster</i>)	134	<i>monilicornis</i> , Emery (<i>g. Xenometra</i>)	127	<i>mutica</i> , Nyl. (<i>g. Messor</i>)	73
<i>minutissima</i> , Emery (<i>g. Solenopsis</i>)	200	<i>monochroa</i> , D. T. (<i>g. Pseudomyrma</i>)	33	<i>mutica</i> , Perg. (<i>g. Aphaenogaster</i>)	58
<i>minutissima</i> , Mayr (<i>g. Crematogaster</i>)	135	<i>montana</i> , Buckl. (<i>g. ?</i>)	356	<i>muticinodis</i> , For. (<i>g. Acromyrmex</i>)	350
<i>minutula</i> , Mayr (<i>g. Pheidole</i>)	108	<i>montana</i> , For. (<i>g. Tetramorium</i>)	282	<i>muticum</i> , Emery (<i>g. Monomorium</i>)	182
<i>minutum</i> , Mayr (<i>g. Monomorium</i>)	166, 170, 172	<i>montana</i> , Imh. & Labr. (<i>g. Myrmica</i>)	43	<i>muticus</i> , Emery (<i>g. Cataulacus</i>)	298
<i>minutus</i> , F. (<i>g. Cryptocerus</i>)	307	<i>montandoni</i> , Sant. (<i>g. Cardiocondyla</i>)	126	<i>mutilloides</i> , Emery (<i>g. Pseudomyrma</i>)	30
<i>misera</i> , Sant. (<i>g. Pheidole</i>)	101	<i>montezumia</i> , F. Sm. (<i>g. Crematogaster</i>)	135, 139	<i>myops</i> , For. (<i>g. Crematogaster</i>)	132
<i>miserabile</i> , Sant. (<i>g. Tetramorium</i>)	281	<i>monticellii</i> , Emery (<i>g. Eutetramorium</i>)	292	<i>myops</i> , For. (<i>g. Pheidole</i>)	83
<i>miserabilis</i> , Sant. (<i>g. Leptothorax</i>)	259	<i>monticola</i> , Camer. (<i>g. Pheidole</i>)	104	<i>myops</i> , Wheel. (<i>g. Apsychomyrmex</i>)	268
<i>missouriensis</i> , Emery (<i>g. Crematogaster</i>)	136	<i>monticola</i> , Wheel. (<i>g. Myrmica</i>)	41	<i>myrmecophila</i> , Wasm. (<i>g. Myrmica</i>)	38
<i>mixta</i> , For. (<i>g. Crematogaster</i>)	133	<i>mordax</i> , F. Sm. (<i>g. Pheidole</i>)	98	<i>myrmecoxena</i> , For. (<i>g. Myrmica</i>)	38
<i>mixta</i> , Szabó (<i>g. Rhopalothrix</i>)	329	<i>mormonum</i> , Emery (<i>g. Crematogaster</i>)	141	<i>naegelii</i> , For. (<i>g. Pogonomyrmex</i>)	48
<i>mixtum</i> , For. (<i>g. Tetramorium</i>)	284	<i>morondaviensis</i> , For. (<i>g. Sima</i>)	28	<i>naeviventris</i> , Sant. (<i>g. Leptothorax</i>)	255
<i>mjöbergi</i> , For. (<i>g. Crematogaster</i>)	152	<i>morosa</i> , Sant. (<i>g. Solenopsis</i>)	198	<i>nainei</i> , For. (<i>g. Cataulacus</i>)	297
<i>mjöbergi</i> , For. (<i>g. Dacryon</i>)	236	<i>morrisi</i> , For. (<i>g. Pheidole</i>)	104	<i>nana</i> , Emery (<i>g. Pheidole</i>)	108
<i>mjöbergi</i> , For. (<i>g. Meranoplus</i>)	229	<i>morschi</i> , Emery (<i>g. Cyphomyrmex</i>)	341	<i>nana</i> , For. (<i>g. Cryptocerus</i>)	311
<i>mjöbergi</i> , For. (<i>g. Metapone</i>)	20	<i>mosis</i> , For. (<i>g. Crematogaster</i>)	142	<i>nana</i> , Latr. (<i>g. ?</i>)	357
<i>mjöbergi</i> , For. (<i>g. Oligomyrmex</i>)	218	<i>mossamedensis</i> , For. (<i>g. Tetramorium</i>)	282	<i>nanior</i> , For. (<i>g. Meranoplus</i>)	227
<i>mjöbergi</i> , For. (<i>g. Orectognathus</i>)	318	<i>msilana</i> , For. (<i>g. Solenopsis</i>)	202	<i>nanus</i> , André (<i>g. Meranoplus</i>)	227
<i>mjöbergi</i> , For. (<i>g. Pheidole</i>)	82	<i>msilana</i> , For. (<i>g. Stenamma</i>)	54	<i>nanus</i> , Rog. (<i>g. Pheidologeton</i>)	213
<i>mjöbergi</i> , For. (<i>g. Pheidologeton</i>)	212	<i>mucida</i> , For. (<i>g. Triglyphothrix</i>)	274	<i>nanus</i> , Sant. (<i>g. Oligomyrmex</i>)	216
<i>mocquerysi</i> , André (<i>g. Atopomyrmex</i>)	240	<i>muckeli</i> , For. (<i>g. Podomyrma</i>)	238	<i>naorojii</i> , For. (<i>g. Cyphomyrmex</i>)	345
<i>mocquerysi</i> , André (<i>g. Cataulacus</i>)	297	<i>mucronata</i> , Emery (<i>g. Crematogaster</i>)	139, 140	<i>nassavensis</i> , Wheel. (<i>g. Pheidole</i>)	106
<i>mocquerysi</i> , André (<i>g. Sima</i>)	24	<i>mucronatus</i> , F. Sm. (<i>g. Meranoplus</i>)	228	<i>nassonovi</i> , For. (<i>g. Xiphomyrmex</i>)	287
<i>mocquerysi</i> , Emery (<i>g. Eutetramorium</i>)	291, 292	<i>mülleri</i> , For. (<i>g. Procryptocerus</i>)	302	<i>nassonovi</i> , Ruzsky (<i>g. Leptothorax</i>)	255
<i>moczaryi</i> , Emery (<i>g. Strumigenys</i>)	321	<i>mülleri</i> , For. (<i>g. Sericomyrmex</i>)	339	<i>nasuta</i> , For. (<i>g. Megalomyrmex</i>)	190
<i>modesta</i> , For. (<i>g. Acromyrmex</i>)	350	<i>mülleriana</i> , Wolf (<i>g. Aphaenogaster</i>)	58	<i>natalensis</i> , For. (<i>g. Crematogaster</i>)	131
<i>modesta</i> , Forst. (<i>g. Tetramorium</i>)	276	<i>multidens</i> , For. (<i>g. Pheidole</i>)	92	<i>natalensis</i> , F. Sm. (<i>g. Myrmecaria</i>)	123
<i>modesta</i> , F. Sm. (<i>g. ?</i>)	356	<i>multispinosus</i> , Nort. (<i>g. Cryptocerus</i>)	309	<i>natalensis</i> , F. Sm. (<i>g. Sima</i>)	24
<i>modesta</i> , F. Sm. (<i>g. Sima</i>)	26	<i>multispinus</i> , Emery (<i>g. Cryptocerus</i>)	307	<i>nautarum</i> , Sant. (<i>g. Tetramorium</i>)	277
<i>modestum</i> , Sant. (<i>g. Monomorium</i>)	175	<i>multistrigus</i> , Ashm. (<i>g. Zcryptocerus</i>)	304	<i>navarinensis</i> , For. (<i>g. Monomorium</i>)	169
<i>modestus</i> , Emery (<i>g. Megalomyrmex</i>)	189, 190	<i>munda</i> , Sant. (<i>g. Tetramorium</i>)	282	<i>navigans</i> , For. (<i>g. Pheidole</i>)	107
<i>modiglianii</i> , Emery (<i>g. Crematogaster</i>)	156	<i>murali</i> , For. (<i>g. Crematogaster</i>)	131	<i>nawai</i> , Ito (<i>g. Crematogaster</i>)	143
<i>modiglianii</i> , Emery (<i>g. Pheidole</i>)	92			<i>nearcticum</i> , Mayr (<i>g. Stenamma</i>)	54

	Pages		Pages		Pages
nebulosa, For. (<i>g. Sima</i>)	27	nigriceps, Emery (<i>g. Crematogaster</i>)	148	notabilis, F. Sm. (<i>g. Acanthomyrmex</i>)	235
nefassitensis, For. (<i>g. Tetramorium</i>)	281	nigriceps, F. Sm. (<i>g. Pseudomyrma</i>)	31	notatus, Mayr (<i>g. Cryptocerus</i>)	310
nemoralis, For. (<i>g. Pheidole</i>)	90	nigriceps, Mayr (<i>g. Leptothorax</i>)	256	notula, For. (<i>g. Monomorium</i>)	174
nenia, For. (<i>g. Pheidole</i>)	94	nigridens, For. (<i>g. Pheidole</i>)	109	noualhieri, Emery (<i>g. Crematogaster</i>)	142
neoarcticum, Mayr (<i>g. Stenamma</i>)	54	nigrior, For. (<i>g. Monomorium</i>)	184	noualhieri, Emery (<i>g. Phacota</i>)	187
neolaevinodis, For. (<i>g. Myrmica</i>)	39	nigripes, Ruzsky (<i>g. Myrmica</i>)	42	novae-boracensis, Buckl. (<i>g. Cremato-</i>	
neomexicana, Wheel. (<i>g. Pheidole</i>)	106	nigripes, Sant. (<i>g. Oxyopomyrmex</i>)	76	gaster)	141
neomexicanus, Wheel. (<i>g. Leptotho-</i>		nigrita, Emery (<i>g. Leptothorax</i>)	255	novem, For. (<i>g. Crematogaster</i>)	138
rax)	258	nigriventris, For. (<i>g. Monomorium</i>)	171	novemdentata, For. (<i>g. Podomyrma</i>)	238
neutralis, Sant. (<i>g. Pheidole</i>)	89	nigriventris, F. Sm. (<i>g. Pheidole</i>)	109	nubila, Emery (<i>g. Pheidole</i>)	100
neuvillei, For. (<i>g. Crematogaster</i>)	148	nigriventris, Stitz (<i>g. Tetramorium</i>)	282	nuculiceps, Wheel. (<i>g. Pheidole</i>)	108
neuvillei, For. (<i>g. Tetramorium</i>)	281	nigronitens, Sant. (<i>g. Crematogaster</i>)	148	nuda, Mayr (<i>g. Cardiocondyla</i>)	126
nevadensis, For. (<i>g. Cryptocerus</i>)	310	nigrosetosus, For. (<i>g. Acromyrmex</i>)	350	nugax, For. (<i>g. Pheidole</i>)	107
nevadensis, For. (<i>g. Pheidole</i>)	104	nigrocincta, Emery (<i>g. Pseudomyrma</i>)	33	nugenti, For. (<i>g. Podomyrma</i>)	237
nevadensis, Wheel. (<i>g. Leptothorax</i>)	258	nigropilosa, Emery (<i>g. Pseudomyrma</i>)	30	nummuliticus, Sant. (<i>g. Calypto-</i>	
nevadensis, Wheel. (<i>g. Pheidole</i>)	105	nigropilosa, Mayr (<i>g. Crematogaster</i>)	136	myrmex)	225
nexa, For. (<i>g. Pheidole</i>)	87	nilgirica, For. (<i>g. Crematogaster</i>)	149	nuptialis, For. (<i>g. Monomorium</i>)	173
ngoko, For. (<i>g. Vollenhovia</i>)	165	nilotica, Emery (<i>g. Monomorium</i>)	179	nursei, Bingh. (<i>g. Tetramorium</i>)	284
nicai, For. (<i>g. Solenopsis</i>)	201	niloticoides, For. (<i>g. Monomorium</i>)	179	nylanderi, Först. (<i>g. Leptothorax</i>)	255
nicévillei, For. (<i>g. Crematogaster</i>)	149	nipponense, Wheel. (<i>g. Monomorium</i>)	173	nylandero-corticalis, For. (<i>g. Lep-</i>	
nicobarensis, For. (<i>g. Aphaenogaster</i>)	65	nipponica, Wheel. (<i>g. Myrmecina</i>)	232	tothorax)	254
nicobarensis, For. (<i>g. Sima</i>)	23	nitens, Bingh. (<i>g. Solenopsis</i>)	203	nylandero-unifasciata, For. (<i>g. Lep-</i>	
nietneri, Emery (<i>g. Pheidole</i>)	92	nitens, Emery (<i>g. Leptothorax</i>)	258	tothorax)	255
nigella, Emery (<i>g. Monomorium</i>)	184	nitida, Emery (<i>g. Aphaenogaster</i>)	63		
nigella, Emery (<i>g. Pheidole</i>)	104	nitida, F. Sm. (<i>g. Podomyrma</i>)	238	oasium, Sant. (<i>g. Crematogaster</i>)	142
nigella, Emery (<i>g. Solenopsis</i>)	200	nitida, F. Sm. (<i>g. Sima</i>)	26	oberbecki, Sant. (<i>g. Sima</i>)	28
nigelloides, For. (<i>g. Solenopsis</i>)	199	nitida, Stitz (<i>g. Myrmecaria</i>)	123	oberthüri, Emery (<i>g. Cataulacus</i>)	299
niger, For. (<i>g. Leptothorax</i>)	255	nitidiceps, Emery (<i>g. Crematogaster</i>)	136	obesus, André (<i>g. Triglyphothrix</i>)	273, 274
niger, F. Sm. (<i>g. Acromyrmex</i>)	350	nitidiceps, For. (<i>g. Leptothorax</i>)	257	oblonga, F. Sm. (<i>g. Vollenhovia</i>)	164
nigeriensis, Sant. (<i>g. Crematogaster</i>)	153	nitidicollis, Emery (<i>g. Pheidole</i>)	107	obnixa, For. (<i>g. Pheidole</i>)	111
nigeriensis, Sant. (<i>g. Pheidole</i>)	88	nitidifrons, Sant. (<i>g. Goniomma</i>)	75	obscura, For. (<i>g. Wasmannia</i>)	294
nigeriensis, Sant. (<i>g. Strumigenys</i>)	324	nitidior, Sant. (<i>g. Oxyopomyrmex</i>)	76	obscura, F. Sm. (<i>g. Crematogaster</i>)	151
nigerrima, Arnold (<i>g. Myrmecaria</i>)	123	nitidiventris, Emery (<i>g. Monomorium</i>)	176	obscura, Stitz (<i>g. Podomyrma</i>)	238
nigra, André (<i>g. Messor</i>)	70	nitidiventris, Mayr (<i>g. Meranoplus</i>)	227	obscurata, Emery (<i>g. Crematogaster</i>)	136
nigra, Emery (<i>g. Acromyrmex</i>)	349	nitidula, Emery (<i>g. Ocymyrmex</i>)	271	obscurata, Emery (<i>g. Sima</i>)	24
nigra, Emery (<i>g. Crematogaster</i>)	143	nitidula, Emery (<i>g. Pheidole</i>)	99	obscurata, Gallardo (<i>g. Atta</i>)	354
nigra, For. (<i>g. Cardiocondyla</i>)	125	nitidulus, For. (<i>g. Leptothorax</i>)	254	obscurata, Mots. (<i>g. ?</i>)	356
nigra, For. (<i>g. Monomorium</i>)	181	nitidulus, Mayr (<i>g. Stenamma</i>)	54	obscurata, Stitz (<i>g. Monomorium</i>)	177
nigra, For. (<i>g. Pheidole</i>)	90	nitidulus, Nyl. (<i>g. Formicoxenus</i>)	265	obscurior, D. T. (<i>g. Crematogaster</i>)	158
nigra, For. (<i>g. Solenopsis</i>)	197	nitidum, F. Sm. (<i>g. Monomorium</i>)	169	obscurior, Emery (<i>g. Leptothorax</i>)	253
nigra, For. (<i>g. Tetramorium</i>)	281	nivalis, For. (<i>g. Leptothorax</i>)	257	obscurior, For. (<i>g. Leptothorax</i>)	254
nigra, Heer (<i>g. Attopsis</i>)	205	njassae, Viehm. (<i>g. Pheidole</i>)	88	obscurior, For. (<i>g. Macromischa</i>)	247
nigra, Jerd. (<i>g. Sima</i>)	26	nkomoana, For. (<i>g. Pheidole</i>)	85	obscurior, For. (<i>g. Pheidole</i>)	100
nigra, Mayr (<i>g. Myrmecaria</i>)	123	nodgii, For. (<i>g. Pheidole</i>)	95	obscurior, For. (<i>g. Podomyrma</i>)	237
nigrans, For. (<i>g. Crematogaster</i>)	147	nodifera, Emery (<i>g. Atopula</i>)	243	obscurior, Wheel. (<i>g. Cyphomyrmex</i>)	346
nigrescens, For. (<i>g. Pheidole</i>)	102	nodifera, F. Sm. (<i>g. Pheidole</i>)	98	obscuriventris, Karav. (<i>g. Messor</i>)	72
nigrescens, For. (<i>g. Pseudomyrma</i>)	33	nodus, F. Sm. (<i>g. Pheidole</i>)	92	obscuriventris, Wheel. (<i>g. Strumi-</i>	
nigrescens, For. (<i>g. Vollenhovia</i>)	165	normandi, Sant. (<i>g. Leptothorax</i>)	255	genys)	322
nigrescens, Ruzsky (<i>g. Leptothorax</i>)	261	normandi, Sant. (<i>g. Messor</i>)	74	obscurus, F. Sm. (<i>g. Crematogaster</i>)	158
nigrescens, Stitz (<i>g. Podomyrma</i>)	237	normandi, Sant. (<i>g. Strumigenys</i>)	323	obscurus, Viehm. (<i>g. Pheidologeton</i>)	213
nigrescens, Wheel. (<i>g. Pogonomyrma</i>)	46	nossibeensis, For. (<i>g. Crematogaster</i>)	138	obscurus, Viereck (<i>g. Leptothorax</i>)	261
nigrescens, Wheel. (<i>g. Strumigenys</i>)	325	nossindambo, For. (<i>g. Oligomyrmex</i>)	216	obsidiana, Mayr (<i>g. Aphaenogaster</i>)	58
nigricans, Emery (<i>g. Wasmannia</i>)	294	notabilis, For. (<i>g. Crematogaster</i>)	150	obsoletus, Emery (<i>g. Mycocepurus</i>)	335

	Pages		Pages		Pages
obstinata, Sant. (<i>g. Crematogaster</i>)	153	opaca, Mayr (<i>g. Crematogaster</i>)	141	otii, For. (<i>g. Cataulacus</i>)	297
obturator, Wheel. (<i>g. Leptothorax</i>)	258	opaca, Mayr (<i>g. Pheidole</i>)	99	ovalis, For. (<i>g. Pheidole</i>)	100
obtusa, Stitz (<i>g. Pheidole</i>)	85	opaciceps, Mayr (<i>g. Crematogaster</i>)	148	ovaticeps, Emery (<i>g. Aphaenogaster</i>)	58
obtusidens, Viehm. (<i>g. Tetramorium</i>)	284	opaciceps, Mayr (<i>g. Pogonomyrmex</i>)	46	overbecki, Viehm. (<i>g. Crematogaster</i>)	132
obtusopilosa, Mayr (<i>g. Pheidole</i>)	108	opacinoda, For. (<i>g. Vollenhovia</i>)	164	overbecki, Viehm. (<i>g. Oligomyrmex</i>)	218
obtusospinosa, For. (<i>g. Pheidole</i>)	101	opacior, For. (<i>g. Monomorium</i>)	178	overbecki, Viehm. (<i>g. Solenopsis</i>)	203
obtusospinosa, Perg. (<i>g. Pheidole</i>)	102	opacior, For. (<i>g. Pheidole</i>)	96	overbecki, Viehm. (<i>g. Vollenhovia</i>)	164
obtusus, F. Sm. (<i>g. Cryptocerus</i>)	307	opacior, For. (<i>g. Pseudomyrma</i>)	33	ovinodis, Stitz (<i>g. Crematogaster</i>)	158
obvia, Emery (<i>g. Pheidole</i>)	96	opacior, For. (<i>g. Tetramorium</i>)	279	owstoni, Wheel. (<i>g. Stenamma</i>)	53
occidentalis, Cress (<i>g. Pogonomyrmex</i>)	46	opacipes, Wheel. (<i>g. Macromischa</i>)	247	oxiana, Ruzsky (<i>g. Leptothorax</i>)	257
occidentalis, Emery (<i>g. Aphaenogaster</i>)	60	opacissima, For. (<i>g. Pheidole</i>)	99	oxleyi, For. (<i>g. Meranoplus</i>)	229
occidentalis, Mayr (<i>g. Crematogaster</i>)	148	opaciventris, Emery (<i>g. Myrmecina</i>)	232	oxymora, For. (<i>g. Pheidole</i>)	108
occidentalis, Sant. (<i>g. Xiphomyrmex</i>)	287	opaciventris, Emery (<i>g. Myrmecaria</i>)	123	oxyomma, Karaw. (<i>g. Tetramorium</i>)	277
occidentalis, Wheel. (<i>g. Leptothorax</i>)	258	opaciventris, Mayr (<i>g. Pheidole</i>)	96	oxyops, For. (<i>g. Pheidole</i>)	103
occipitalis, André (<i>g. Pheidole</i>)	89	opacula, Viehm. (<i>g. Podomyrma</i>)	238	<i>pabulator</i> , F. Sm. (<i>g. Pheidologeton</i>)	212
occipitalis, Sant. (<i>g. Solenopsis</i>)	202	opacum, For. (<i>g. Monomorium</i>)	177	achei, For. (<i>g. Aphaenogaster</i>), p. errata	
oceanica, Mayr (<i>g. Pheidole</i>)	93	opacus, Emery (<i>g. Rhoptromyrmex</i>)	290	pachei, For. (<i>g. Myrmica</i>)	38
oceanica, Mayr (<i>g. Pheidole</i>)	97	opacus, Emery (<i>g. Sericomyrmex</i>)	339	pachycerus, For. (<i>g. Oligomyrmex</i>)	218
oceanicus, F. Sm. (<i>g. Meranoplus</i>)	226	opacus, Mayr (<i>g. Sericomyrmex</i>)	339	pacifica, Wheel. (<i>g. Pheidole</i>)	106
ocellatus, Mayr (<i>g. Acanthognathus</i>)	318	ophthalmica, Emery (<i>g. Sima</i>)	28	pacificum, Mayr (<i>g. Tetramorium</i>)	276, 284
ocellifera, F. Sm. (<i>g. Pheidologeton</i>)	212	ophthalmicum, For. (<i>g. Monomorium</i>)	173	pacis, For. (<i>g. Monomorium</i>)	173
ochracea, Mayr (<i>g. Crematogaster</i>)	151	opposita, Say (<i>g. Aphaenogaster</i>)	58	palans, For. (<i>g. Crematogaster</i>)	136
ochraceiventris, Stitz (<i>g. Crematogaster</i>)	148	optiva, For. (<i>g. Pheidole</i>)	101	paleata, Lund (<i>g. ?</i>)	356
octoarticulatus, Mayr (<i>g. Allomerus</i>)	162, 189	oraclum, For. (<i>g. Crematogaster</i>)	149	paleatus, Emery (<i>g. Procryptocerus</i>)	301
octodentata, For. (<i>g. Podomyrma</i>)	238	oraniensis, For. (<i>g. Leptothorax</i>)	255	pallens, For. (<i>g. Triglyphothrix</i>)	273
octospinosa, For. (<i>g. Acromyrmex</i>)	350	oraniensis, For. (<i>g. Solenopsis</i>)	202	pallens, Kl. (<i>g. Cryptocerus</i>)	311
octospinosus, Reich (<i>g. Acromyrmex</i>)	348, 350	orba, For. (<i>g. Pheidole</i>)	96	pallens, Mayr (<i>g. Pseudomyrma</i>)	30
oculata, Emery (<i>g. Parapheidole</i>)	116	orbica, For. (<i>g. Pheidole</i>)	108	pallescens, Walk. (<i>g. ?</i>)	356
oculata, F. Sm. (<i>g. ?</i>)	357	orbiceps, Sant. (<i>g. Xiphomyrmex</i>)	287	pallida, Donisth. (<i>g. Monomorium</i>)	180
oculata, F. Sm. (<i>g. Pseudomyrma</i>)	33	orbis, For. (<i>g. Cryptocerus</i>)	311	<i>pallida</i> , F. Sm. (<i>g. Acromyrmex</i>)	348
oculata, F. Sm. (<i>g. Pseudomyrma</i>)	31, 32	orbula, De Stef. (<i>g. Solenopsis</i>)	202	pallida, F. Sm. (<i>g. Pseudomyrma</i>)	33
oculatio, For. (<i>g. Solenopsis</i>)	199	orbula, Emery (<i>g. Solenopsis</i>)	202	pallida, Lowne (<i>g. Crematogaster</i>)	132
oculatum, For. (<i>g. Tetramorium</i>)	281	orbula, For. (<i>g. Solenopsis</i>)	202	pallida, Nyl. (<i>g. Aphaenogaster</i>)	59
oculatus, Spin. (<i>g. Cephalotes</i>)	304	orbula, Ruzsky (<i>g. Solenopsis</i>)	202	pallida, Wheel. (<i>g. Solenopsis</i>)	199
ocyma, For. (<i>g. Pheidole</i>)	97	orbuloides, André (<i>g. Solenopsis</i>)	203	pallidelutea, Latr. (<i>g. Pheidole</i>)	89
ocyor, For. (<i>g. Pheidole</i>)	97	oregonica, Emery (<i>g. Pheidole</i>)	105	pallidicephalus, F. Sm. (<i>g. Cryptocerus</i>)	310
odae, For. (<i>g. Podomyrma</i>)	238	orestes, For. (<i>g. Solenopsis</i>)	199	<i>pallidinodis</i> , D. T. (<i>g. ?</i>)	356
odiosa, For. (<i>g. Procryptocerus</i>)	302	orientale, Mayr (<i>g. Monomorium</i>)	184	<i>pallidipes</i> , D. T. (<i>g. Crematogaster</i>)	133
odiosa, For. (<i>g. Sima</i>)	28	orientalis, Emery (<i>g. Messor</i>)	73	pallidipes, For. (<i>g. Monomorium</i>)	172
oertzeni, For. (<i>g. Messor</i>)	74	orientalis, Emery (<i>g. Pheidole</i>)	87	pallidipes, Sant. (<i>g. Leptothorax</i>)	259
oertzeni, For. (<i>g. Oligomyrmex</i>)	218	orientalis, For. (<i>g. Xiphomyrmex</i>)	287	<i>pallidula</i> , F. Sm. (<i>g. Pheidole</i>)	86
oetkeri, For. (<i>g. Cyphomyrmex</i>)	345	orientalis, Ruzsky (<i>g. Solenopsis</i>)	202	pallidula, Nyl. (<i>g. Pheidole</i>)	86
oki, For. (<i>g. Pseudomyrma</i>)	33	orientalis, Sant. (<i>g. Cataulacus</i>)	297	pallinodis, Mots. (<i>g. ?</i>)	356
olitor, For. (<i>g. Cyphomyrmex</i>)	341	orissana, For. (<i>g. Triglyphothrix</i>)	274	pallipes, Mayr (<i>g. Crematogaster</i>)	132
ominosa, Gerst. (<i>g. Monomorium</i>)	180	ornata, Mayr (<i>g. Strumigenys</i>)	325	pamirica, Ruzsky (<i>g. Leptothorax</i>)	253
omniparens, For. (<i>g. Crematogaster</i>)	145	ornatipilis, Wheel. (<i>g. Crematogaster</i>)	135	panamensis, For. (<i>g. Acromyrmex</i>)	350
omniparens, For. (<i>g. Dacryon</i>)	236	ornatnm, Emery (<i>g. Tetramorium</i>)	284	panamensis, For. (<i>g. Pseudomyrma</i>)	31
omnivora, L. (<i>g. ?</i>)	357	osakensis, For. (<i>g. Crematogaster</i>)	131	<i>panamensis</i> , For. (<i>g. Pseudomyrma</i>)	31
opaca, For. (<i>g. Atta</i>)	353	oscaris, For. (<i>g. Crematogaster</i>)	156	papuana, Emery (<i>g. Solenopsis</i>)	203
opaca, F. Sm. (<i>g. ?</i>)	356	oscaris, For. (<i>g. Monomorium</i>)	173	papuana, Viehm. (<i>g. Vollenhovia</i>)	105
		osiridis, Sant. (<i>g. Monomorium</i>)	173	papuanum, Emery (<i>g. Tetramorium</i>)	284
		osura, For. (<i>g. Pseudomyrma</i>)	30		
		o'swaldi, For. (<i>g. Pheidole</i>)	89		

	Pages		Pages		Pages
papuasiae, Emery (<i>g. Monomorium</i>)	172	pencosensis, For. (<i>g. Pogonomyrmex</i>)	47	phillipsi, Wheel. & Mann (<i>g. Aphae-</i>	
parabiotica, For. (<i>g. Crematogaster</i>)	136	penetralis, F. Sm. (<i>g. Pheidole</i>)	98	nogaster)	64
paradoxa, Emery (<i>g. Cardiocondyla</i>)	126	penetrans, F. Sm. (<i>g. ?</i>)	356	phipsoni, For. (<i>g. Pheidole</i>)	93
paradoxa, Emery (<i>g. Crematogaster</i>)	133	penetrator, F. Sm. (<i>g. Pseudomyrma</i>)	30	phoenica, Sant. (<i>g. Crematogaster</i>)	142
paraënsis, For. (<i>g. Crematogaster</i>)	135	pennsylvanica, Buckl. (<i>g. Pheidole</i>)	109	phoenicia, Emery (<i>g. Monomorium</i>)	178
paraënsis, For. (<i>g. Pseudomyrma</i>)	31	pennsylvanica, Rog. (<i>g. Pheidole</i>)	106	phyllophila, F. Sm. (<i>g. Pseudomyrma</i>)	33
parallela, For. (<i>g. Pheidole</i>)	96	pensitata, For. (<i>g. Crematogaster</i>)	137, 147	physothorax, Emery (<i>g. Crematogas-</i>	
parallela, F. Sm. (<i>g. ?</i>)	356	penzigi, Mayr (<i>g. Sima</i>)	28	ter)	140
parallela, Sant. (<i>g. Acromyrmex</i>)	349	peperi, For. (<i>g. Pseudomyrma</i>)	33	pia, For. (<i>g. Crematogaster</i>)	140, 151
parallelus, Emery (<i>g. Cyphomyrmex</i>)	342, 343	peradeniyae, For. (<i>g. Pheidole</i>)	92	picardi, For. (<i>g. Ocymyrmex</i>)	271
parallelus, F. Sm. (<i>g. Cataulacus</i>)	297	perakensis, For. (<i>g. Pheidole</i>)	91	picata, For. (<i>g. Pheidole</i>)	87
partita, Mayr (<i>g. Pheidole</i>)	109	perboscii, Guér. (<i>g. Pseudomyrma</i>)	33	picata, Viehm. (<i>g. Crematogaster</i>)	156
parumpunctatus, Emery (<i>g. Pristo-</i>		peregrina, Wheel. (<i>g. Pheidole</i>)	104	picea, Buckl. (<i>g. Pheidole</i>)	109
myrmex)	234	perelegans, Curtis (<i>g. Myrmica</i>)	42	picea, Emery (<i>g. Aphaenogaster</i>)	57
parva, Mayr (<i>g. Pheidole</i>)	95	perelegans, For. (<i>g. Crematogaster</i>)	151	picea, Emery (<i>g. Monomorium</i>)	169
parva, Mayr (<i>g. Solenopsis</i>)	200	perforator, F. Sm. (<i>g. Pseudomyrma</i>)	29	picea, Emery (<i>g. Solenopsis</i>)	200
parviceps, For. (<i>g. Crematogaster</i>)	135	perforatrix, For. (<i>g. Pseudomyrma</i>)	30	picea, Mayr (<i>g. Pheidole</i>)	109
parviceps, For. (<i>g. Pheidole</i>)	96	pergandei, Emery (<i>g. Epocetus</i>)	205	picea, Wasm. (<i>g. Formicoxenus</i>)	265
parvicornis, For. (<i>g. Oligomyrmex</i>)	217	pergander, Emery (<i>g. Leptothorax</i>)	260	piceonigra, n. (<i>g. Pheidole</i>)	109
parvidens, For. (<i>g. Messor</i>)	74	pergandei, Emery (<i>g. Strumigenys</i>)	325	piceus, Lowne (<i>g. Crematogaster</i>)	133
parvinoda, For. (<i>g. Cardiocondyla</i>)	126	pergandei, For. (<i>g. Solenopsis</i>)	200	pici, Bondr. (<i>g. Leptothorax</i>)	253
parvinoda, For. (<i>g. Pheidole</i>)	99	pergandei, Mayr (<i>g. Novomessor</i>)	67	picquardi, For. (<i>g. Solenopsis</i>)	200
parvinodis, For. (<i>g. Monomorium</i>)	177	pergens, For. (<i>g. Crematogaster</i>)	136	picta, Emery (<i>g. Solenopsis</i>)	200
parvispina, For. (<i>g. Pheidole</i>)	97	peringueyi, Emery (<i>g. Crematogaster</i>)	148	picta, Karaw. (<i>g. Tetramorium</i>)	277
parvispina, For. (<i>g. Pristomyrmex</i>)	233	peringueyi, Emery (<i>g. Meranoplus</i>)	227	picta, Stitz (<i>g. Pseudomyrma</i>)	33
parvispina, Emery (<i>g. Triglyphothrix</i>)	274	perniciosa, Gerst. (<i>g. Pheidole</i>)	85	picteti, Emery (<i>g. Pristomyrmex</i>)	234
parvula, Schenck (<i>g. Leptothorax</i>)	255	perplexa, F. Sm. (<i>g. Strumigenys</i>)	321	pictipes, Emery (<i>g. Procryptocerus</i>)	302
parvulus, For. (<i>g. Sericomymex</i>)	339	perpusilla, Emery (<i>g. Pheidole</i>)	112	pilicornis, F. Sm. (<i>g. Myrmecina</i>)	232
pasithea, Sant. (<i>g. Crematogaster</i>)	149	perpusillus, Emery (<i>g. Anelens</i>)	214	pilifer, Rog. (<i>g. Leptothorax</i>)	106
pastinifera, Emery (<i>g. Macromischa</i>)	247	persica, For. (<i>g. Messor</i>)	71	pilifera, Emery (<i>g. Epipheidole</i>)	114
patagonica, Emery (<i>g. Solenopsis</i>)	200	pertinax, F. Sm. (<i>g. ?</i>)	356	pilifera, Rog. (<i>g. Pheidole</i>)	106
patellaris, Mayr (<i>g. Cryptocerus</i>)	311	peruviana, Emery (<i>g. Erebyomyrma</i>)	219	pilinasis, For. (<i>g. Strumigenys</i>)	325
paterna, For. (<i>g. Monomorium</i>)	173	peruviana, Emery (<i>g. Myrmicocrypta</i>)	337	pilipes, Mayr (<i>g. Monomorium</i>)	179
patrueis, For. (<i>g. Aphaenogaster</i>)	59	peruvianus, Sant. (<i>g. Cryptocerus</i>)	308	pilipes, Santschi (<i>g. Melissotarsus</i>)	119
pauciseta, Emery (<i>g. Crematogaster</i>)	131	perversa, For. (<i>g. Pheidole</i>)	101	piliventris, F. Sm. (<i>g. Pheidole</i>)	109
pauli, Emery (<i>g. Crematogaster</i>)	132	petax, For. (<i>g. Pheidole</i>)	90	pilosa, Buckl. (<i>g. ?</i>)	357
paulina, For. (<i>g. Pseudomyrma</i>)	32	petersi, For. (<i>g. Tetramorium</i>)	283	pilosa, Emery (<i>g. Crematogaster</i>)	141
paulinae, For. (<i>g. Crematogaster</i>)	156	petiolata, For. (<i>g. Macromischa</i>)	247	pilosa, F. Sm. (<i>g. Sima</i>)	23
pauper, For. (<i>g. Tetramorium</i>)	281	petiolata, F. Sm. (<i>g. Sima</i>)	26	pilosula, F. Sm. (<i>g. Pseudomyrma</i>)	33
pauper, Sant. (<i>g. Triglyphothrix</i>)	274	petiolata, Mayr (<i>g. Nothomyrmica</i>)	246	pilosula, Wheel. (<i>g. Solenopsis</i>)	200
pavonii, Latr. (<i>g. Cryptocerus</i>)	309	petiolata, Mayr (<i>g. Rhopalothrix</i>)	328	pilosum, Mayr (<i>g. Apterostigma</i>)	337
pazosi, Sant. (<i>g. Pseudomyrma</i>)	32	petiolatum, Emery (<i>g. Stenamma</i>)	53	pilosus, Emery (<i>g. Cryptocerus</i>)	310
pectinata, Stitz (<i>g. Pheidole</i>)	92	petiolidens, For. (<i>g. Crematogaster</i>)	138	pilosus, Emery (<i>g. Xiphomyrmex</i>)	288
pedestris, F. Sm. (<i>g. Vollenhovia</i>)	164	peutli, For. (<i>g. Tetramorium</i>)	279	pima, Wheel. (<i>g. Pogonomyrmex</i>)	48
peguensis, Emery (<i>g. Pheidole</i>)	93	pevenerae, For. (<i>g. Crematogaster</i>)	135	pinealis, Wheel. (<i>g. Pheidole</i>)	106
pellens, Walk. (<i>g. Crematogaster</i>)	158	phalangium, Emery (<i>g. Aphaenogaster</i>)	65	pinellii, Guér. (<i>g. Cryptocerus</i>)	311
pelotana, For. (<i>g. Solenopsis</i>)	200	pharasnis, L. (<i>g. Monomorium</i>)	170, 171, 173	pinetorum, Wheel. (<i>g. Myrmica</i>)	38
peltatus, Emery (<i>g. Cryptocerus</i>)	310	pharaonis, Sant. (<i>g. Crematogaster</i>)	144	piroskae, For. (<i>g. Vollenhovia</i>)	165
pembensis, For. (<i>g. Xiphomyrmex</i>)	287	phasias, For. (<i>g. Tetramorium</i>)	279	pittieri, For. (<i>g. Leptothorax</i>)	250
pencosensis, For. (<i>g. Acromyrmex</i>)	349	philemon, For. (<i>g. Pheidole</i>)	96	pittieri, For. (<i>g. Pseudomyrma</i>)	31
pencosensis, For. (<i>g. Cyphomyrmex</i>)	342	philippi, Emery (<i>g. Pheidole</i>)	90	placens, For. (<i>g. Crematogaster</i>)	151
pencosensis, For. (<i>g. Pheidole</i>)	103	philippinensis, For. (<i>g. Monomorium</i>)	172	placidus, F. Sm. (<i>g. Cephalotes</i>)	304
				plagiaria, F. Sm. (<i>g. Pheidole</i>)	93

	Pages		Pages		Pages
planiceps, Stitz (<i>g. Messor</i>)	74	prossae, For. (<i>g. Monomorium</i>)	173	pungens, Mayr (<i>g. Pristomyrmex</i>)	233, 234
planidorsa, Emery (<i>g. Monomorium</i>)	178	provancheri, Emery (<i>g. Leptothorax</i>)	262	pungentinodis, Emery (<i>g. Leptothorax</i>)	250
platensis Emery (<i>g. Solenopsis</i>)	201	providens, Sykes (<i>g. Pheidole</i>)	93	punica, F. Sm. (<i>g. Tetramorium</i>)	277
platensis, For. (<i>g. Pheidole</i>)	107	<i>providens</i> Sykes (<i>g. Pheidole</i>)	90	punica, Sant. (<i>g. Monomorium</i>)	183
platonis, Sant. (<i>g. Tetramorium</i>)	282	proxima, Mayr (<i>g. Pheidole</i>)	96	<i>punicans</i> , Rog. (<i>g. Macromischa</i>)	109
platycephala, Stitz (<i>g. Pheidole</i>)	89	prudens, For. (<i>g. Aphaenogaster</i>)	59	punicans, Rog. (<i>g. Pheidole</i>)	109
<i>platygnatha</i> , Rog. (<i>g. Crematogaster</i>)	155	pruinosa, Emery (<i>g. Cyphomyrmex</i>)	345	punicum, For. (<i>g. Gonionmma</i>)	75
platypus, Crawl. (<i>g. Pheidole</i>)	96	pruiniosior, Sant. (<i>g. Acromyrmex</i>)	349	pupa, For. (<i>g. Pseudomyrma</i>)	30
plebecula, For. (<i>g. Pheidole</i>)	99	pseudoaegyptiaca, Emery (<i>g. Messor</i>)	70	pupseli, Sant. (<i>g. Leptothorax</i>)	251
plinii, For. (<i>g. Pheidole</i>)	93	pseudola, For. (<i>g. Ischnomyrmex</i>)	114	purensis, For. (<i>g. Acromyrmex</i>)	350
plinii, Sant. (<i>g. Messor</i>)	73	pubens, For. (<i>g. Pheidole</i>)	84	purpurascens, Emery (<i>g. Pheidole</i>)	82
<i>poecilum</i> , Rog. (<i>g. Monomorium</i>)	172	pubescens, Emery (<i>g. Acromyrmex</i>)	349	purpurata, Rog. (<i>g. Macromischa</i>)	247
poeyi, Wheel. (<i>g. Macromischa</i>)	247	pubescens, F. Sm. (<i>g. Meranoplus</i>)	229	puryi, For. (<i>g. Meranoplus</i>)	229
polita, Emery (<i>g. Atta</i>)	353	pubiventris, Mayr (<i>g. Pheidole</i>)	104	pusilla, D. G. (<i>g. ?</i>)	357
polita, Emery (<i>g. Myrmecina</i>)	232	pudica, Sant. (<i>g. Crematogaster</i>)	149	pusilla, Emery (<i>g. Aphaenogaster</i>)	57
polita, Emery (<i>g. Pheidole</i>)	104	pugnax, D. T. (<i>g. Pheidole</i>)	99	pusilla, Heer (<i>g. Pheidole</i>)	86
polita, F. Sm. (<i>g. ?</i>)	356	pulchella, Emery (<i>g. Macromischa</i>)	247	pusilla, Mayr (<i>g. Pheidole</i>)	87
polita, F. Sm. (<i>g. Crematogaster</i>)	133	pulchella, Emery (<i>g. Strumigenys</i>)	325	pusillum, Emery (<i>g. Tetramorium</i>)	281
<i>polita</i> , F. Sm. (<i>g. Solenopsis</i>)	197	pulchella, For. (<i>g. Pseudomyrma</i>)	32	pusillus, For. (<i>g. Megalomyrmex</i>)	190
polita, Karav. (<i>g. Messor</i>)	70	pulchella, Sant. (<i>g. Pheidole</i>)	89	pygmaea, For. (<i>g. Crematogaster</i>)	135
politocciptus, Sant. (<i>g. Pheidole</i>)	89	pulchellum, Emery (<i>g. Tetramorium</i>)	284	pygmaea, For. (<i>g. Solenopsis</i>)	200
politula, For. (<i>g. Crematogaster</i>)	150	pulcher, Emery (<i>g. Leptothorax</i>)	250	<i>pygmaea</i> , For. (<i>g. Solenopsis</i>)	203
politum, Emery (<i>g. Tetramorium</i>)	284	pulcra, For. (<i>g. Podomyrma</i>)	238	pygmaeum, Emery (<i>g. Tetramorium</i>)	282
politus, Sant. (<i>g. Aneleus</i>)	214	pulla, Sant. (<i>g. Crematogaster</i>)	149	pygmaeus, André (<i>g. Cataulacus</i>)	297
pollux, For. (<i>g. Solenopsis</i>)	200	pullata, Sant. (<i>g. Pheidole</i>)	88	pygmaeus, Emery (<i>g. Aneleus</i>)	214
<i>poneroides</i> , F. Sm. (<i>g. Vollenhovia</i>)	164	pullula, Sant. (<i>g. Pheidole</i>)	103	pylades, For. (<i>g. Solenopsis</i>)	198
popohana, For. (<i>g. Crematogaster</i>)	151	pullus, Sant. (<i>g. Cataulacus</i>)	297	<i>pylades</i> , For. (<i>g. Solenopsis</i>)	198
popovici, For. (<i>g. Tetramorium</i>)	281	punctata, Emery (<i>g. Myrmecina</i>)	232	pyramidensis, n (<i>g. Pheidole</i>)	105
porcatus, Emery (<i>g. Cataulacus</i>)	298	<i>punctata</i> , For. (<i>g. Messor</i>)	71	pyrenaea, Bondr. (<i>g. Leptothorax</i>)	256
porcula, Wheel. (<i>g. Pheidole</i>)	100	punctata, Szabó (<i>g. Rhopalothrix</i>)	329	pyrenaea, Bondr. (<i>g. Myrmica</i>)	38
porphyritis, Rog. (<i>g. Macromischa</i>)	247	punctata, Viehm. (<i>g. Vollenhovia</i>)	165	pythia, For. (<i>g. Aphaenogaster</i>)	61
postbrunnea, For. (<i>g. Solenopsis</i>)	198	<i>puncticeps</i> , F. Sm. (<i>g. Procryptocerus</i>)	302	pythia, For. (<i>g. Crematogaster</i>)	152
postpetiolatus, Sant. (<i>g. Messor</i>)	71	punctaticeps, Mayr (<i>g. Solenopsis</i>)	203	pusillus, Kl. (<i>g. Cryptocerus</i>)	307
poweri, For. (<i>g. Pheidole</i>)	87	punctaticeps, Sant. (<i>g. Messor</i>)	71	pusillus, Sant. (<i>g. Calyptomyrmex</i>)	225
poweri, For. (<i>g. Tetramorium</i>)	279	punctatissima, Mayr (<i>g. Pheidole</i>)	108	putata, For. (<i>g. Pheidole</i>)	107
praedo, Emery (<i>g. Aphaenogaster</i>)	62	punctato-himalayana, For. (<i>g. Messor</i>)	71	puttemansi, For. (<i>g. Pheidole</i>)	101
praedo, For. (<i>g. Pheidole</i>)	97	punctato-rugosa, Emery (<i>g. Careba-</i>			
praetextus, F. Sm. (<i>g. Cataulacus</i>)	298	<i>rella</i>)	194		
praeusta, Rog. (<i>g. Pheidole</i>)	102, 103	punctatostriata, Mayr (<i>g. Vollen-</i>			
prelli, For. (<i>g. Crematogaster</i>)	148	<i>hovia</i>)	163, 165		
prelli, For. (<i>g. Pheidole</i>)	89	punctatus, F. Sm. (<i>g. Pristomyrmex</i>)	234		
prelli, For. (<i>g. Sima</i>)	28	<i>punctatus</i> , Mayr (<i>g. Cryptocerus</i>)	308		
<i>princeps</i> , Emery (<i>g. Cataulacus</i>)	296	punctiventre, Emery (<i>g. Stenamma</i>)	53		
proba, For. (<i>g. Messor</i>)	70	punctiventre, Emery (<i>g. Tetramorium</i>)	284		
procax, For. (<i>g. Monomorium</i>)	183	punctiventris, Rog. (<i>g. Myrmica</i>)	38		
procera, Emery (<i>g. Rhopalothrix</i>)	329	punctiventris, Wheel. (<i>g. Lordo-</i>			
procera, Emery (<i>g. Rogeria</i>)	267	<i>myrma</i>)	239		
procera, Emery (<i>g. Strumigenys</i>)	323	punctulata, Emery (<i>g. Crematogaster</i>)	141		
producta, Sant. (<i>g. Leptothorax</i>)	252	punctulata, Emery (<i>g. Meranoplus</i>)	228		
pronotalis, For. (<i>g. Pheidole</i>)	95	punctulata, F. Sm. (<i>g. Sima</i>)	26		
pronotalis, Sant. (<i>g. Crematogaster</i>)	153	punctulata, Mayr (<i>g. Pheidole</i>)	85		
proserpina, Wheel. (<i>g. Pheidole</i>)	106	punensis, For. (<i>g. Pheidole</i>)	94		
<i>prospiciens</i> , Emery (<i>g. Strumigenys</i>)	322	pungens, F. Sm. (<i>g. Pheidologeton</i>)	213		
				quadraticeps, For. (<i>g. Cardiocondyla</i>)	126
				quadratus, Mayr (<i>g. Cryptocerus</i>)	310
				quadrensis, Emery (<i>g. Pheidole</i>)	82
				quadrensis, For. (<i>g. Pheidole</i>)	83
				quadriceps, F. Sm. (<i>g. Crematogaster</i>)	137
				quadricuspis, Emery (<i>g. Pheidole</i>)	83
				quadridens, D. G. (<i>g. Cephalotes</i>)	303
				quadridens, Emery (<i>g. Pristomyrmex</i>)	234
				quadridentatum, Stitz (<i>g. Tetramo-</i>	
				<i>rium</i>)	282
				quadridentatus, André (<i>g. Pristo-</i>	
				<i>myrmex</i>)	234
				quadriformis, Emery (<i>g. Crematogaster</i>)	135
				quadriformis, Rog. (<i>g. Crematogaster</i>)	135
				quadriguttatus, Guér. (<i>g. Cryptocerus</i>)	309

	Pages		Pages		Pages
<i>quadrinaculatus</i> , F. Sm. (<i>g. Cryptocerus</i>)	308	<i>rediana</i> , Gén�� (<i>g. Crematogaster</i>)	143	<i>robustior</i> , For. (<i>g. Xiphomyrmex</i>)	287
<i>quadrinaculatus</i> , Kl. (<i>g. Cryptocerus</i>)	307	<i>redunca</i> , Crawl. (<i>g. Pheidole</i>)	97	<i>robustum</i> , Emery (<i>g. Apterostigma</i>)	338
<i>quadriruga</i> , For. (<i>g. Crematogaster</i>)	132	<i>reepeni</i> , For. (<i>g. Vollenhovia</i>)	164	<i>rochai</i> , For. (<i>g. Acromyrmex</i>)	348
<i>quadrispina</i> , Emery (<i>g. Aphaenogaster</i>)	66	<i>regalis</i> , Emery (<i>g. Cratomyrmex</i>)	43	<i>rochai</i> , For. (<i>g. Crematogaster</i>)	134
<i>quadrispinosa</i> , For. (<i>g. Epopostruma</i>)	330	<i>regia</i> , For. (<i>g. Pheidole</i>)	103	<i>rochai</i> , For. (<i>g. Pheidole</i>)	104
<i>quadrispinosa</i> , F. Sm. (<i>g. Pheidole</i>)	82	<i>regina</i> , For. (<i>g. Pheidole</i>)	98	<i>rochai</i> , For. (<i>g. Pseudomyrma</i>)	33
<i>quadrispinosa</i> , Rog. (<i>g. Crematogaster</i>)	137	<i>regularis</i> , Emery (<i>g. Procryptocerus</i>)	302	<i>rochai</i> , For. (<i>g. Wasmannia</i>)	294
<i>quadrispinosum</i> , Emery (<i>g. Tetramorium</i>)	282	<i>regularis</i> , For. (<i>g. Cataulacus</i>)	298	<i>rogans</i> , For. (<i>g. Crematogaster</i>)	133
<i>quadrispinosus</i> , Jerd. (<i>g. Lophomyrmex</i>)	209	<i>rehbinderi</i> , For. (<i>g. Strongylognathus</i>)	286	<i>rogenhoferi</i> , Mayr (<i>g. Crematogaster</i>)	150
<i>quaerens</i> , For. (<i>g. Tetramorium</i>)	283	<i>rehi</i> , For. (<i>g. Pheidole</i>)	107	<i>rogeri</i> , n. (<i>g. Crematogaster</i>)	151
<i>queenslandensis</i> , For. (<i>g. Pseudomyrma</i>)	234	<i>rehi</i> , For. (<i>g. Strumigenys</i>)	322	<i>rogeri</i> , Emery (<i>g. Leptothorax</i>)	260
<i>queenslandica</i> , For. (<i>g. Crematogaster</i>)	133	<i>reitteri</i> , Mayr (<i>g. Lundella</i>)	292	<i>rogeri</i> , Emery (<i>g. Pheidole</i>)	103
<i>quinquecuspis</i> , For. (<i>g. Solenopsis</i>)	198	<i>relictus</i> , Wheel. & Mann (<i>g. Novomessor</i>)	67	<i>rogeri</i> , Emery (<i>g. Strumigenys</i>)	322
				<i>rogeri</i> , Mayr (<i>g. Trichomyrmex</i>)	185, 186
<i>rabaudi</i> , Bondr. (<i>g. Leptothorax</i>)	255	<i>resinosa</i> , Viehm. (<i>g. Cataulacus</i>)	299	<i>rogersi</i> , For. (<i>g. Pheidole</i>)	93
<i>rabo</i> , For. (<i>g. Pheidole</i>)	95	<i>reticulata</i> , F. Sm. (<i>g. Tetramorium</i>)	278	<i>rohweri</i> , Wheel. (<i>g. Cryptocerus</i>)	310
<i>rabula</i> , For. (<i>g. Crematogaster</i>)	149, 150	<i>reticulata</i> , Stitz (<i>g. Strumigenys</i>)	320	<i>rolandi</i> , Bondr. (<i>g. Myrmica</i>)	40
<i>racovitzae</i> , Bondr. (<i>g. Leptothorax</i>)	255	<i>reticulatus</i> , F. Sm. (<i>g. Cataulacus</i>)	298	<i>romana</i> , Emery (<i>g. Aphaenogaster</i>)	63
<i>radamae</i> , For. (<i>g. Meranoplus</i>)	227	<i>reticuliventris</i> , Karav. (<i>g. Messor</i>)	71	<i>romana</i> , Sant. (<i>g. Messor</i>)	73
<i>radozkowskii</i> , Mayr (<i>g. Pheidole</i>)	99	<i>reticuliventris</i> , Ruzsky (<i>g. Tetramorium</i>)	277	<i>rosae</i> , For. (<i>g. Pheidole</i>)	110
<i>raja</i> , For. (<i>g. Oligomyrmex</i>)	218	<i>retifera</i> , Emery (<i>g. Pheidole</i>)	101	<i>rosae</i> , Sant. (<i>g. Leptothorax</i>)	254
<i>rakotonis</i> , For. (<i>g. Sima</i>)	28	<i>retusa</i> , Sant. (<i>g. Crematogaster</i>)	149	<i>rosariensis</i> , For. (<i>g. Pheidole</i>)	100
<i>ralumensis</i> , For. (<i>g. Crematogaster</i>)	133	<i>retusispinosus</i> , For. (<i>g. Leptothorax</i>)	250	<i>rostrata</i> , Emery (<i>g. Strumigenys</i>)	325
<i>ralumensis</i> , For. (<i>g. Pheidole</i>)	82	<i>rhaphidiiceps</i> , Mayr (<i>g. Aphaenogaster</i>)	64	<i>rothkirschi</i> , Wasm. (<i>g. Strumigenys</i>)	324
<i>ramiphilus</i> , For. (<i>g. Cryptocerus</i>)	307	<i>rhinoceros</i> , For. (<i>g. Pheidole</i>)	106	<i>rothneyi</i> , For. (<i>g. Aphaenogaster</i>)	59
<i>ramulinida</i> , For. (<i>g. Crematogaster</i>)	135	<i>rhodesiana</i> , For. (<i>g. Crematogaster</i>)	146	<i>rothneyi</i> , For. (<i>g. Leptothorax</i>)	257
<i>ranarum</i> , For. (<i>g. Xiphomyrmex</i>)	287	<i>rhodesiana</i> , For. (<i>g. Pheidole</i>)	88	<i>rothneyi</i> , For. (<i>g. Meranoplus</i>)	228
<i>ranavalonae</i> , For. (<i>g. Crematogaster</i>)	156	<i>rhodesiana</i> , For. (<i>g. Sima</i>)	27	<i>rothneyi</i> , For. (<i>g. Oligomyrmex</i>)	218
<i>ransonneti</i> , Mayr (<i>g. Crematogaster</i>)	151	<i>rhodesiana</i> , For. (<i>g. Triglyphothrix</i>)	273	<i>rothneyi</i> , For. (<i>g. Rhopalomastix</i>)	119
<i>rasalamae</i> , For. (<i>g. Cardiocondyla</i>)	125	<i>rhodia</i> , Emery (<i>g. Tetramorium</i>)	277	<i>rothneyi</i> , For. (<i>g. Rhoptomymex</i>)	290
<i>rasoherinae</i> , For. (<i>g. Crematogaster</i>)	131	<i>rhombinoda</i> , Mayr (<i>g. Pheidole</i>)	93	<i>rothneyi</i> , Mayr (<i>g. Crematogaster</i>)	151
<i>rastratum</i> , Mayr (<i>g. Monomorium</i>)	183	<i>rhopalocerum</i> , Emery (<i>g. Monomorium</i>)	173	<i>rothschildi</i> , For. (<i>g. Triglyphothrix</i>)	274
<i>rastratus</i> , Mayr (<i>g. Pogonomyrmex</i>)	47	<i>rhopalocerum</i> , Sant. (<i>g. Monomorium</i>)	171	<i>rothsteini</i> , For. (<i>g. Monomorium</i>)	171
<i>raavana</i> , For. (<i>g. Crematogaster</i>)	147	<i>rhynchophora</i> , Først. (<i>g. Myrmica</i>)	43	<i>rotschana</i> , For. (<i>g. Pheidole</i>)	91
<i>ravoux</i> , André (<i>g. Epimyrma</i>)	263	<i>richter</i> , For. (<i>g. Pheidole</i>)	101	<i>rottenbergi</i> , Emery (<i>g. Leptothorax</i>)	251, 252
<i>recedens</i> , Nyl. (<i>g. Leptothorax</i>)	259, 260	<i>richter</i> , For. (<i>g. Solenopsis</i>)	198	<i>rotundata</i> , For. (<i>g. Pheidole</i>)	86
<i>reccdens</i> , Rog. (<i>g. Leptothorax</i>)	260	<i>ridicula</i> , Wheel. (<i>g. Pheidole</i>)	103	<i>rotundiceps</i> , For. (<i>g. Procryptocerus</i>)	302
<i>reclusi</i> , For. (<i>g. Pheidole</i>)	111	<i>ridiculus</i> , Sant. (<i>g. Cryptocerus</i>)	310	<i>rougeti</i> , Bondr. (<i>g. Leptothorax</i>)	253
<i>recticeps</i> , For. (<i>g. Pheidole</i>)	87	<i>rimosus</i> , Spin. (<i>g. Cyphomyrmex</i>)	340, 341, 342	<i>rouxi</i> , Emery (<i>g. Promeranoplus</i>)	226
<i>rectilineata</i> , Viehm. (<i>g. Pheidole</i>)	93	<i>rinae</i> , Emery (<i>g. Pheidole</i>)	95	<i>roveretoi</i> , For. (<i>g. Crematogaster</i>)	135
<i>rectinota</i> , For. (<i>g. Crematogaster</i>)	131	<i>risi</i> , For. (<i>g. Acromyrmex</i>)	349	<i>rubens</i> , For. (<i>g. Pheidole</i>)	100
<i>rectispina</i> , For. (<i>g. Acromyrmex</i>)	350	<i>risi</i> , For. (<i>g. Pheidole</i>)	103	<i>rubida</i> , Latr. (<i>g. Myrmica</i>)	43
<i>recurva</i> , Emery (<i>g. Crematogaster</i>)	139	<i>risii</i> , For. (<i>g. Leptothorax</i>)	252	<i>rubicunda</i> , Emery (<i>g. Pheidole</i>)	98
<i>recurva</i> , For. (<i>g. Pheidole</i>)	96	<i>ritae</i> , Emery (<i>g. Myrmica</i>)	38	<i>rubiginosa</i> , Stitz (<i>g. Pseudomyrma</i>)	34
<i>recurvispinosa</i> , For. (<i>g. Crematogaster</i>)	134	<i>rivai</i> , Emery (<i>g. Crematogaster</i>)	148	<i>rubra</i> , Curtis (<i>g. Myrmica</i>)	40
<i>recurvispinosus</i> , For. (<i>g. Trigonomys</i>)	210	<i>riveti</i> , Sant. (<i>g. Pheidole</i>)	103	<i>rubra</i> , For. (<i>g. Monomorium</i>)	170, 181
		<i>robecchii</i> , Emery (<i>g. Ocymyrmex</i>)	271	<i>rubra</i> , F. Sm. (<i>g. Pheidole</i>)	110
<i>redbankensis</i> , For. (<i>g. Pheidole</i>)	89	<i>roberti</i> , For. (<i>g. Pheidole</i>)	93	<i>rubra</i> , F. Sm. (<i>g. Pheidole</i>)	98
<i>redenburgensis</i> , For. (<i>g. Pheidole</i>)	84	<i>robusta</i> , Emery (<i>g. Crematogaster</i>)	144	<i>rubra</i> , L. (<i>g. Myrmica</i>)	38
		<i>robustior</i> , For. (<i>g. Monomorium</i>)	180	<i>rubra</i> , Sant. (<i>g. Cratomyrmex</i>)	43
				<i>rubrica</i> , For. (<i>g. Pheidole</i>)	88
				<i>rubriceps</i> , Mayr (<i>g. Monomorium</i>)	170

	Pages		Pages		Pages
<i>rubriceps</i> , Nyl. (<i>g. Crematogaster</i>)	143	<i>ruginodis</i> , Nyl. (<i>g. Myrmica</i>)	39	<i>sallei</i> , Guér. (<i>g. Macromischa</i>)	247
<i>rubrobrunea</i> , D. T. (<i>g. Pheidole</i>)	98	<i>ruginodis</i> , Stitz. (<i>g. Messor</i>)	71	<i>salomonis</i> , Christ. (<i>g. Atta</i>)	354
<i>rubroflava</i> , For. (<i>g. Tetramorium</i>)	279	<i>ruginodis</i> , Stitz (<i>g. Tetramorium</i>)	277	<i>salomonis</i> , For. (<i>g. Monomorium</i>)	179
<i>rubropilosa</i> , For. (<i>g. Atta</i>)	355	<i>ruginodo-laevinodis</i> , For. (<i>g. Myr-</i>		<i>salomonis</i> , L. (<i>g. Monomorium</i>)	175, 177
<i>rudigenis</i> , Emery (<i>g. Pheidole</i>)	107	<i>mica</i>)	39	<i>saltensis</i> , For. (<i>g. Atta</i>)	354
<i>rudis</i> , Emery (<i>g. Aphaenogaster</i>)	57	<i>ruginota</i> , For. (<i>g. Aphaenogaster</i>)	61	<i>salvatum</i> , For. (<i>g. Tetramorium</i>)	284
<i>rudis</i> , Emery (<i>g. Crematogaster</i>)	135	<i>ruginota</i> , For. (<i>g. Crematogaster</i>)	150	<i>salvini</i> , For. (<i>g. Cyphomyrmex</i>)	342
<i>rudis</i> , Mayr (<i>g. Nothomyrmica</i>)	246	<i>rugociput</i> , For. (<i>g. Pheidole</i>)	97	<i>salvini</i> , For. (<i>g. Macromischa</i>)	247
<i>rudis</i> , Mayr (<i>g. Procryptocerus</i>)	302	<i>rugosa</i> , André (<i>g. Crematogaster</i>)	153	<i>salvini</i> , For. (<i>g. Pseudomyrma</i>)	33
<i>rudis</i> , Wheel. (<i>g. Leptothorax</i>)	258	<i>rugosa</i> , Emery (<i>Pogonomyrmex</i>)	46	<i>samoensis</i> , Mayr (<i>g. Vollenhovia</i>)	165
<i>rudiscapus</i> , Emery (<i>Myrmicocrypta</i>)	336	<i>rugosa</i> , For. (<i>g. Acromyrmex</i>)	348	<i>sampaioi</i> , For. (<i>g. Crematogaster</i>)	134
<i>rufa</i> , Emery (<i>g. Leptothorax</i>)	250	<i>rugosa</i> , For. (<i>g. Myrmecina</i>)	232	<i>sampaioi</i> , For. (<i>g. Procryptocerus</i>)	302
<i>rufa</i> , For. (<i>g. Pseudomyrma</i>)	31	<i>rugosa</i> , For. (<i>g. Wasmannia</i>)	294	<i>sancta</i> , For. (<i>g. Messor</i>)	71
<i>rufa</i> , Jerd. (<i>g. Crematogaster</i>)	152	<i>rugosa</i> , F. Sm. (<i>g. Acromyrmex</i>)	348	<i>sancti-hyacinthi</i> , Wheel. (<i>g. Pogono-</i>	
<i>rufa</i> , Jerd. (<i>g. Solenopsis</i>)	196, 197	<i>rugosa</i> , F. Sm (<i>g. Myrmicaria</i>)	123	<i>myrmex</i>)	47
<i>rufa</i> , Karav. (<i>g. Messor</i>)	71	<i>rugosa</i> , F. Sm. (<i>g. Pheidole</i>)	93	<i>sangiorgii</i> , Emery (<i>g. Aphaenogaster</i>)	59
<i>rufa</i> , L. (<i>g. Formica</i>)	265	<i>rugosa</i> , Karav. (<i>g. Messor</i>)	74	<i>sanguinea</i> , Rog. (<i>g. Crematogaster</i>)	141
<i>rufescens</i> , Emery (<i>g. Vollenhovia</i>)	164	<i>rugosa</i> , Mayr (<i>g. Myrmica</i>)	40	<i>santschii</i> , For. (<i>g. Acromyrmex</i>)	348
<i>rufescens</i> , For. (<i>g. Huberia</i>)	166	<i>rugosior</i> , Sant. (<i>g. Crematogaster</i>)	153	<i>santschii</i> , For. (<i>g. Cardiocondyla</i>)	125
<i>rufescens</i> , For. (<i>g. Leptothorax</i>)	254	<i>rugoso-ferruginea</i> , For. (<i>g. Aphae-</i>		<i>santschii</i> , For. (<i>g. Crematogaster</i>)	148
<i>rufescens</i> , Wheel. (<i>g. Pheidole</i>)	106	<i>nogaster</i>)	60	<i>santschii</i> , For. (<i>g. Leptothorax</i>)	254
<i>rufibasis</i> , Sant. (<i>g. Monomorium</i>)	176	<i>rugosostriata</i> , Mayr (<i>g. Nothomyr-</i>		<i>santschii</i> , For. (<i>g. Messor</i>)	70
<i>ruficeps</i> , F. Sm. (<i>g. Pheidole</i>)	98	<i>mica</i>)	246	<i>santschii</i> , For. (<i>g. Monomorium</i>)	180
<i>ruficeps</i> , F. Sm. (<i>g. Podomyrma</i>)	238	<i>rugosula</i> , For. (<i>g. Pheidole</i>)	97	<i>santschii</i> , For. (<i>g. Oxyopomyrmex</i>)	76
<i>ruficeps</i> , Mayr (<i>g. Crematogaster</i>)	143	<i>rugosus</i> , André (<i>g. Messor</i>)	74	<i>santschii</i> , For. (<i>g. Pheidole</i>)	87
<i>ruficornis</i> , Emery (<i>g. Leptothorax</i>)	254	<i>rugosus</i> , For. (<i>g. Cataulacus</i>)	297	<i>santschii</i> , For. (<i>g. Solenopsis</i>)	203
<i>rufimembrum</i> , Sant. (<i>g. Cremato-</i>		<i>rugulosa</i> , Nyl. (<i>g. Myrmica</i>)	41	<i>santschii</i> , For. (<i>g. Strumigenys</i>)	323
<i>gaster</i>)	146	<i>rugulosoides</i> , For. (<i>g. Myrmica</i>)	40, 41	<i>santschii</i> , For. (<i>g. Wheeleriella</i>)	187
<i>rufipes</i> , Emery (<i>g. Terataner</i>)	242	<i>rupestris</i> , For. (<i>g. Aphaenogaster</i>)	62	<i>sapii</i> , For. (<i>g. Pseudomyrma</i>)	31
<i>rufipes</i> , Jerd. (<i>g. Sima</i>)	26	<i>rupestris</i> , For. (<i>g. Leptothorax</i>)	255	<i>sapora</i> , For. (<i>g. Crematogaster</i>)	147
<i>rufipilis</i> , For. (<i>g. Pheidole</i>)	103	<i>rupestris</i> , For. (<i>g. Myrmica</i>)	41	<i>saposhnikovi</i> , Ruzsky (<i>g. Myrmica</i>)	41
<i>rufitarsis</i> , F. (<i>g. Messor</i>)	73	<i>ruspolii</i> , Emery (<i>g. Pheidole</i>)	88	<i>sapuana</i> , For. (<i>g. Pheidole</i>)	91
<i>rufitarsis</i> , Först. (<i>g. Messor</i>)	69	<i>ruspolii</i> , For. (<i>g. Crematogaster</i>)	148	<i>sarasini</i> , Emery (<i>g. Orectognathus</i>)	318
<i>rufiventris</i> , For. (<i>g. Myrmicaria</i>)	122	<i>rusticus</i> , Sant (<i>g. Leptothorax</i>)	255	<i>sarasini</i> , Emery (<i>g. Prodicroaspis</i>)	223
<i>rufiventris</i> , For. (<i>g. Pseudomyrma</i>)	33	<i>ruthveni</i> , Gaige (<i>g. Pogonomyrmex</i>)	46	<i>sarasinorum</i> , Emery (<i>g. Anelus</i>)	214
<i>rufiventris</i> , For. (<i>g. Vollenhovia</i>)	163, 165	<i>ruzskyi</i> , Emery (<i>g. Strongylognathus</i>)	286	<i>sarawakana</i> , For. (<i>g. Crematogaster</i>)	156
<i>rufobrunnea</i> , Sant. (<i>g. Strumigenys</i>)	320	<i>sabeana</i> , Buckl. (<i>g. Solenopsis</i>)	197	<i>sarawakana</i> , For. (<i>g. Pheidole</i>)	95
<i>rufomedia</i> , F. Sm. (<i>g. Pseudomyrma</i>)	31	<i>sabuleti</i> , Meinert (<i>g. Myrmica</i>)	40	<i>sarcina</i> , For. (<i>g. Pheidole</i>)	102
<i>rufonigra</i> , Emery (<i>g. Crematogaster</i>)	146	<i>saevissima</i> , F. Sm. (<i>g. Solenopsis</i>)	197, 198	<i>sardoa</i> , Mayr. (<i>g. Aphaenogaster</i>)	62
<i>rufonigra</i> , Jerd. (<i>g. Sima</i>)	23	<i>saevissima</i> , Mayr (<i>g. Solenopsis</i>)	197	<i>sardoa</i> , Sant. (<i>g. Leptothorax</i>)	252
<i>rufotestacea</i> , Mayr (<i>g. Crematogaster</i>)	133	<i>sagei</i> , For. (<i>g. Aphaenogaster</i>)	59	<i>sardoum</i> , Emery (<i>g. Stenamma</i>)	53
<i>rufotestaceus</i> , Först. (<i>g. Messor</i>)	74	<i>sagei</i> , For. (<i>g. Crematogaster</i>)	152	<i>sarkissiani</i> , For. (<i>g. Tetramorium</i>)	277
<i>rufula</i> , For. (<i>g. Messor</i>)	70	<i>sagei</i> , For. (<i>g. Monomorium</i>)	177	<i>sarrita</i> , For. (<i>g. Pheidole</i>)	99
<i>rugiceps</i> , Emery (<i>g. Pheidole</i>)	89	<i>sagei</i> , For. (<i>g. Pheidole</i>)	95	<i>satan</i> , For. (<i>g. Crematogaster</i>)	148
<i>rugatulus</i> , Emery (<i>g. Leptothorax</i>)	259	<i>sahlbergi</i> , Emery (<i>g. Monomorium</i>)	174	<i>satanula</i> , For. (<i>g. Crematogaster</i>)	148
<i>rugatus</i> , For. (<i>g. Oligomyrmex</i>)	218	<i>sahlbergi</i> , For. (<i>g. Cardiocondyla</i>)	125	<i>satunini</i> , Ruzsky (<i>g. Leptothorax</i>)	253
<i>rugiceps</i> , For. (<i>g. Crematogaster</i>)	135	<i>sahlbergi</i> , For. (<i>g. Messor</i>)	71	<i>satura</i> , Wheel. (<i>g. Pheidole</i>)	105
<i>rugiceps</i> , Mayr (<i>g. Solenopsis</i>)	200	<i>sahlbergi</i> , For. (<i>g. Sima</i>)	28	<i>sauberi</i> , For. (<i>g. Pheidole</i>)	95
<i>rugifera</i> , Mayr (<i>g. Rhopalothrix</i>)	329	<i>sahlbergi</i> , For. (<i>g. Tetramorium</i>)	278	<i>saucius</i> , Wheel & Mann (<i>g. Pogono-</i>	
<i>rugifrons</i> , Emery (<i>g. Meranoplus</i>)	228	<i>salambo</i> , Sant. (<i>g. Leptothorax</i>)	255	<i>myrmex</i>)	48
<i>rugifrons</i> , F. Sm. (<i>g. ?</i>)	356	<i>saliens</i> , Mayr (<i>g. Strumigenys</i>)	323	<i>sauleyi</i> , Emery (<i>g. Oxyopomyrmex</i>)	76
<i>rugifrons</i> , Perg. (<i>g. Pheidole</i>)	106	<i>salina</i> , Wheel. (<i>g. Solenopsis</i>)	201	<i>saussurei</i> , Emery (<i>g. Sericomymex</i>)	339
<i>rugifrons</i> , Sant. (<i>g. Crematogaster</i>)	135			<i>saussurei</i> , For. (<i>g. Crematogaster</i>)	141

	Pages		Pages		Pages
saussurei, For. (<i>g. Cyphomyrmex</i>)	345	schneideri, Emery (<i>g. Tetramorium</i>)	278	semilevis, For. (<i>g. Pheidole</i>)	99
sauteri, For. (<i>g. Metapone</i>)	20	schoutedeni, For. (<i>g. Pheidole</i>)	90	seminigra, Cress. (<i>g. Pogonomyrmex</i>)	46
sauteri, For. (<i>g. Myrmecina</i>)	232	schraderi, For. (<i>g. Calyptomyrmex</i>)	225	seminole, Wheel. (<i>g. Cyphomyrmex</i>)	346
sauteri, For. (<i>g. Oligomyrmex</i>)	218	schulthessi, Sant. (<i>g. Sima</i>)	24	semipolita, Emery (<i>g. Pheidole</i>)	107
sauteri, For. (<i>g. Pentastruma</i>)	326	schultzei, For. (<i>g. Crematogaster</i>)	148	semipolita, For. (<i>g. Myrmecina</i>)	232
sauteri, Wheel. (<i>g. Pheidole</i>)	95	schultzei, For. (<i>g. Monomorium</i>)	173	semipolita, Nyl. (<i>g. Aphaenogaster</i>)	63
saviosae, For. (<i>g. Pheidole</i>)	99	schultzei, For. (<i>g. Pheidole</i>)	89	semipolitus, Mayr (<i>g. Ochetomyrmex</i>)	293
saxicola, Buckl. (<i>g. Solenopsis</i>)	197	schultzei, For. (<i>g. Tetramorium</i>)	278	semireticulatum, Arnold (<i>g. Tetra-</i>	
scabra, Mayr (<i>g. Tetramorium</i>)	284	schulzi, Emery (<i>g. Strumigenys</i>)	325	<i>morium</i>)	282
scabrata, Buckl. (<i>g. ?</i>)	356	schumanni, Mayr (<i>g. Crematogaster</i>)	154	semirubra, André (<i>g. Leptothorax</i>)	252
scabrata, For. (<i>g. Pheidole</i>)	88	schuppi, For. (<i>g. Mycocepurus</i>)	335	semirufa, André (<i>g. Messor</i>)	72
scabriceps, Mayr (<i>g. Monomorium</i>)	181, 182	schuppi, For. (<i>g. Crematogaster</i>)	134	semistriata, Emery (<i>g. Pogonomyrmex</i>)	47
scabrida, Ruzsky (<i>g. Crematogaster</i>)	144	schuppi, For. (<i>g. Pseudomyrma</i>)	33	semoni, For. (<i>g. Messor</i>)	72
scabrinodis, Bondr. (<i>g. Myrmica</i>)	40	schurri, For. (<i>g. Aphaenogaster</i>)	59	semperi, Emery (<i>g. Crematogaster</i>)	152
scabrinodis, Nyl. (<i>g. Myrmica</i>)	40	schurri, For. (<i>g. Leptothorax</i>)	257	senegalensis, Rog. (<i>g. Crematogaster</i>)	144
scabrinodo-lobicornis, For. (<i>g. Myr-</i>		schurri, For. (<i>g. Monomorium</i>)	178	senegalense, Rog. (<i>g. Monomorium</i>)	179
<i>mica</i>)	40	schwebeli, For. (<i>g. Leptothorax</i>)	250	senegalensis, Sant. (<i>g. Monomorium</i>)	178
scabrior, For. (<i>g. Pheidole</i>)	86	sciophila, Wheel. (<i>g. Pheidole</i>)	108	senilis, Mayr (<i>g. Aphaenogaster</i>)	62
scabriuscula, Emery (<i>g. Procrypto-</i>		scipio, Sant. (<i>g. Solenopsis</i>)	203	seposita, Sant. (<i>g. Tetramorium</i>)	280
<i>cerus</i>)	302	scita, For. (<i>g. Crematogaster</i>)	133	septemarticulatus, Mayr (<i>g. Allo-</i>	
scabriuscula, Gerst. (<i>g. Pheidole</i>)	89	scotti, For. (<i>g. Strumigenys</i>)	320	<i>merus</i>)	189
scabrocciput, For. (<i>g. Pheidole</i>)	103	scotti, For. (<i>g. Terataner</i>)	242	septentrionalis, For. (<i>g. Orectogna-</i>	
scabrosa, F. Sm. (<i>g. ?</i>)	356	scrobiculatus, Wheel. (<i>g. Lachno-</i>		<i>thus</i>)	318
scabrosa, Sant. (<i>g. Leptothorax</i>)	252	<i>myrmex</i>)	269	septentrionalis, M. Cook (<i>g. Cypho-</i>	
scabrula, Emery (<i>g. Crematogaster</i>)	133	scrobifer, For. (<i>g. Sericomymex</i>)	339	<i>myrmex</i>)	344, 345, 346
scalpturata, Nyl. (<i>g. Messor</i>)	69	scrobifera, Emery (<i>g. Pheidole</i>)	112	septentrionalis, Wheel. (<i>g. Lepto-</i>	
scamni, Ruzsky (<i>g. Leptothorax</i>)	262	scrobiferum, Emery (<i>g. Tetramo-</i>		<i>thorax</i>)	262
scelesta, For. (<i>g. Solenopsis</i>)	199	<i>rium</i>)	284	septentrionalis, Wheel. (<i>g. Pheidole</i>)	106
schaufussi, For. (<i>g. Leptothorax</i>)	255	scrutans, For. (<i>g. Crematogaster</i>)	144	sepulchralis, Bingh. (<i>g. Pheidole</i>)	98
schaufussi, For. (<i>g. Xiphomyrmex</i>)	287	sculpticeps, For. (<i>g. Crematogaster</i>)	132	sequoiarum, Wheel. (<i>g. Stenamma</i>)	54
schaumi, Rog. (<i>g. Leptothorax</i>)	251, 259	sculptinodis, Sant. (<i>g. Cardiocondyla</i>)	126	sericata, F. Sm. (<i>g. Pseudomyrma</i>)	30
schedingi, For. (<i>g. Solenopsis</i>)	197	sculptior, For. (<i>g. Pheidole</i>)	107	sericea, For. (<i>g. Crematogaster</i>)	134
schencki, Emery (<i>g. Myrmica</i>)	41	sculptiventris, Mayr (<i>g. Leptothorax</i>)	250	serieea, Mayr (<i>g. Pseudomyrma</i>)	34
schencki, For. (<i>g. Crematogaster</i>)	137, 138	sculpturata, Mayr (<i>g. Pheidole</i>)	89	sericeiventris, Emery (<i>g. Tetramo-</i>	
schenki, For. (<i>g. Messor</i>)	70	sculpturata, Perg. (<i>g. Crematogaster</i>)	136	<i>rium</i>)	282
schererii, For. (<i>g. Crematogaster</i>)	158	sculpturatus, Stitz (<i>g. Cratomyrmex</i>)	43	sericeiventris, Emery (<i>g. Podomyrma</i>)	237
schimmeri, For. (<i>g. Crematogaster</i>)	132	scurra, For. (<i>g. Crematogaster</i>)	134	sericeiventris, Sant. (<i>g. Leptothorax</i>)	252
schmalzi, Emery (<i>g. Pheidole</i>)	107	scutellare, Forel (<i>g. Apterostigma</i>)	338	sericella, Viehm. (<i>g. Pheidole</i>)	96
schmalzi, Emery (<i>g. Procrypto-</i>		scutellaris, Ol. (<i>g. Crematogaster</i>)	140, 143	serraticeps, F. Sm. (<i>g. Cryptocerus</i>)	310
<i>cerus</i>)	302	scutulatus, F. Sm. (<i>g. Cryptocerus</i>)	311	serrula, Sant. (<i>g. Strumigenys</i>)	324
schmalzi, Emery (<i>g. Strumigenys</i>)	323	sechellensis, Emery (<i>g. Monomorium</i>)	172	serviculus, Ruzsky (<i>g. Leptothorax</i>)	255
schmalzi, For. (<i>g. Solenopsis</i>)	201	sedula, F. Sm. (<i>g. Pseudomyrma</i>)	34	setifera, Viehm. (<i>g. Sima</i>)	27
schmidtii, Emery (<i>g. Crematogaster</i>)	142	seeldrayersi, For. (<i>g. Pheidole</i>)	101	setigerum, Mayr (<i>g. Tetramorium</i>)	283
schmidtii, For. (<i>g. Tetramorium</i>)	277	seetebi, For. (<i>g. Vollenhovia</i>)	164	setosus, F. Sm. (<i>g. Cataulacus</i>)	298
schmidtii, Karav. (<i>g. Aphaenogaster</i>)	59	sejuncta, Stitz (<i>g. Crematogaster</i>)	153	setulifer, Emery (<i>g. Cryptocerus</i>)	311
schmidtii, Mayr (<i>g. Crematogaster</i>)	143	selangorensis, For. (<i>g. Pheidole</i>)	91	setuliferum, Emery (<i>g. Tetramorium</i>)	283
schmitti, For. (<i>g. Pogonomyrmex</i>)	48	selebensis, Emery (<i>g. Dilobocondyla</i>)	241	setuliferum, For. (<i>g. Monomorium</i>)	174
schmitti, For. (<i>g. Procrypto-</i>		sellula, Sant. (<i>g. Crematogaster</i>)	146	severini, Emery (<i>g. Xiphomyrmex</i>)	287
<i>cerus</i>)	302	sembilana, For. (<i>g. Crematogaster</i>)	138	severini, For. (<i>g. Pheidole</i>)	99
schmitti, Wheel. (<i>g. Stenamma</i>)	54	semenovi, For. (<i>g. Cardiocondyla</i>)	125	sewardi, For. (<i>g. Crematogaster</i>)	140
schmittii, Wheel. (<i>g. Leptothorax</i>)	258	semenovi, Ruzsky (<i>g. Leptothorax</i>)	255	sewellei, For. (<i>g. Crematogaster</i>)	148
schmitzi, For. (<i>g. Aphaenogaster</i>)	60	semilaevis, André (<i>g. Tetramorium</i>)	278	sexdens, For. (<i>g. Atta</i>)	353
schmitzi, For. (<i>g. Hagioxenus</i>)	180	semilaevis, Mayr (<i>g. Oligomyrmex</i>)	216	sexdens, For. (<i>g. Tetramorium</i>)	284
schmitzi, For. (<i>g. Pheidole</i>)	85				

	Pages		Pages		Pages
<i>sexdens</i> , L. (<i>g. Atta</i>)	354	<i>simillima</i> , F. Sm. (<i>g. Podomyrma</i>)	238	<i>sommieri</i> , Emery (<i>g. Monomorium</i>)	177
<i>sexdentata</i> , Latr., etc. (<i>g. Atta</i>)	354, 355	<i>simillimum</i> , F. Sm. (<i>g. Tetramorium</i>)	276, 279	<i>sonorae</i> , Perg. (<i>g. Novomessor</i>)	67
<i>sexspinosus</i> , Mayr (<i>g. Pheidole</i>)	82			<i>sophiae</i> , Emery (<i>g. Aneleus</i> ?)	218
<i>sexspinosus</i> , For. (<i>g. Orectognathus</i>)	318	<i>simlensis</i> , For. (<i>g. Leptothorax</i>)	257	<i>sordida</i> , Emery (<i>g. Messor</i>)	72
<i>seychellensis</i> , For. (<i>g. Solenopsis</i>)	203	<i>simoides</i> , Emery (<i>g. Vollenhovia</i>)	165	<i>sordida</i> , For. (<i>g. Crematogaster</i>)	142
<i>sharpi</i> , For. (<i>g. Cyphomyrmex</i>)	346	<i>simoides</i> , For. (<i>g. Pseudomyrma</i>)	34	<i>sordida</i> , For. (<i>g. Messor</i>)	72
<i>sharpi</i> , For. (<i>g. Pheidole</i>)	94	<i>simonellii</i> , Emery (<i>g. Aphaenogaster</i>)	63	<i>sordida</i> , Wheel. (<i>g. Leptothorax</i>)	262
<i>shilohensis</i> , For. (<i>g. Monomorium</i>)	171	<i>simoni</i> , Emery (<i>g. Cataulacus</i>)	299	<i>sordidula</i> , For., Emery (<i>g. Cremato-</i>	
<i>shilohensis</i> , For. (<i>g. Tetramorium</i>)	279	<i>simoni</i> , Emery (<i>g. Crematogaster</i>)	152	<i>gaster</i>)	131, 132, 133
<i>shinsendensis</i> , For. (<i>g. Pheidole</i>)	88	<i>simoni</i> , Emery (<i>g. Meranoplus</i>)	227	<i>sordidula</i> , Nyl. (<i>g. Crematogaster</i>)	130
<i>shiptoni</i> , For. (<i>g. Solenopsis</i>)	201	<i>simoni</i> , Emery (<i>g. Pheidole</i>)	95	<i>sordidum</i> , For. (<i>g. Monomorium</i>)	171
<i>shuckardi</i> , For. (<i>g. Cardiocondyla</i>)	126	<i>simoni</i> , Emery (<i>g. Rhopalothrix</i>)	329	<i>soritis</i> , Wheel. (<i>g. Pheidole</i>)	106
<i>shuckardi</i> , For. (<i>g. Monomorium</i>)	169, 170	<i>simoni</i> , Emery (<i>g. Strumigenys</i>)	324	<i>sorocabensis</i> , For. (<i>g. Cryptocerus</i>)	309
<i>shuckardoides</i> , For. (<i>g. Cardiocon-</i>		<i>simoni</i> , Emery (<i>g. Tetramyrma</i>)	291	<i>sorokini</i> , Ruzsky (<i>g. Crematogaster</i>)	142
<i>dyla</i>)	126	<i>simplex</i> , Emery (<i>g. Cyphomyrmex</i>)	343	<i>soror</i> , For. (<i>g. Crematogaster</i>)	157
<i>sibirica</i> , For. (<i>g. Leptothorax</i>)	262	<i>simplex</i> , F. Sm. (<i>g. Pseudomyrma</i>)	34	<i>sospes</i> , For. (<i>g. Pheidole</i>)	107
<i>sic</i> , For. (<i>g. Crematogaster</i>)	132	<i>simplex</i> , Sant. (<i>g. Cataulacus</i>)	296	<i>soyansi</i> , For. (<i>g. Triglyphothrix</i>)	273
<i>sicheli</i> , Mayr (<i>g. Carebara</i>)	220	<i>simpliciuscula</i> , Nyl. (<i>g. Leptothorax</i>)	257	<i>spadonia</i> , Wheel. (<i>g. Pheidole</i>)	103
<i>sicheli</i> , Rog. (<i>g. Phacota</i>)	187, 188	<i>simulans</i> , For. (<i>g. Aphaenogaster</i>)	65	<i>spathifera</i> , For. (<i>g. Pheidole</i>)	94
<i>siciliana</i> , Karav. (<i>g. Oxyopomyrmex</i>)	76	<i>simulans</i> , Sant. (<i>g. Tetramorium</i>)	281	<i>specioides</i> , Bondr. (<i>g. Myrmica</i>)	40
<i>sicula</i> , André (<i>g. Myrmecina</i>)	232	<i>simulans</i> , Wheel. (<i>g. Pheidole</i>)	106	<i>speculare</i> , Mayr (<i>g. Monomorium</i>)	172
<i>sicula</i> , Emery (<i>g. Aphaenogaster</i>)	57	<i>simulator</i> , Arnold (<i>g. Tetramorium</i>)	283	<i>specularis</i> , Emery (<i>g. Leptothorax</i>)	254
<i>sicula</i> , Emery (<i>g. Solenopsis</i>)	202	<i>sinaitica</i> , Mayr (<i>g. Pheidole</i>)	87	<i>speculifera</i> , Emery (<i>g. Pheidole</i>)	89
<i>siggi</i> , For. (<i>g. Sima</i>)	27	<i>sinaitica</i> , Wasm. (<i>g. Pheidole</i>)	85	<i>speculifrons</i> , D. T. (<i>g. Pheidole</i>)	89
<i>sigmoidea</i> , Mayr (<i>g. Wasmannia</i>)	294	<i>singularis</i> , F. Sm. (<i>g. Basiceros</i>)	327, 328	<i>speculifrons</i> , Stitz (<i>g. Pheidole</i>)	85
<i>signatum</i> , Emery (<i>g. Tetramorium</i>)	283	<i>singularis</i> , F. Sm. (<i>g. Pheidole</i>)	82	<i>spei</i> , For. (<i>g. Rhopalothrix</i>)	329
<i>signeae</i> , For. (<i>g. Strumigenys</i>)	321	<i>sitarches</i> , Wheel. (<i>g. Pheidole</i>)	106	<i>spei</i> , For. (<i>g. Solenopsis</i>)	201
<i>sikkimensis</i> , For. (<i>g. Crematogaster</i>)	157	<i>sjöstedti</i> , For. (<i>g. Xiphomyrmex</i>)	288	<i>speluncarum</i> , Sant. (<i>g. Monomorium</i>)	173
<i>sikorae</i> , For. (<i>g. Pheidole</i>)	90	<i>sjöstedti</i> , Mayr (<i>g. Crematogaster</i>)	148	<i>spengeli</i> , For. (<i>g. Crematogaster</i>)	155, 156
<i>sikorae</i> , For. (<i>g. Xiphomyrmex</i>)	287	<i>sloanei</i> , Wheel. (<i>g. Pheidole</i>)	98	<i>sperata</i> , For. (<i>g. Pheidole</i>)	83
<i>sikorai</i> , Emery (<i>g. Leptothorax</i>)	250	<i>smithi</i> , D. T. (<i>g. Pheidole</i>)	110	<i>spielbergi</i> , Emery (<i>g. Pheidole</i>)	103
<i>silenus</i> , F. Sm. (<i>g. Pheidologeton</i>)	213	<i>smithi</i> , For. (<i>g. Monomorium</i>)	170	<i>spinicola</i> , Emery (<i>g. Pseudomyrma</i>)	34
<i>silvae</i> , For. (<i>g. Cryptocerus</i>)	307	<i>smithi</i> , For. (<i>g. Mycocepurus</i>)	335	<i>spininoda</i> , André (<i>g. Sima</i>)	23
<i>silvanus</i> , For. (<i>g. Leptothorax</i>)	253	<i>smithi</i> , For. (<i>g. Strumigenys</i>)	323	<i>spininoda</i> , D. T. (<i>g. Podomyrma</i>)	238
<i>silvestrii</i> , Emery (<i>g. Acromyrmex</i>)	351	<i>smithi</i> , Mayr (<i>g. Xiphomyrmex</i>)	288	<i>spininodis</i> , Arnold (<i>g. Meranoplus</i>)	227
<i>silvestrii</i> , Emery (<i>g. Pheidole</i>)	103	<i>smyrnensis</i> , For. (<i>g. Leptothorax</i>)	253	<i>spininodis</i> , Mayr (<i>g. Leptothorax</i>)	250
<i>silvestrii</i> , Emery (<i>g. Pogonomyrmex</i>)	47	<i>smythiesi</i> , For. (<i>g. Aphaenogaster</i>)	59	<i>spininodis</i> , Mayr (<i>g. Pheidole</i>)	103
<i>silvestrii</i> , Emery (<i>g. Solenopsis</i>)	201	<i>smythiesi</i> , For. (<i>g. Ceratopheidole</i>)	113	<i>spiniperda</i> , For. (<i>g. Procryptocerus</i>)	302
<i>silvestrii</i> , Emery (<i>g. Strumigenys</i>)	323	<i>smythiesi</i> , For. (<i>g. Crematogaster</i>)	132	<i>spinipes</i> , Sant. (<i>g. Aphaenogaster</i>)	65
<i>silvestrii</i> , Emery (<i>g. Triglyphothrix</i>)	274	<i>smythiesi</i> , For. (<i>g. Myrmica</i>)	41	<i>spinoda</i> , F. Sm. (<i>g. Podomyrma</i>)	238
<i>silvestrii</i> , Sant. (<i>g. Aneleus</i>)	215	<i>smythiesi</i> , For. (<i>g. Strumigenys</i>)	321	<i>spinolae</i> , Emery (<i>g. Pogonomyrmex</i>)	47
<i>silvestrii</i> , Sant. (<i>g. Carebara</i>)	220	<i>socrates</i> , For. (<i>g. Pheidole</i>)	98	<i>spino a</i> , Emery (<i>g. Aphaenogaster</i>)	63
<i>silvestrii</i> , Sant. (<i>g. Leptothorax</i>)	258	<i>socrus</i> , For. (<i>g. Pheidole</i>)	103	<i>spinosa</i> , For. (<i>g. Aneleus</i>)	214
<i>silvestrii</i> , Wheel. (<i>g. Megalomyrmex</i>)	190	<i>sodalis</i> , Emery (<i>g. Oligomyrmex</i>)	217	<i>spinosa</i> , For. (<i>g. Leptothorax</i>)	257
<i>silvicola</i> , F. Sm. (<i>g. Podomyrma</i>)	238	<i>soengeiensis</i> , For. (<i>g. Crematogaster</i>)	151	<i>spinosa</i> , For. (<i>g. Pheidole</i>)	86
<i>sima</i> , For. (<i>g. Pheidole</i>)	102	<i>solenopsides</i> , Emery (<i>g. Cremato-</i>		<i>spinosior</i> , For. (<i>g. Leptothorax</i>)	253
<i>simalurana</i> , For. (<i>g. Dilobocondyla</i>)	241	<i>gaster</i>)	138	<i>spinosior</i> , For. (<i>g. Pheidologeton</i>)	212
<i>simalurana</i> , For. (<i>g. Vollenhovia</i>)	165	<i>solers</i> , For. (<i>g. Crematogaster</i>)	149	<i>spinosus</i> , F. Sm. (<i>g. Meranoplus</i>)	228
<i>simalurensis</i> , For. (<i>g. Aneleus</i>)	214	<i>solidum</i> , Emery (<i>g. Tetramorium</i>)	283	<i>spinosus</i> , Mayr (<i>g. Cryptocerus</i>)	306, 307
<i>simia</i> , For. (<i>g. Crematogaster</i>)	145	<i>solitanea</i> , Wheel. (<i>g. Pheidole</i>)	101	<i>spinosus</i> , Perg. (<i>g. Xiphomyrmex</i>)	288
<i>similis</i> , Mayr (<i>g. Aneleus</i>)	214	<i>solisi</i> , Sant. (<i>g. Pseudomyrma</i>)	34	<i>spinosus</i> , Wheel. (<i>g. Xiphomyrmex</i>)	356
<i>similis</i> , Stitz (<i>g. Crematogaster</i>)	153	<i>solitarius</i> , Stitz (<i>g. Pheidologeton</i>)	213	<i>spinozai</i> , For. (<i>g. Crematogaster</i>)	151
<i>simillima</i> , Emery (<i>g. Strumigenys</i>)	323, 325	<i>solleri</i> , For. (<i>g. Rhoptromyrmex</i>)	290	<i>spinulosa</i> , For. (<i>g. Pheidole</i>)	87

	Pages		Pages		Pages
splendens, Karav. (<i>g. Messor</i>)	72	stolli, For. (<i>g. Xenomyrmex</i>)	188	subdentata, Mayr (<i>g. Crematogaster</i>)	144
splendens, Ruzsky (<i>g. Tetramorium</i>)	278	stollii, For. (<i>g. Leptothorax</i>)	258	subdentata, Mayr (<i>g. Pheidole</i>)	86
splendens, Wheel. (<i>g. Macromischa</i>)	247	stomachosa, Wheel. (<i>g. Pheidole</i>)	108	subdentata, Mayr (<i>g. Strumigenys</i>)	323
splendida, Rog. (<i>g. Aphaenogaster</i>)	59	strangulata, For. (<i>g. Solenopsis</i>)	199	subdentata, Perg. (<i>g. Pheidole</i>)	102
splendidoides, For. (<i>g. Aphaenogaster</i>)	57	strator, For. (<i>g. Pheidole</i>)	90	subdentatum, For. (<i>g. Monomorium</i>)	179
splendidoides, Sant. (<i>g. Aphaenogaster</i>)	58	striata, Emery (<i>g. Myrmecina</i>)	232	subdentatus, Mayr (<i>g. Pogonomyrmex</i>)	47
splendidula, Wheel. (<i>g. Pheidole</i>)	108	striata, F. Sm. (<i>g. Huberia</i>)	165, 166	subditiva, Wheel. (<i>g. Macromischa</i>)	247
springvalensis, Arnold (<i>g. Merano-</i>		striata, F. Sm. (<i>g. Podomyrma</i>)	238	suberis, For. (<i>g. Leptothorax</i>)	260
plus)	227	striata, Stitz (<i>g. Myrmecaria</i>)	123	sublaevigatus, Wheel. & Mann (<i>g.</i>	
springvalensis, For. (<i>g. Monomorium</i>)	173	striaticeps, Emery (<i>g. Pogonomyrmex</i>)	47	Pogonomyrmex)	48
spuria, For. (<i>g. Crematogaster</i>)	147	striaticeps, For. (<i>g. Crematogaster</i>)	142	sublaevis, Nyl. (<i>g. Harpagoxenus</i>)	265, 266
spuria, For. (<i>g. Sima</i>)	28	striaticeps, For. (<i>g. Messor</i>)	72	sublaeviceps, Sant. (<i>g. Messor</i>)	71
spuria, For. (<i>g. Triglyphothrix</i>)	274	striaticeps, Mayr (<i>g. Pheidole</i>)	110	sublanuginosa, Buckl. (<i>g. ?</i>)	357
squalida, Sant. (<i>g. Pheidole</i>)	89	striatidens, Emery (<i>g. Triglyphothrix</i>)	273, 274	sublatro, For. (<i>g. Oligomyrmex</i>)	218
squamifera, Emery (<i>g. Pseudomyrma</i>)	30	striatinota, For. (<i>g. Crematogaster</i>)	134	sublevinodis, Emery (<i>g. Rogeria</i>)	268
squamifera, Rog. (<i>g. Macromischa</i>)	247	striativentre, Mayr (<i>g. Tetramorium</i>)	278	submutica, Emery (<i>g. Messor</i>)	74
squaminode, Sant. (<i>g. Tetramorium</i>)	283	striativentris, Emery (<i>g. Cryptocerus</i>)	310	submuticus, Emery (<i>g. Leptothorax</i>)	255
squamosa, F. Sm. (<i>g. Myrmicocrypta</i>)	336	striativentris, For. (<i>g. Aphaenogaster</i>)	58	subnitida, Emery (<i>g. Monomorium</i>)	177
squamulifer, Emery (<i>g. Cyphomyrmex</i>)	346	striativentris, For. (<i>g. Messor</i>)	72	subnitida, For. (<i>g. Myrmicocrypta</i>)	337
stadelmanni, Mayr (<i>g. Crematogaster</i>)	157, 158	striativentris, Mayr (<i>g. Pheidole</i>)	94	subnitidus, Emery (<i>g. Pogonomyrmex</i>)	47
stägeri, For. (<i>g. Leptothorax</i>)	257	striatula, Emery (<i>g. Crematogaster</i>)	153	subnuda, Mayr (<i>g. Crematogaster</i>)	149, 150
staittschi, For. (<i>g. Crematogaster</i>)	147	striatula, Emery (<i>g. Messor</i>)	72	subopaca, Emery (<i>g. Crematogaster</i>)	141
stambuloffi, For. (<i>g. Cardiocondyla</i>)	126	striatula, Emery (<i>g. Stenamma</i>)	54	subopaca, F. Sm. (<i>g. Monomorium</i>)	178
standeri, Wolf (<i>g. Monomorium</i>)	177	striatula, Nyl. (<i>g. Myrmecina</i>)	232	subopacum, Emery (<i>g. Monomorium</i>)	177, 179
standfussi, For. (<i>g. Pheidologeton</i>)	212	striatula, Sant. (<i>g. Myrmecaria</i>)	123	subparallela, Emery (<i>g. Pheidole</i>)	102
stangeana, Ruzsky (<i>g. Myrmica</i>)	41	striatum, Arnold (<i>g. Tetramorium</i>)	279	subpilosus, F. Sm. (<i>g. Procryptocerus</i>)	302
stanleyi, Sant. (<i>g. Crematogaster</i>)	154	striatus, F. Sm. (<i>g. Procryptocerus</i>)	101, 302	subpolita, Wheel. (<i>g. Wasmannia</i>)	294
staudingeri, Emery (<i>g. Megalomyr-</i>		striatus, Rog. (<i>g. Acromyrmex</i>)	351	subreptor, Emery (<i>g. Oligomyrmex</i>)	218
mex)	190	stricta, Emery (<i>g. Solenopsis</i>)	201	subreticulata, Emery (<i>g. Pheidole</i>)	108
steigeri, Sant. (<i>g. Apterostigma</i>)	338	strigatus, Mayr (<i>g. Cyphomyrmex</i>)	342	subrubra, Buckl. (<i>g. Aphaenogaster</i>)	60
steigeri, Sant. (<i>g. Solenopsis</i>)	201	striola, Emery (<i>g. Aphaenogaster</i>)	60	subrugosus, Sant. (<i>g. Cataulacus</i>)	297
steinheili, For. (<i>g. Crematogaster</i>)	136	striola, Rog. (<i>g. Aphaenogaster</i>)	57	subscabra, Emery (<i>g. Tetramorium</i>)	284
steinheili, For. (<i>g. Cryptocerus</i>)	307	striolata, Viehm. (<i>g. Xiphomyrmex</i>)	288	subsulcata, Sant. (<i>g. Crematogaster</i>)	146
steinheili, For. (<i>g. Cyphomyrmex</i>)	342	strioloides, For. (<i>g. Aphaenogaster</i>)	58	subterranea, Latr. (<i>g. Aphaenogaster</i>)	60
steinheili, For. (<i>g. Pheidole</i>)	99	strobili, Emery (<i>g. Pheidole</i>)	101	subterranea, Mann (<i>g. Tranopelta</i>)	193
steinheili, For. (<i>g. Solenopsis</i>)	199	structor, Latr. (<i>g. Messor</i>)	73	subterraneoides, Emery (<i>g. Aphae-</i>	
steinheili, For. (<i>g. Terataner</i>)	242	stulta, For. (<i>g. Pheidole</i>)	103	nogaster)	59
steinheili, For. (<i>g. Xiphomyrmex</i>)	288	stygia, Sant. (<i>g. Strumigenys</i>)	320	subterraneoides, For., etc. (<i>g. Aphae-</i>	
steini, For. (<i>g. Rhoptromyrmex</i>)	290	subadpressa, For. (<i>g. Solenopsis</i>)	200	nogaster)	58
stella, For. (<i>g. Pheidole</i>)	93	subalpina, Ruzsky (<i>g. Myrmica</i>)	37	subterraneus, For. (<i>g. Acromyrmex</i>)	350
stellatus, Sant. (<i>g. Calyptomyrmex</i>)	225	subalpina, Wheel. (<i>g. Myrmica</i>)	37	subtilis, Emery (<i>g. Sima</i>)	25
stenocephala, Emery (<i>g. Cremato-</i>		subapterum, Wheel. (<i>g. Monomo-</i>		subtilis, Emery (<i>g. Solenopsis</i>)	201
gaster)	145	rium)	170	subtilis, Emery (<i>g. Vollenhovia</i>)	165
stigmata, Sant. (<i>g. Crematogaster</i>)	149	subarmata, Mayr (<i>g. Pheidole</i>)	105, 106	subtilis, Viehm. (<i>g. Crematogaster</i>)	133
stigmatica, Emery (<i>g. Rogeria</i>)	267, 268	subatra, Wheel. & Mann (<i>g. Pseudo-</i>		subtilissima, Emery (<i>g. Pseudomyrma</i>)	34
stigmatica, For. (<i>g. Crematogaster</i>)	135	myrma)	32	succinea, Emery (<i>g. Solenopsis</i>)	196, 201
stipacea, Ruzsky (<i>g. Leptothorax</i>)	257	subbrevispinosa, Ruzsky (<i>g. Myrmica</i>)	37	succineum, Stitz (<i>g. Monomorium</i>)	170
stipitum, For. (<i>g. Sima</i>)	27	subcarinata, F. Sm. (<i>g. Myrmecaria</i>)	122	sulcata, Emery (<i>g. Myrmecina</i>)	232
stitz, Sant. (<i>g. Leptothorax</i>)	252	subcircularis, Mayr (<i>g. Crematogaster</i>)	152	sulcata, Emery (<i>g. Pristomyrmex</i>)	233
stoddardi, Emery (<i>g. Novomessor</i>)	67	subcoecum, Emery (<i>g. Monomorium</i>)	173	sulcata, Mayr (<i>g. Crematogaster</i>)	135
stolli, For. (<i>g. Crematogaster</i>)	136	subcoecum, For. (<i>g. Tetramorium</i>)	283	sulcata, Stitz (<i>g. Cataulacus</i>)	296
stolli, For. (<i>g. Pseudomyrma</i>)	34			sulcaticeps, Emery (<i>g. Wasmannia</i>)	294

	Pages		Pages		Pages
<i>sulcaticeps</i> , Rog. (<i>g. Pheidole</i>)	94	<i>taipingensis</i> , For. (<i>g. Pheidole</i>)	92	<i>terminalis</i> , F. Sm. (<i>g. Pseudomyrma</i>)	34
<i>sulcatus</i> , Emery (<i>g. Procryptoecerus</i>)	302	<i>taipingensis</i> , For. (<i>g. Strumigenys</i>)	325	<i>terminalis</i> , Shuck. (<i>g. Crematogaster</i>)	158
<i>sulcatus</i> , Mayr (<i>g. Myrmicaria</i>)	123	<i>taipingensis</i> , For. (<i>g. Vollenhovia</i>)	165	<i>termitaria</i> , For. (<i>g. Monomorium</i>)	178
<i>sulcinodis</i> , Emery (<i>g. Cataulacus</i>)	296	<i>taivanae</i> , For. (<i>g. Crematogaster</i>)	151	<i>termitaria</i> , F. Sm. (<i>g. Pseudomyrma</i>)	29
<i>sulcinodis</i> , Nyl. (<i>g. Myrmica</i>)	42	<i>taivanae</i> , For. (<i>g. Lophomyrmex</i>)	209	<i>termitobia</i> , For. (<i>g. Pheidole</i>)	108
<i>sulcinodoides</i> , Emery (<i>g. Myrmica</i>)	37	<i>taivanensis</i> , For. (<i>g. Pheidole</i>)	94	<i>termitobium</i> , Emery (<i>g. Tetramo-</i>	
<i>sulcinodo-ruginodis</i> , For. (<i>g. Myr-</i>		<i>talpa</i> , Emery (<i>g. Monomorium</i>)	173	<i>rium</i>)	283
<i>mica</i>)	42	<i>talpa</i> , Gerst. (<i>g. Pheidole</i>)	85	<i>termitobium</i> , For. (<i>g. Monomorium</i>)	173
<i>sulcinodo-scabrinodis</i> , For. (<i>g. Myr-</i>		<i>tambourinensis</i> , For. (<i>g. Monomo-</i>		<i>termitolestes</i> , Wheel. (<i>g. Paedalgus</i>)	221
<i>mica</i>)	42	<i>rium</i>)	169	<i>termitophila</i> , For. (<i>g. Pheidole</i>)	90
<i>sulfurea</i> , For. (<i>g. Leptothorax</i>)	250	<i>tambourinensis</i> , For. (<i>g. Pheidole</i>)	96	<i>terniensis</i> , For. (<i>g. Solenopsis</i>)	202
<i>sulfurea</i> , Rog. (<i>g. Solenopsis</i>)	201	<i>tandem</i> , For. (<i>g. Pseudomyrma</i>)	32	<i>terresi</i> , Wh. & Mann (<i>g. Pheidole</i>)	109
<i>sulfurea</i> , Sant. (<i>g. Strumigenys</i>)	320	<i>tandjongensis</i> , For. (<i>g. Pheidole</i>)	95	<i>terrigena</i> , Wheel. (<i>g. Leptothorax</i>)	258
<i>sulphurea</i> , Mayr (<i>g. Solenopsis</i>)	201	<i>tanngiana</i> , For. (<i>g. Pheidole</i>)	92	<i>tersum</i> , Sant. (<i>g. Tetramorium</i>)	283
<i>sultana</i> , Sant. (<i>g. Messor</i>)	70	<i>taprobanae</i> , For. (<i>g. Lophomyrmex</i>)	209	<i>tessmanni</i> , For. (<i>g. Rhoptromyrmex</i>)	290
<i>sumatrensis</i> , Emery (<i>g. Sima</i>)	25	<i>taprobanae</i> , For. (<i>g. Monomorium</i>)	172	<i>tessmanni</i> , Stitz (<i>g. Sima</i>)	28
<i>sumatrensis</i> , For. (<i>g. Atopula</i>)	243	<i>taprobanae</i> , For. (<i>g. Oligomyrmex</i>)	218	<i>testacea</i> , Emery (<i>g. Leptothorax</i>)	250
<i>sumatrensis</i> , For. (<i>g. Cataulacus</i>)	298	<i>taprobanae</i> , For. (<i>g. Pheidole</i>)	93	<i>testacea</i> , F. Sm. (<i>g. Pheidole</i>)	110
<i>sumatrensis</i> , For. (<i>g. Pheidologeton</i>)	212	<i>taprobanae</i> , F. Sm. (<i>g. Cataulacus</i>)	296,	<i>testacea</i> , F. Sm. (<i>g. Pseudomyrma</i>)	34
<i>sumatrensis</i> , For. (<i>g. Rhoptromyrmex</i>)	290		299	<i>testaceo-nigra</i> , For. (<i>g. Sima</i>)	24
<i>sumichrasti</i> , Mayr (<i>g. Crematogaster</i>)	136	<i>taprobanae</i> , F. Sm. (<i>g. Pheidologeton</i>)	212	<i>testaceopilosa</i> , Luc. (<i>g. Aphaeno-</i>	
<i>sundaica</i> , For. (<i>g. Crematogaster</i>)	150	<i>tarda</i> , Jerd. (<i>g. Meranoplus</i>)	228	<i>gaster</i>)	62
<i>sundaicus</i> , For. (<i>g. Oligomyrmex</i>)	216	<i>tardigrada</i> , Buckl. (<i>g. Cyphomyrmex</i>)	345,	<i>testaceopilosa</i> , Mayr, etc. (<i>g. Aphae-</i>	
<i>supera</i> , Ruzsky (<i>g. Leptothorax</i>)	261		346	<i>nogaster</i>)	62, 63
<i>surcoufi</i> , Sant. (<i>g. Paraphacota</i>)	187	<i>tardus</i> , Sant. (<i>g. Cataulacus</i>)	297	<i>testaceus</i> , Schenck (<i>g. Strongylo-</i>	
<i>surda</i> , For. (<i>g. Pheidole</i>)	98	<i>targionii</i> , Emery (<i>g. Cryptoecerus</i>)	310	<i>gnathus</i>)	285, 286
<i>surdior</i> , For. (<i>g. Crematogaster</i>)	136	<i>tarsata</i> , F. Sm. (<i>g. Crematogaster</i>)	139	<i>tetra</i> , Wheel. (<i>g. Pheidole</i>)	100
<i>susannae</i> , For. (<i>g. Pheidole</i>)	100	<i>tasmaniensis</i> , For. (<i>g. Pheidole</i>)	96	<i>tetracantha</i> , Emery (<i>g. Crematogas-</i>	
<i>suspiciosa</i> , F. Sm. (<i>g. ?</i>)	356	<i>tatarica</i> , Ruzsky (<i>g. Messor</i>)	73	<i>ter</i>)	138, 139
<i>suteri</i> , For. (<i>g. Monomorium</i>)	170	<i>taurica</i> , Ruzsky (<i>g. Leptothorax</i>)	257	<i>tetracantha</i> , Emery (<i>g. Pheidole</i>)	82
<i>suturalis</i> , For. (<i>g. Crematogaster</i>)	133	<i>taurus</i> , Emery (<i>g. Pheidole</i>)	111	<i>tetracantha</i> , Emery (<i>g. Solenopsis</i>)	201
<i>suturalis</i> , For. (<i>g. Meranoplus</i>)	227	<i>taylori</i> , For. (<i>g. Atopula</i>)	243	<i>tetrica</i> , For. (<i>g. Pheidole</i>)	100
<i>swammerdami</i> , For. (<i>g. Aphaeno-</i>		<i>taylori</i> , For. (<i>g. Pheidole</i>)	93	<i>texana</i> , Buckl. (<i>g. Atta</i>)	354
<i>gaster</i>)	65	<i>tchelichofi</i> , For. (<i>g. Monomorium</i>)	179	<i>texana</i> , Emery (<i>g. Aphaenogaster</i>)	60
<i>sycites</i> , For. (<i>g. Crematogaster</i>)	152	<i>tebessae</i> , For. (<i>g. Leptothorax</i>)	255	<i>texana</i> , Emery (<i>g. Solenopsis</i>)	201
<i>sydneyense</i> , For. (<i>g. Monomorium</i>)	184	<i>templaria</i> , For. (<i>g. Pheidole</i>)	95	<i>texana</i> , Wheel. (<i>g. Myrmecina</i>)	232
<i>sykesi</i> , For. (<i>g. Pheidole</i>)	94	<i>teneriffana</i> , For. (<i>g. Pheidole</i>)	89	<i>texana</i> , Wheel. (<i>g. Pheidole</i>)	101
<i>sylvicola</i> , Mayr (<i>g. Podomyrma</i>)	238	<i>tenneseensis</i> , Mayr (<i>g. Aphaenogaster</i>)	60	<i>texanus</i> , Sant. (<i>g. Cryptoecerus</i>)	310
<i>ymbia</i> , For. (<i>g. Crematogaster</i>)	138	<i>tenuicrinis</i> , Emery (<i>g. Xiphomyrmex</i>)	288	<i>texanus</i> , Wheel. (<i>g. Leptothorax</i>)	258
<i>ymbiotica</i> , For. (<i>g. Pseudomyrma</i>)	31	<i>tenuicula</i> , For. (<i>g. Crematogaster</i>)	136	<i>thagatensis</i> , For. (<i>g. Sima</i>)	27
<i>ymbiotica</i> , Wasm. (<i>g. Pheidole</i>)	86	<i>tenuinodis</i> , Mayr (<i>g. Pheidole</i>)	87	<i>thais</i> , For. (<i>g. Crematogaster</i>)	137, 147
<i>syria</i> , For. (<i>g. Aphaenogaster</i>)	60	<i>tenuipilis</i> , Emery (<i>g. Strumigenys</i>)	323	<i>thales</i> , For. (<i>g. Monomorium</i>)	176
<i>syriaca</i> , Emery (<i>g. Aphaenogaster</i>)	60	<i>tenuis</i> , Emery (<i>g. Cataulacus</i>)	298	<i>thalia</i> , For. (<i>g. Crematogaster</i>)	134
<i>syriaca</i> , Emery (<i>g. Tetramorium</i>)	277	<i>tenuis</i> , F. (<i>g. Pseudomyrma</i>)	31	<i>thaoënsis</i> , Wheel. (<i>g. Myrmica</i>)	41
<i>syriaca</i> , Wheel. (<i>g. Sima</i>)	27	<i>tenuis</i> , Mayr (<i>g. Solenopsis</i>)	201	<i>thaxteri</i> , Wheel. (<i>g. Strumigenys</i>)	325
<i>szaboi</i> , For. (<i>g. Crematogaster</i>)	151	<i>tenuis</i> , Mayr (<i>g. Solenopsis</i>)	200	<i>thebaica</i> , Sant. (<i>g. Messor</i>)	60
<i>szalay</i> , Emery (<i>g. Strumigenys</i>)	319, 322	<i>tenuispina</i> , For. (<i>g. Crematogaster</i>)	144	<i>theresia</i> , For. (<i>g. Pogonomyrmex</i>)	47
		<i>tenuispina</i> , For. (<i>g. Myrmica</i>)	39	<i>theta</i> , For. (<i>g. Crematogaster</i>)	155
<i>tablensis</i> , For. (<i>g. Tetramorium</i>)	281	<i>tenuispinus</i> , Sant. (<i>g. Leptothorax</i>)	260	<i>thomensis</i> , Emery (<i>g. Pheidole</i>)	107
<i>tachigaliae</i> , For. (<i>g. Pseudomyrma</i>)	33	<i>tenuissima</i> , Emery (<i>g. Pseudomyrma</i>)	34	<i>thoracica</i> , F. Sm. (<i>g. ?</i>)	356
<i>taediosa</i> , For. (<i>g. Crematogaster</i>)	146	<i>tenuissima</i> , Emery (<i>g. Sima</i>)	25	<i>thoracica</i> , Mayr (<i>g. Messor</i>)	74
<i>tagala</i> , For. (<i>g. Crematogaster</i>)	150	<i>tepaneca</i> , Wheel. (<i>g. Pheidole</i>)	105	<i>thoracica</i> , Norton (<i>g. Pseudomyrma</i>)	34
<i>taipingensis</i> , For. (<i>g. Crematogaster</i>)	150	<i>tepicana</i> , Perg. (<i>g. Pheidole</i>)	106	<i>thoracica</i> , Sant. (<i>g. Goniomma</i>)	75

	Pages		Pages		Pages
thoracica, Stitz (<i>g. Podomyrma</i>)	238	transversiruga, Sant. (<i>g. Cremato-</i>	153	tucsonica, Wheel. (<i>g. Pheidole</i>)	106
tibetana, Mayr (<i>g. Myrmica</i>)	42	<i>gaster</i>)		tucumana, For. (<i>g. Cryptocerus</i>)	310
tigrensensis, Guér. (<i>g. Myrmicaria</i>)	123	transversiruginota, For. (<i>g. Crema-</i>	155	tucumana, For. (<i>g. Cyphomyrmex</i>)	345
timida, Sant. (<i>g. Leptothorax</i>)	253	<i>togaster</i>)		tucumana, For. (<i>g. Pheidole</i>)	81
timmi, For. (<i>g. Pheidole</i>)	105	transversostriata, Mayr (<i>g. Pheidole</i>)	109	tucumana, For. (<i>g. Solenopsis</i>)	199
tipuna, For. (<i>g. Aphaenogaster</i>)	59	transwaalensis, N. (<i>g. Monomorium</i>)	175	tucumanensis, For. (<i>g. Crematogaster</i>)	134
tipuna, For. (<i>g. Solenopsis</i>)	203	transwaalensis, For. (<i>g. Cremato-</i>	131	tumidula, Emery (<i>g. Crematogaster</i>)	139,
tipunae, For. (<i>g. Pheidole</i>)	95	<i>gaster</i>)			140
tirolensis, Gredler (<i>g. Leptothorax</i>)	256	trapezoidea, Viehm. (<i>g. Pheidole</i>)	96	tumidula, For. (<i>g. Crematogaster</i>)	151
tisiphone, Wheel. (<i>g. Pheidole</i>)	111	trautweini, Viehm. (<i>g. Crematogaster</i>)	148	tumulicola, For. (<i>g. Crematogaster</i>)	134
titanis, Wheel. (<i>g. Pheidole</i>)	101	travancorensis, For. (<i>g. Cremato-</i>	157	tumulifera, For. (<i>g. Crematogaster</i>)	134
titus, For. (<i>g. Tetramorium</i>)	283	<i>gaster</i>)		tunetina, For. (<i>g. Goniomma</i>)	75
tjibodana, For. (<i>g. Pheidole</i>)	95	treatae, For. (<i>g. Aphaenogaster</i>)	60	tunetina, Sant. (<i>g. Leptothorax</i>)	251
tolteca, For. (<i>g. Pheidole</i>)	100	treubi, Emery (<i>g. Crematogaster</i>)	132	turcomanica, Emery (<i>g. Tetramo-</i>	
tolteca, Wheel. (<i>g. Mycocepurus</i>)	335	treubi, For. (<i>g. Pheidole</i>)	94	<i>rium</i>)	277
tonduzi, For. (<i>g. Rogeria</i>)	267	triangularis, Stitz (<i>g. Sima</i>)	24	turneri, For. (<i>g. Dacryon</i>)	236
tonganum, Mayr (<i>g. Tetramorium</i>)	284	triangulata, For. (<i>g. Myrmicocrypta</i>)	337	turneri, For. (<i>g. Epopostruma</i>)	330
torosa, Mayr (<i>g. Crematogaster</i>)	136	tricarinata, Sant. (<i>g. Pheidole</i>)	90	turneri, For. (<i>g. Monomorium</i>)	169
torpescens, Wheel. (<i>g. Pheidole</i>)	105	tricarinata, Viehm. (<i>g. Tetramorium</i>)	283	turneri, For. (<i>g. Pheidole</i>)	96
torquata, Wheel. & Mann (<i>g. Pseu-</i>		tricarinatus, Emery (<i>g. Leptothorax</i>)	258	turneri, For. (<i>g. Xiphomyrmex</i>)	288
<i>domyrma</i>)	32	tricolor, Emery (<i>g. Monomorium</i>)	170	turrifex, Wheel. (<i>g. Cyphomyrmex</i>)	346
torrei, Wheel. (<i>g. Crematogaster</i>)	141	tricolor, Gerst. (<i>g. Crematogaster</i>)	145	tyndalei, For. (<i>g. Leptothorax</i>)	257
tortuosus, Rog. (<i>g. Xiphomyrmex</i>)	288	triconstricta, For. (<i>g. Pheidole</i>)	100	typhlops, Lund (<i>g. ?</i>)	356
tosii, Emery (<i>g. Tetramorium</i>)	283	tricuspis, For. (<i>g. Solenopsis</i>)	198	tyrrhena, Emery (<i>g. Messor</i>)	73
tosta, Wheel. (<i>g. Monomorium</i>)	171	tridens, For. (<i>g. Solenopsis</i>)	198	tysoni, For. (<i>g. Pheidole</i>)	106
townsendi, André (<i>g. Pheidole</i>)	105	triimpressa, Sant. (<i>g. Messor</i>)	70		
townsendi, Wheel. (<i>g. Pogonomyrmex</i>)	48	trimeni, Emery (<i>g. Triglyphothrix</i>)	274	udo, For. (<i>g. Crematogaster</i>)	132
trabuti, For. (<i>g. Leptothorax</i>)	253	trinodis, Losana (<i>g. Cardiocondyla ?</i>)	125	ugandensis, Sant. (<i>g. Cataulacus</i>)	297
trachyderma, Emery (<i>g. Pheidole</i>)	103	triplaridis, For. (<i>g. Pseudomyrma</i>)	34	ugandensis, Sant. (<i>g. Crematogaster</i>)	131
traegaordhi, Emery (<i>g. Oligomyrmex</i>)	216	triptolemus, Arnold (<i>g. Tetramorium</i>)	283	uinta, Wheel. (<i>g. Aphaenogaster</i>)	60
traegaordhi, Sant. (<i>g. Oligomyrmex</i>)	216	tristani, Emery (<i>g. Leptothorax</i>)	250	ujhelyii, Szabó (<i>g. Aphaenogaster</i>)	60
traegaordhi, Sant. (<i>g. Strumigenys</i>)	320	tristani, For. (<i>g. Pheidole</i>)	104	ulei, For. (<i>g. Pseudomyrma</i>)	34
trägaordhi, Sant. (<i>g. Cataulacus</i>)	297	tristis, Bondr. (<i>g. Leptothorax</i>)	256	uljanini, Emery (<i>g. Cardiocondyla</i>)	125
trägaordhi, Sant. (<i>g. Tetramorium</i>)	283	tristis, For. (<i>g. Pheidole</i>)	86	ultor, For. (<i>g. Decamorium</i>)	289
transfigens, For. (<i>g. Pheidole</i>)	82	tristis, F. Sm. (<i>g. Pheidole</i>)	110	ultrix, For. (<i>g. Pheidole</i>)	102
transformans, Sant. (<i>g. Tetramorium</i>)	281	tristis, Sant. (<i>g. Tetramorium</i>)	282	ulugurensis, For. (<i>g. Crematogaster</i>)	145
transformis, For. (<i>g. Solenopsis</i>)	198	triviale, Wheel. (<i>g. Monomorium</i>)	173	umbonata, Mayr (<i>g. Pheidole</i>)	96
transiens, For. (<i>g. Crematogaster</i>)	155	tropicorum, For. (<i>g. Crematogaster</i>)	145	umbraculatus, F. (<i>g. Cryptocerus</i>)	305,
transitoria, Sant. (<i>g. Leptothorax</i>)	252	tropicorum, For. (<i>g. Messor</i>)	70		308, 309
transvarians, Wheel. (<i>g. Pheidole</i>)	106	truncata, For. (<i>g. Rhopalothrix</i>)	329	umbripennis, F. Sm. (<i>g. ?</i>)	356
transversa, Emery (<i>g. Cyphomyrmex</i>)	342	truncorum, For. (<i>g. Solenopsis</i>)	201	uncinata, Mayr (<i>g. Myrmicocrypta</i>)	336
transversa, Emery (<i>g. Myrmecina</i>)	232	tuberculata, Emery (<i>g. Pheidole</i>)	107	undulata, Emery (<i>g. Myrmecina</i>)	232
transversa, For. (<i>g. Pheidole</i>)	96	tuberculata, For. (<i>g. Allomerus</i>)	189	unicolor, For. (<i>g. Meranoplus</i>)	229
transversa, F. Sm. (<i>g. Pogonomyrmex</i>)	45	tubero-affinis, For. (<i>g. Leptothorax</i>)	256	unicolor, F. Sm. (<i>g. Pseudomyrma</i>)	30
transversa, Sant. (<i>g. Ocymyrmex</i>)	271	tubero-interrupta, For. (<i>g. Lepto-</i>	257	<i>unicolor</i> , F. Sm. (<i>g. Pseudomyrma</i>)	33
transversa, Sant. (<i>g. Strumigenys</i>)	324	<i>thorax</i>)		unidentata, Mayr (<i>g. Strumigenys</i>)	323
transversa, Sant. (<i>g. Tetramorium</i>)	283	tubero-nigriceps, For. (<i>g. Leptotho-</i>	256	unifasciata, Bostock (<i>g. Monomorium</i>)	174
transversalis, F. Sm. (<i>g. Pheidolo-</i>		<i>rax</i>)		unifasciata, Latr. (<i>g. Leptothorax</i>)	256,
<i>geton</i>)	213	tuberosa, Latr. (<i>g. Leptothorax</i>)	256		257, 263
transversarium, Rog. (<i>g. Tetramo-</i>		tuberum, F. (<i>g. Leptothorax</i>)	256	unifasciato-interrupta, For. (<i>g. Lep-</i>	
<i>rium</i>)	284	tuberum, For., etc. (<i>g. Leptothorax</i>)	255	<i>tothorax</i>)	257
transversinodis, Mayr (<i>g. Rhoptro-</i>		tuberum, Prov. (<i>g. Leptothorax</i>)	262	unifasciato-nigricipoides, For. (<i>g.</i>	
<i>myrmex</i>)	290	tubuli, Viehm. (<i>g. Crematogaster</i>)	138	<i>Leptothorax</i>)	257

	Pages		Pages		Pages
<i>unifasciatus</i> , Curtis, etc. (<i>g. Lepto-</i> <i>thorax</i>)	256	<i>versicolor</i> , Rog. (<i>g. Macromischa</i>)	247	<i>wallacei</i> , Emery (<i>g. Strumigenys</i>)	322
<i>unimaculatus</i> , F. Sm. (<i>g. Cryptocerus</i>)	308	<i>vertebrata</i> , Wheel. (<i>g. Cyphomyrmex</i>)	346	<i>wallacei</i> , Mann (<i>g. Megalomymrmex</i>)	190
<i>unispinulosa</i> , Emery (<i>g. Strumigenys</i>)	322	<i>vestigator</i> , F. Sm. (<i>g. Meranoplus</i>)	228	<i>wallacei</i> , Mann (<i>g. Pheidole</i>)	104
<i>upeneci</i> , For. (<i>g. Pheidole</i>)	83, 110	<i>veteratrix</i> , For. (<i>g. Pheidole</i>)	90	<i>walshi</i> , For. (<i>g. Crematogaster</i>)	132
<i>urbana</i> , F. Sm. (<i>g. Pseudomyrma</i>)	34	<i>vexator</i> , F. Sm. (<i>g. ?</i>)	356	<i>walshi</i> , For. (<i>g. Triglyphothrix</i>)	273, 274
<i>urichi</i> , For. (<i>g. Apterostigma</i>)	338	<i>vezenyi</i> , For. (<i>g. Crematogaster</i>)	135	<i>wasmanni</i> , Emery (<i>g. Solenopsis</i>)	198
<i>urichi</i> , For. (<i>g. Cyphomyrmex</i>)	346	<i>vezenyii</i> , For. (<i>g. Monomorium</i>)	183	<i>wasmanni</i> , For. (<i>g. Apterostigma</i>)	338
<i>urichi</i> , For. (<i>g. Sericomymrmex</i>)	339	<i>vicina</i> , André (<i>g. Crematogaster</i>)	134	<i>wasmanni</i> , For. (<i>g. Cataulacus</i>)	299
<i>urichi</i> , For. (<i>g. Solenopsis</i>)	199	<i>vicinus</i> , Mayr (<i>g. Leptothorax</i>)	249, 250	<i>wasmanni</i> , For. (<i>g. Tetramorium</i>)	280
<i>ursus</i> , Mayr (<i>g. Pheidole</i>)	110	<i>victima</i> , F. Sm. (<i>g. Crematogaster</i>)	136	<i>wasmanni</i> , Krausse (<i>g. Messor</i>)	71
<i>ursus</i> , Mayr (<i>g. Pheidole</i>)	108	<i>victoriensis</i> , For. (<i>g. Xiphomyrmex</i>)	287	<i>wasmanni</i> , Sant. (<i>g. Crematogaster</i>)	155
<i>uruguayensis</i> , Mayr (<i>g. Pogonomyr-</i> <i>mex</i>)	47	<i>victoriosa</i> , Sant. (<i>g. Crematogaster</i>)	144	<i>watsoni</i> , For. (<i>g. Pheidole</i>)	95
<i>uruguayensis</i> , Sant (<i>g. Cremato-</i> <i>gaster</i>)	134	<i>victoris</i> , For. (<i>g. Pheidole</i>)	89	<i>weberi</i> , Emery (<i>g. Crematogaster</i>)	139
<i>usambarensis</i> , For. (<i>g. Sima</i>)	24	<i>videns</i> , For. (<i>g. Solenopsis</i>)	201	<i>weiseri</i> , For. (<i>g. Solenopsis</i>)	201
<i>vacca</i> , For. (<i>g. Crematogaster</i>)	140	<i>vidua</i> , F. Sm. (<i>g. Carebara</i>)	220	<i>weiseri</i> , For. (<i>g. Wasmannia</i>)	294
<i>vagans</i> , Curtis (<i>g. Myrmica</i>)	39	<i>vidua</i> , F. Sm. (<i>g. Myrmicaria</i>)	123	<i>weissi</i> , Sant. (<i>g. Cataulacus</i>)	297
<i>valida</i> , Wheel. (<i>g. Aphaenogaster</i>)	60	<i>vidua</i> , F. Sm. (<i>g. Pseudomyrma</i>)	34	<i>weissi</i> , Sant. (<i>g. Melissotarsus</i>)	119
<i>validiuscula</i> , Emery (<i>g. Solenopsis</i>)	200	<i>viehmeyeri</i> , For. (<i>g. Xiphomyrmex</i>)	288	<i>weissi</i> , Sant (<i>g. Pheidole</i>)	88
<i>validiuscula</i> , Emery (<i>g. Tetramorium</i>)	284	<i>vieirai</i> , Emery (<i>g. Aphaenogaster</i>)	63	<i>weitzeckeri</i> , Emery (<i>g. Crematogaster</i>)	138
<i>vallicola</i> , Wheel. (<i>g. Pheidole</i>)	100	<i>vigilans</i> , F. Sm. (<i>g. Pheidole</i>)	98	<i>weitzeckeri</i> , Emery (<i>g. Ocymymrmex</i>)	271
<i>vallifica</i> , For. (<i>g. Pheidole</i>)	103, 110	<i>villosa</i> , Emery (<i>g. Wasmannia</i>)	294	<i>weitzeckeri</i> , Emery (<i>g. Xiphomyrmex</i>)	288
<i>vanceae</i> , For. (<i>g. Pheidole</i>)	104	<i>villosus</i> , Mots. (<i>g. Meranoplus</i>)	228	<i>welgelegenensis</i> , For. (<i>g. Pheidole</i>)	89
<i>vanderveldi</i> , For. (<i>g. Pheidole</i>)	89	<i>vincentensis</i> , For. (<i>g. Pheidole</i>)	107	<i>wellmani</i> , For. (<i>g. Crematogaster</i>)	149
<i>variabilis</i> , F. Sm. (<i>g. Pseudomyrma</i>)	34	<i>vincentensis</i> , For. (<i>g. Strumigenys</i>)	322	<i>wellmani</i> , For. (<i>g. Crematogaster</i>)	145
<i>variabilis</i> , Mayr (<i>g. Pheidole</i>)	97	<i>vinelandica</i> , For. (<i>g. Pheidole</i>)	106	<i>wernereri</i> , Mayr (<i>g. Crematogaster</i>)	149
<i>variabilis</i> , Sant. (<i>g. Pogonomyrmex</i>)	47	<i>vinnenii</i> , For. (<i>g. Pseudomyrma</i>)	34	<i>wesmaeli</i> , Bondr. (<i>g. Myrmica</i>)	42
<i>varians</i> , F. Sm. (<i>g. Cryptocerus</i>)	305, 312	<i>virago</i> , Wheel. (<i>g. Pheidole</i>)	103	<i>westwoodi</i> , For. (<i>g. Solenopsis</i>)	201
<i>variegata</i> , Emery (<i>g. Pheidole</i>)	105	<i>virginiana</i> , Buckl. (<i>g. Cyphomyrmex</i>)	346	<i>westwoodi</i> , Mayr (<i>g. Formicoxenus</i>)	265
<i>variegata</i> , For. (<i>g. Sima</i>)	24	<i>virgula</i> , For. (<i>g. Crematogaster</i>)	136	<i>westwoodi</i> , Westw. (<i>g. Stenamma</i>)	53, 264
<i>variegata</i> , Mayr (<i>g. Crematogaster</i>)	154	<i>virulens</i> , F. Sm. (<i>g. Solenopsis</i>)	197	<i>wheeleri</i> , Donisth. (<i>g. Epitritus</i>)	327
<i>variolosa</i> , Emery (<i>g. Pheidole</i>)	89	<i>visitatrix</i> , Christ (<i>g. Atta</i>)	353	<i>wheeleri</i> , For. (<i>g. Cryptocerus</i>)	310
<i>vascoi</i> , Sant. (<i>g. Tetramorium</i>)	282	<i>vistana</i> , For. (<i>g. Pheidole</i>)	99	<i>wheeleri</i> , For. (<i>g. Cyphomyrmex</i>)	342
<i>vasliti</i> , Perg. (<i>g. Pheidole</i>)	101	<i>vittata</i> , For. (<i>g. Pseudomyrma</i>)	31	<i>wheeleri</i> , For. (<i>g. Xiphomyrmex</i>)	289
<i>vastator</i> , F. Sm. (<i>g. Monomorium</i>)	180	<i>vittata</i> , For. (<i>g. Solenopsis</i>)	199	<i>wheeleri</i> , Mann (<i>g. Crematogaster</i>)	134
<i>vastatrix</i> , For. (<i>g. Crematogaster</i>)	132	<i>V-nigrum</i> , For. (<i>g. Crematogaster</i>)	146	<i>wheeleri</i> , Mann (<i>g. Pheidole</i>)	106
<i>vauchereri</i> , Emery (<i>g. Messor</i>)	74	<i>voeltzkowi</i> , For. (<i>g. Cataulacus</i>)	297	<i>wheeleri</i> , Viehm. (<i>g. Cardiocondyla</i>)	126
<i>vellicans</i> , For. (<i>g. Pheidole</i>)	94	<i>voeltzkowi</i> , For. (<i>g. Crematogaster</i>)	131	<i>whitei</i> , Wheel. (<i>g. Crematogaster</i>)	152
<i>velox</i> , Emery (<i>g. Pheidole</i>)	94	<i>voeltzkowi</i> , For. (<i>g. Monomorium</i>)	180	<i>whitei</i> , Wheel. (<i>g. Monomorium</i>)	182
<i>veneris</i> , Sant. (<i>g. Leptothorax</i>)	253	<i>voeltzkowi</i> , For. (<i>g. Oligomyrmex</i>)	218	<i>whymperi</i> , For. (<i>g. Myrmica</i>)	37
<i>venezuelana</i> , For. (<i>g. Pheidole</i>)	107	<i>voeltzkowi</i> , For. (<i>g. Pheidole</i>)	89	<i>wiesei</i> , For. (<i>g. Pheidole</i>)	97
<i>venusta</i> , F. Sm. (<i>g. Pseudomyrma</i>)	30	<i>vogti</i> , For. (<i>g. Crematogaster</i>)	142	<i>wighti</i> , Wheel. (<i>g. Crematogaster</i>)	134
<i>venustula</i> , Wheel. (<i>g. Cardiocondyla</i>)	126	<i>volatilis</i> , F. Sm. (<i>g. Pseudomyrma</i>)	34	<i>wighti</i> , Wheel. (<i>g. Rhopalothrix</i>)	329
<i>venustum</i> , André (<i>g. Epixenus</i>)	185	<i>volgensis</i> , Ruzsky (<i>g. Leptothorax</i>)	255	<i>willowmorensis</i> , For. (<i>g. Monomo-</i> <i>rium</i>)	178
<i>venustum</i> , F. Sm. (<i>g. Monomorium</i>)	179	<i>vollenweideri</i> , For. (<i>g. Atta</i>)	354	<i>wilniger</i> , For. (<i>g. Crematogaster</i>)	153
<i>vermiculata</i> , Emery (<i>g. Cremato-</i> <i>gaster</i>)	141	<i>volxemi</i> , Emery (<i>g. Cryptocerus</i>)	307	<i>wilverthi</i> , Sant. (<i>g. Crematogaster</i>)	153
<i>vermiculatus</i> , Emery (<i>g. Pogono-</i> <i>mymrmex</i>)	47	<i>vorax</i> , F. (<i>g. Pheidole</i>)	110	<i>winkleri</i> , For. (<i>g. Crematogaster</i>)	154
<i>versicolor</i> , Perg. (<i>g. Acromymrmex</i>)	351	<i>vorax</i> , Sant. (<i>g. Oligomyrmex</i>)	216	<i>wissmanni</i> , For. (<i>g. Cataulacus</i>)	297
		<i>vulcania</i> , Sant. (<i>g. Crematogaster</i>)	149	<i>wolffi</i> , Emery (<i>g. Solenopsis</i>)	203
		<i>vulcanica</i> , Sant. (<i>g. Crematogaster</i>)	149	<i>wolfringi</i> , For. (<i>g. Pheidole</i>)	104
		<i>waelbroeki</i> , For. (<i>g. Tetramorium</i>)	280	<i>wood-masoni</i> , For. (<i>g. Pheidole</i>)	95
		<i>wagneri</i> , Sant. (<i>g. Solenopsis</i>)	198	<i>wroughtoni</i> , For. (<i>g. Cardiocondyla</i>)	126
		<i>wagneri</i> , Viehm. (<i>g. Tetramorium</i>)	284	<i>wroughtoni</i> , For. (<i>g. Crematogaster</i>)	156

	Pages		Pages		Pages
wroughtoni, For. (<i>g. Leptothorax</i>)	257	xanthogaster, Sant. (<i>g. Xiphomyr-</i>		yarrensis, For. (<i>g. Pheidole</i>)	96
wroughtoni, For. (<i>g. Monomorium</i>)	174	<i>mex</i>)	287	yeensis, For. (<i>g. Pheidole</i>)	94
wroughtoni, For. (<i>g. Ocymyrmex</i>)	271	xerophila, Wheel. (<i>g. Crematogaster</i>)	133	ysensis, For. (<i>g. Sima</i>)	24
wroughtoni, For. (<i>g. Oligomyrmex</i>)	216	xerophila, Wheel. (<i>g. Pheidole</i>)	106	yerburyi, For. (<i>g. Pheidole</i>)	94
wroughtoni, For. (<i>g. Pheidole</i>)	94	xocensis, For. (<i>g. Pheidole</i>)	89	yerburyi, For. (<i>g. Xiphomyrmex</i>)	288
wroughtoni, For. (<i>g. Rhoptromyrmex</i>)	290	xyloni, M. Cook (<i>g. Solenopsis</i>)	197	yomensis, For. (<i>g. Pheidole</i>)	93
wroughtoni, For. (<i>g. Trichomyrmex</i>)	160,				
	186	yambatensis, For. (<i>g. Crematogaster</i>)	145	zambesiana, For. (<i>g. Pheidole</i>)	89
wroughtoni, For. (<i>g. Wheeleriella</i>)	187	yankee, Emery (<i>g. Leptothorax</i>)	261	zeta, For. (<i>g. Crematogaster</i>)	155
		yanoi, For. (<i>g. Pheidologeton</i>)	213	zulu, Sant. (<i>g. Monomorium</i>)	173
xanthocnemis, Emery (<i>g. Pheidole</i>)	97	yappi, For. (<i>g. Crematogaster</i>)	152		

EXPLICATION DES PLANCHES

PLANCHE I

(Sauf indication contraire, les figures sont originales ou empruntées à des ouvrages de l'auteur.)

- Fig. 1. *Metapone greeni*, For., ♀; d'après un cotype d'environ 7 millimètres de longueur, dépourvu d'ocelles. 1*b* Tête du même. 1*c* Antenne : plus fort grossissement.
- 2. *Sima grandidieri*, For., ♀. 2*b*, ♂.
 - 3. *Sima* (*Pachysima*) *latifrons*, Emery, ♀ tête.
 - 4. *Pseudomyrma mutilloides*, Emery, ♀. 4*b* Tête et prothorax de profil.
 - 5. *Pseudomyrma filiformis* (F.), ♀.
 - 6. *Myrmica ritae*, Emery, ♀.
 - 7. *Myrmica rubra* (L.); extrémité du tibia postérieur pour montrer l'éperon (sp.) pectiné.
 - 8. *Pogonomyrmex desertorum*, Wheel., ♀.
 - 9. *Aphaenogaster* (*Planimyрма*) *loriai*, Emery, ♀. 9*b*, ♂, profil.
 - 10. *Aphaenogaster subterranea* (Latr.), ♂, profil. 10*b* Tête du même de face.
 - 11. *Aphaenogaster splendida*, Rog., ♂, profil. 11*b* Tête du même de face.
 - 12. *Messor barbarus* (L.), var. *capitata*, Latr., ♂ ou ♀, maxima. 12*b*, ♀ minima, même grossissement.
 - 13. *Myrmica rubida*, Latr., ♀; aile ant.
 - 14. *Aphaenogaster subterranea* (Latr.), ♀; aile ant.
 - 15. *Aphaenogaster* (*Deromyrma*) *swammerdami*, For., ♂; aile ant.
 - 16. *Novomessor albisetosus* (Mayr), ♂; aile ant.

PLANCHE 2

- Fig. 1. *Pheidole* (*Anisopheidole*) *froggati*, For., ♂, profil. 1*b*, ♀, minima, au même grossissement. 1*c* Antenne du ♂ plus fortement grossie.
- 2. *Pheidole* (*Elasmopheidole*) *taurus*, Emery, ♂.
 - 3. *Pheidole* (*Pheidolacanthinus*) *cervicornis*, Emery, ♀.
 - 4. *Pheidole absurda*, For., ♂. 4*b*, ♀; même grossissement.
 - 5. *Pheidole* (*Stegopheidole*) *upeneci*, For., ♂, tête (d'après Forel).
 - 6. *Pheidole* (*Scrobopheidole*) *scrobifera*, Emery, ♂, tête.
 - 7. *Pheidole praeusta*, Rog., ♂, funicule.
 - 8. *Pheidole silvestrii*, Emery, ♂, funicule.
 - 9. *Pheidole* (*Elasmopheidole*) *aberrans*, Mayr, ♂, funicule.
 - 10. *Pheidole* (*Macropheidole*) *fimbriata*, Rog. ♂, funicule.
 - 11. La même espèce, ♂; profil de la tête.
 - 12. *Pheidole pubiventris*, Mayr, ♂, profil de la tête.
 - 13. *Sympheidole elecebra*, Wheel., ♀ (d'après Wheeler).
 - 14. *Anergatides kohli*, Wasm., ♂ (dessin arrangé d'après des photographies de Wasmann).
 - 15. *Melissotarsus beccarii*, Emery, ♀. 15*b* Antenne : plus fort grossissement.
 - 16. *Stereomyrmex horni*, Emery, ♀. 16*b* Antenne du même. 16*c*, ♂; même grossissement que l'ouvrière.
 - 17. *Myrmicaria brunnea*, Saund., ♀; tête et corselet; ce dernier vu par devant.
 - 18. *Myrmicaria nigra* (F. Sm.), ♂.

- Fig. 19. *Cardiocondyla elegans*, Emery, ♀, antenne. 19b, ♂, antenne.
 — 20. *Cardiocondyla emeryi*, For., ♀.
 — 21. *Xenometra monilicornis*, Emery, ♀. 21b Funicule plus fortement grossi.

PLANCHE 3

- Fig. 1. *Crematogaster acuta* (F.), ♀; position de défense avec le gastre érigé. 1b Pédicule abdominal.
 — 2. *Crematogaster (Acrocoelia) scutellaris* (Ol.), ♂.
 — 3. *Crematogaster (Physocrema) inflata*, F. Sm., ♀. 3b Pédicule abdominal de la même. 3c Métanotum de la ♀.
 — 4. *Crem. (Physocr.) deformis*, F. Sm., ♀; partie postérieure du corselet.
 — 5. *Crem. (Physocr.) mucronata*, Emery, ♀; les mêmes parties.
 — 6. *Crem. (Physocr.) tumidula*, Emery ♀; les mêmes parties.
 — 7. *Crem. (Orthocrema) paradoxa*, Emery, ♀.
 — 8. *Crem. (Acrocoelia) stenocephala*, n. sp., ♀, tête.
 — 9. *Crem. (Atopogyne) depressa* (Latr.), ♀, tête. 9b. ♀, pédicule abdominal.
 — 10. *Crem. (Oxygyne) ranavalonae*, For., ♀, tête.
 — 11. *Crem. (Nematocrema) stadelmanni*, For., var. *dolichocephala*, Sant., ♀, tête.
 — 12. *Crem. (Orthocrema) sordidula*, Nyl., ♀, pédicule.
 — 13. *Crem. (Orthocr.) nigropilosa*, Mayr, ♀, pédicule.
 — 14. *Crem. (Orthocr.) distans*, var. *corticicola*, Mayr, ♀, pédicule.
 — 15. *Crem. (Acrocoelia) castanea ferruginea*, For., ♀, pédicule.
 — 16. *Crem. (Sphaerocrema) luctans*, For., ♀, pédicule.
 — 17. *Vollenhovia oblonga alluaudi*, Emery, ♀, profil du pédicule.
 — 18. *Voll. rufiventris*, For., ♀, profil du pédicule.
 — 19. *Voll. oblonga laevithorax*, Emery, ♀, funicule de l'antenne.
 — 20. *Monomorium (Notomyrma) rubriceps*, Mayr, ♀, profil du pédicule.
 — 21. *Monom. (Chelaner) forcipatum*, Emery, ♀, funicule.
 — 22. *Monom. (Xeromyrma) salomonis* (L.), ♀, funicule.
 — 23. *Monom. (Holcomyrma) scabriceps*, Mayr, ♀, funicule.
 — 24. *Monom. (Xeromyrma) chobauti*, Emery, ♀.
 — 25. *Solenopsis fugax* (Latr.), ♀, tête. 25b, ♀, antenne. 25c, ♂, antenne.
 — 26. *Epoecus pergandei*, Emery, ♂. 26b, ♀, tête et partie antérieure du corselet.
 — 27. *Anergates atratulus*, Schenck, ♂. 27b, ♀, féconde à ventre renflé.

PLANCHE 4

- Fig. 1. *Solenopsis saevissima* (F. Sm.), ♀, aile ant.
 — 2. *Aneleus sarasinorum*, Emery, ♀, aile ant.
 — 3. *Erebomyrma longi*, Wheel. ♀, aile ant.
 — 4. *Trigonogaster recurvispinosus*, For., ♀, profil. 4b Abdomen du même vu par dessus.
 — 5. *Pheidologeton diversus* (Jerd.), ♂. 5b, ♀, au même grossissement.
 — 6. *Oligomyrmex asinus*, For., ♂, tête. 6b, ♀, tête.
 — 7. *Aneleus (Lecanomyrma) butteli*, For., ♂, tête.
 — 8. *Carebara vidua*, F. Sm., ♀. 8b Tête de la même plus fortement grossie. 8c, ♀. 8d Antenne de la même plus fortement grossie. 8e, ♂. Les figures 8, 8c et 8e sont au même grossissement.

- Fig. 9. *Promeranoplus rouxi*, Emery, ♀.
 — 10. *Meranoplus mucronatus*, F. Sm., ♀.
 — 11. *Meranoplus mayri*, For. ♀.
 — 12. *Calyptomyrmex emeryi*, For., ♀.
 — 13. *Myrmecina graminicola* (Latr.), ♂. 13b Partie antérieure de la tête du même : *md* mandibules; *l* labre.
 — 14. *Acanthomyrmex lucirolae*, Emery, ♀. 14b, ♀.
 — 15. *Pristomyrmex quadridens*, Emery, ♀; mandibules et épistome.

PLANCHE 5

- Fig. 1. *Podomyrma ruficeps dohertii*, Emery, ♀.
 — 2. *Podomyrma*, sp. ? ♂.
 — 3. *Terataner alluaudi*, Emery, ♀.
 — 4. *Terataner foreli*, Emery, ♂.
 — 5. *Atopomyrmex cryptoceroides*, Emery, ♀, major.
 — 6. *Macromischa splendens*, Wheel., ♀.
 — 7. *Leptothorax rottenbergi*, Emery, ♂, aile ant. 7b Antenne.
 — 8. *Leptothorax (Mychothorax) acervorum* (F.), ♂, aile ant. 8b Antenne.
 — 9. *Leptothorax (Goniothorax) pulcher*, Emery, ♀; pédicule abdominal.
 — 10. *Leptothorax (Mychothorax) acervorum* (F.), ♀; mandibules et épistome.
 — 11. *Formicoxenus nitidulus*, Nyl., ♀. 11b Antenne de la même. 11c Antenne du ♂.
 — 12. *Adelomyrmex birroi*, Emery, ♀. 12b Mandibules et épistome de la même. 12c Antenne plus fortement grossie.
 — 13. *Tetramorium aculeatum andricum*, Emery, ♀; 13b Tête et antenne du ♂.
 — 14. *Tetramorium capense*, Mayr, ♀; mandibules et épistome.
 — 15. *Tetramyrma simoni*, Emery, ♀.
 — 16. *Triglyphothrix mucidus*, For., ♀. 16b Poils quadrifides qui constituent le duvet dont elle est revêtue.
 — 17. *Ocymyrma picardi*, For., ♀.

PLANCHE 6

- Fig. 1. *Cataulacus erinaceus*, Stitz, ♀.
 — 2. *Cataulacus* sp. ? (*erinaceus* ?), ♂; * nervure anostomotique, unissant les deux dernières nervures basales, qui est plus rapprochée de la base de l'aile dans ce genre que chez les autres Formicides.
 — 3. *Cephalotes atratus* (L.), gésier, coupe longitudinale, grossissement : 60. 3b Coupe horizontale dans le plan du champignon. 3c Détail de la dite coupe, très fort grossissement.
 — 4. *Zacryptocerus clypeatus* (F.), ♀, major.
 — 5. *Cryptocerus umbraculatus*, F., ♀. 5b, ♀, au même grossissement.
 — 6. *Cryptocerus (Cyathocephalus) pallens*, Kl., ♀; la tête baissée. 6b Disque de la tête du même. 6c, ♀. 6d, ♂.
 — 7. *Procryptocerus striatus adlerzi*, Mayr, ♀.
 — 8. *Stegomyrmex annecteus*, Emery, ♂, aile ant. 8b, ♀, tête.
 — 9. *Basiceros convexiceps*, Mayr, ♂, aile ant.

Fig. 10. *Daceton armigerum*, Perty, ♂, aile ant. 10b, ♀, avec la tête relevée en position de chasse ou de défense.

— 11. *Strumigenys chyzeri*, Emery, ♀, aile ant.

— 12. *Blepharidatta brasiliensis*, Wheel., ♀ (d'après Wheeler).

PLANCHE 7

Fig. 1. *Orectognathus chyzeri*, Emery, ♀.

— 2. *Strumigenys chyzeri*, Emery, ♀, profil. 2b Tête de la même par dessus.

— 3. *Strumigenys cordovens*, Mayr, ♀, tête.

— 4. *Str. (Cephaloxys) membranifera*, Emery, ♀, tête.

— 5. *Strumigenys szalay*, Emery, ♀; tête de nymphe.

— 6. *Str. (Cephal.) rostrata*, Emery, ♀; pédicule abdominal orné d'appendices membraneux.

— 7. *Epitritus eurycerus*, Emery, ♀, tête.

— 8. *Epopostruma foliacea*, Emery, ♀.

— 9. *Rhopalothrix procera*, Emery, ♀, tête.

— 10. *Proatta bulteli*, For., ♀, tarse antérieur.

— 11. *Mycocepurus smithi*, For., ♀, tarse antérieur. 11b, ♀, ensemble, vue obliquement de côté.

— 12. *Apterostigma pilosum*, Mayr, ♂, aile ant.

— 13. *Cyphomyrmex auritus*, Mayr, ♀, aile ant. 13b Tête de la même.

— 14. *Cyph. (Mycetarotes) parallelus*, Emery, ♀, tête.

— 15. *Myrmicocrypta triangulata*, For., ♂.

— 16. *Atta cephalotes* (L.), ♂. 16b, ♀, minima. 16c Tête plus grossie de la même. 16d, ♀. 16e, ♂. 16f Armure copulatrice du même plus grossie.

Les profils fig. 16, 16b, 16d et 16e sont dessinés à la même échelle.

Bologne, 20 novembre 1922.

ERRATA

Page 41, ligne 18, partant du haut, ajoutez : (*scabrinodis* var.).

— 42, — 35, partant du haut, ajoutez : ?

— 48, — 9, partant du bas, au lieu de : *towsendi*, lisez : *townsendi*.

— 59, — 21, partant du bas, après l'espèce 20, ajoutez :

subsp. *pachei*, Forel, Bull. Soc. Vaud. Sc. Nat. Vol. 42, p. 82 (1906) ♀.

Page 65, ligne 26, partant du haut, après l'espèce 49, ajoutez :

var. *inermis*, Forel, Biol. Centr.-Amer. Hym. Vol. 3, p. 60 (1899) ♀ ♂.

Page 67, lignes 12 et 14, partant du haut, au lieu de : *cocquerelli*, lisez : *cockerelli*.

— 68, ligne 12, partant du haut, au lieu de : *krueperi*, lisez : *oertzeni*.

— 76, lignes 17 et 20, partant du haut, supprimez : Sicile : Palerme.

— 78, ligne 7, partant du bas, au lieu de : elles, lisez : leurs scapes.

— 89, — 25, partant du haut, au lieu de : *aerolata*, lisez : *areolata*.

— 89, — 4, partant du bas, au lieu de : *becquaerti*, lisez : *bequaerti*.

— 91, — 9, partant du haut, au lieu de : *fergussoni*, lisez : *fergusoni*.

— 91, — 20, partant du bas, au lieu de : *connoorensis*, lisez : *coonoorensis*.

— 94, — 16, partant du haut, au lieu de : *yerburgi*, lisez : *yerburyi*.

— 94, — 14, partant du bas, au lieu de : *wrongtoni*, lisez : *wroughtoni*.

— 106, — 27, partant du haut, au lieu de : *borinquenensis*, lisez : *borinquenensis*.

— 106, — 27, partant du haut, au lieu de : p. 132, lisez : p. 133.

— 129, — 8, partant du haut, au lieu de : XIPHROCREMA, lisez : XIPHOCREMA.

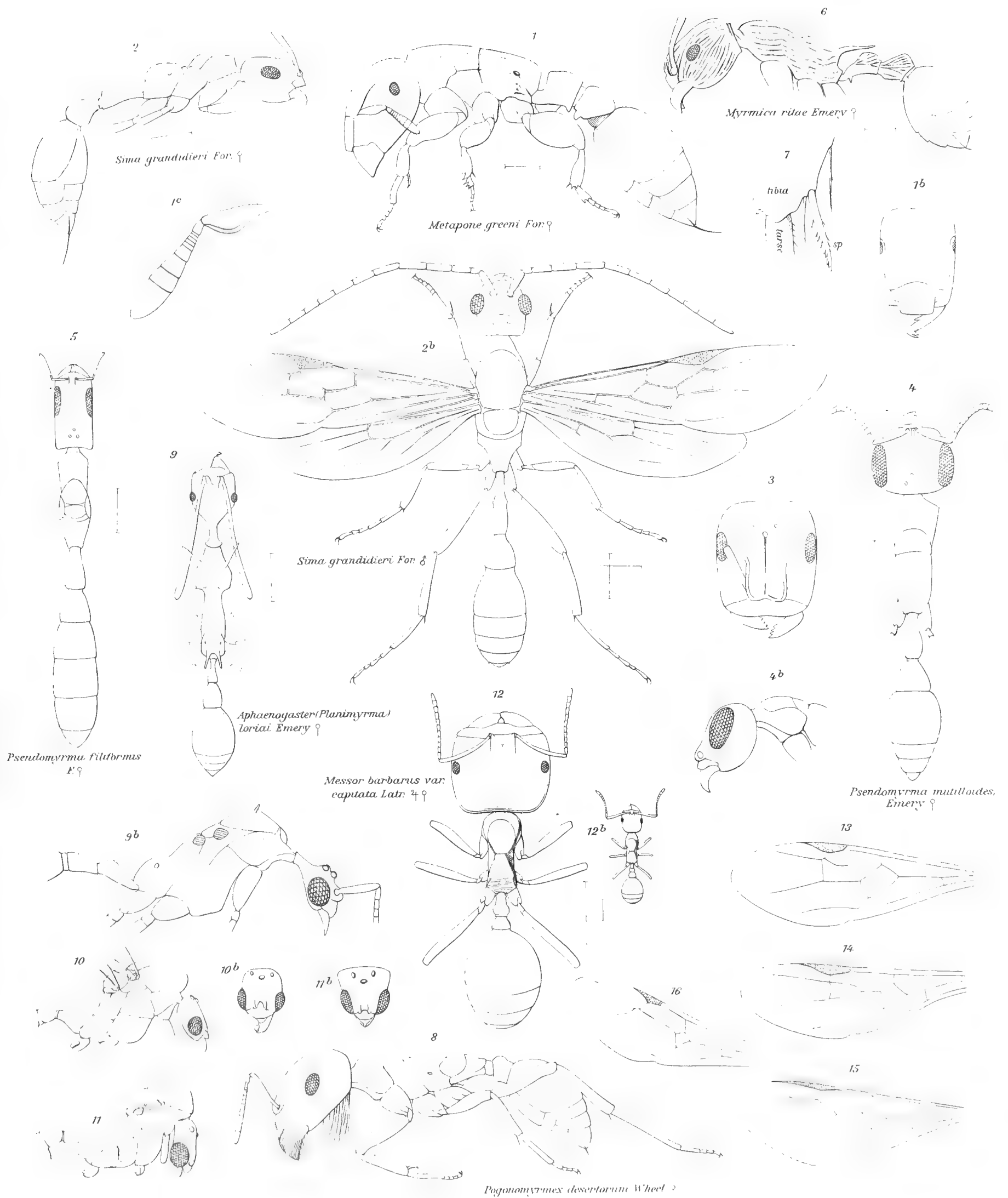
— 145, — 7, partant du bas, au lieu de : *harvarica*, lisez : *hararica*.

— 147, — 23, partant du haut, au lieu de : *kloojensis*, lisez : *kloofensis*.

— 148, — 7, partant du bas, au lieu de : *bulawaiensis*, lisez : *bulawayensis*.

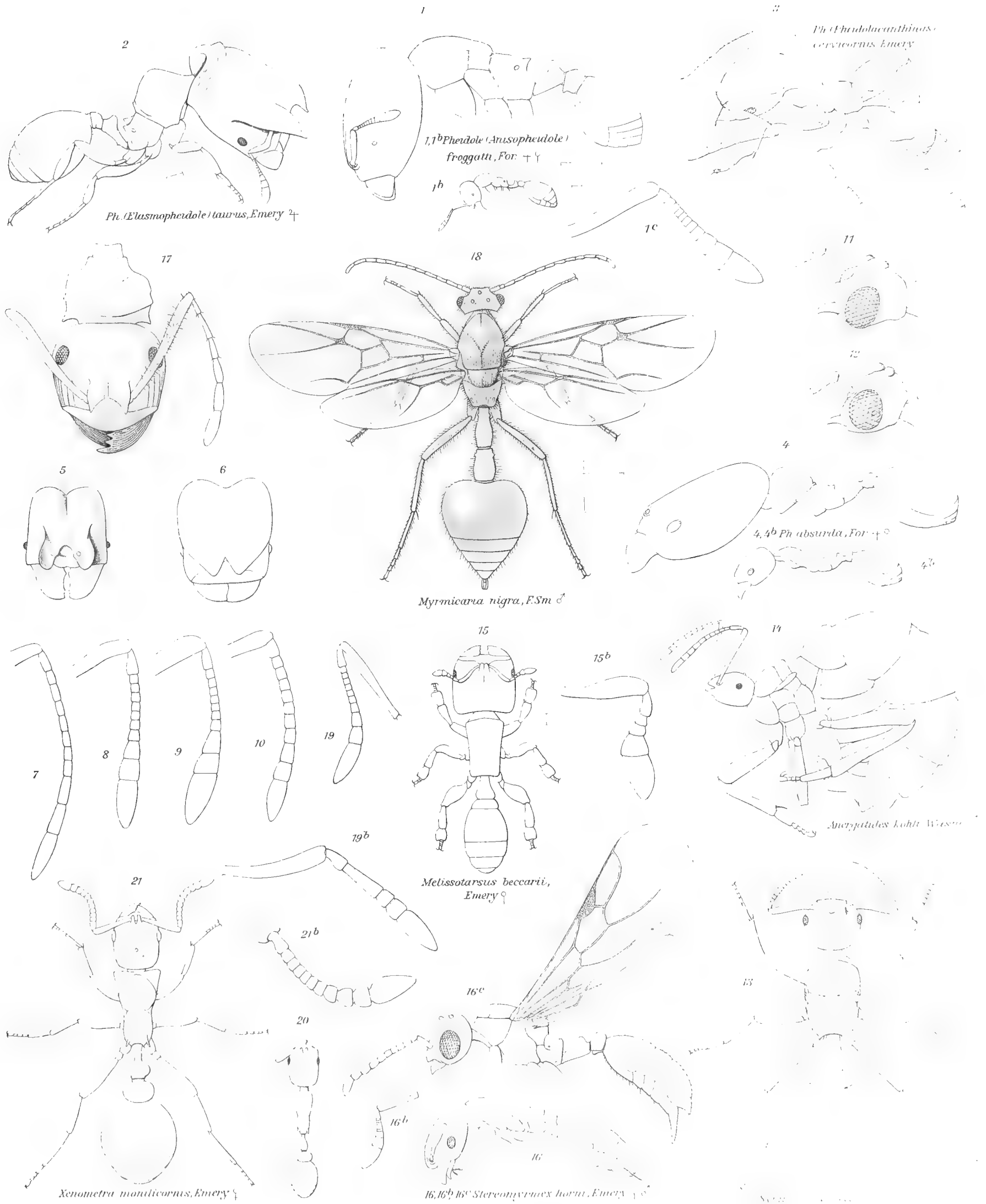
— 199, — 6, partant du bas, au lieu de : *boringucnensis*, lisez : *borinquensis*.

— 292, — 2, partant du haut, au lieu de : *mocquerisi*, lisez : *mocquerysi*.



FAM. FORMICIDÆ.

SUBFAM. MYRMICINÆ.



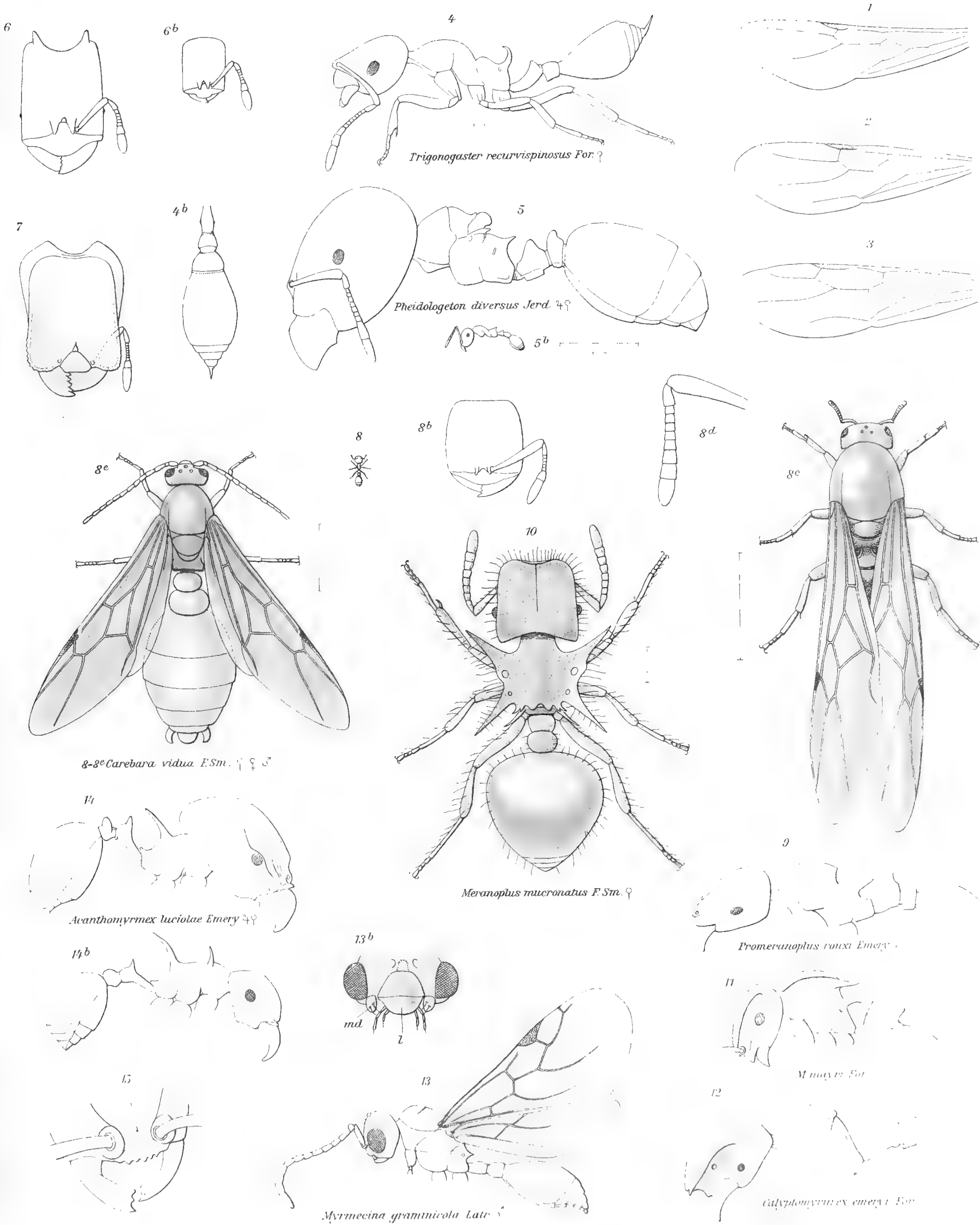
FAM. FORMICIDÆ.

SUBFAM. MYRMICINÆ.



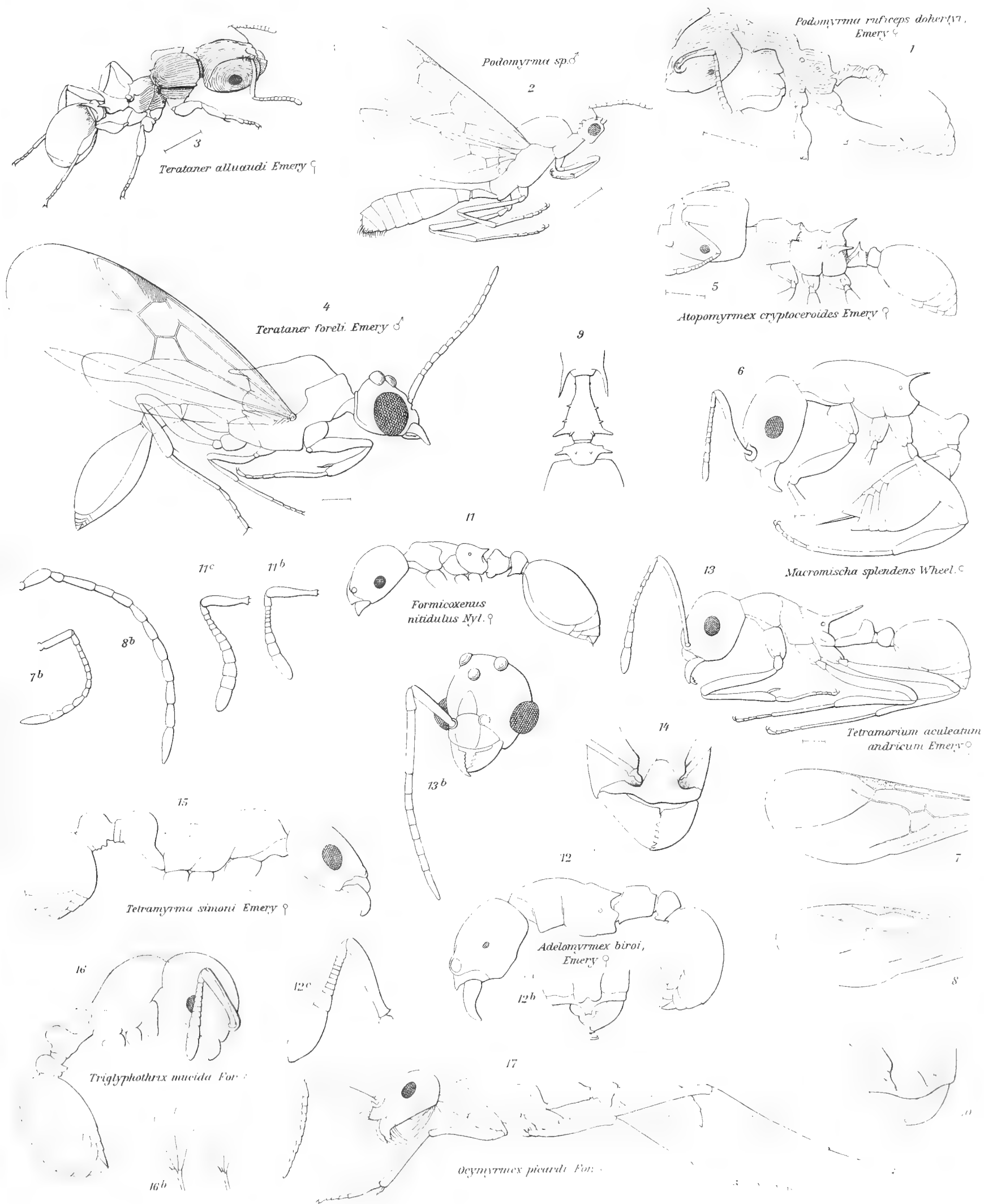
FAM. FORMICIDAE.

SUBFAM. MYRMICINAE.



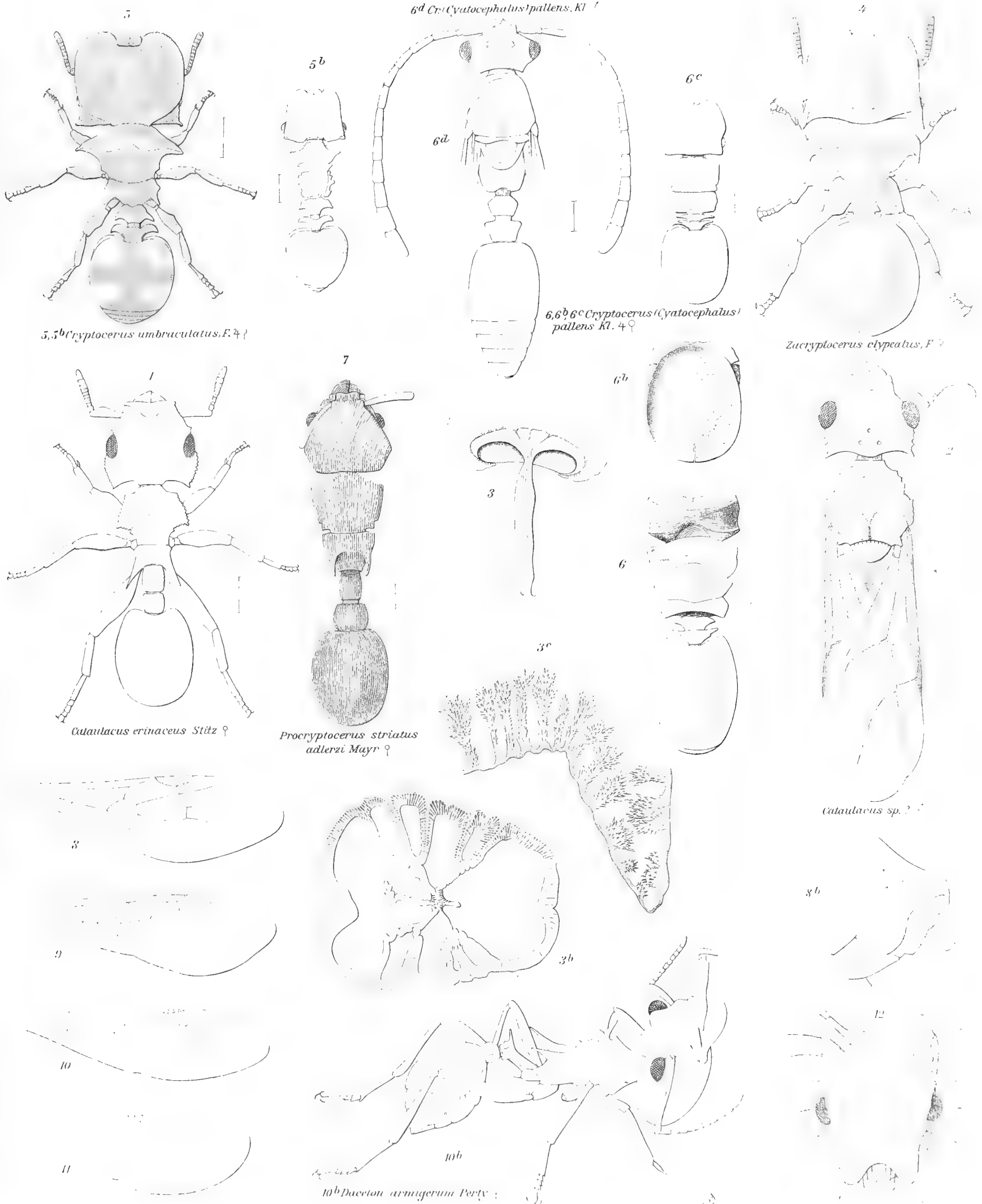
FAM. FORMICIDÆ.

SUBFAM. MYRMICINÆ.



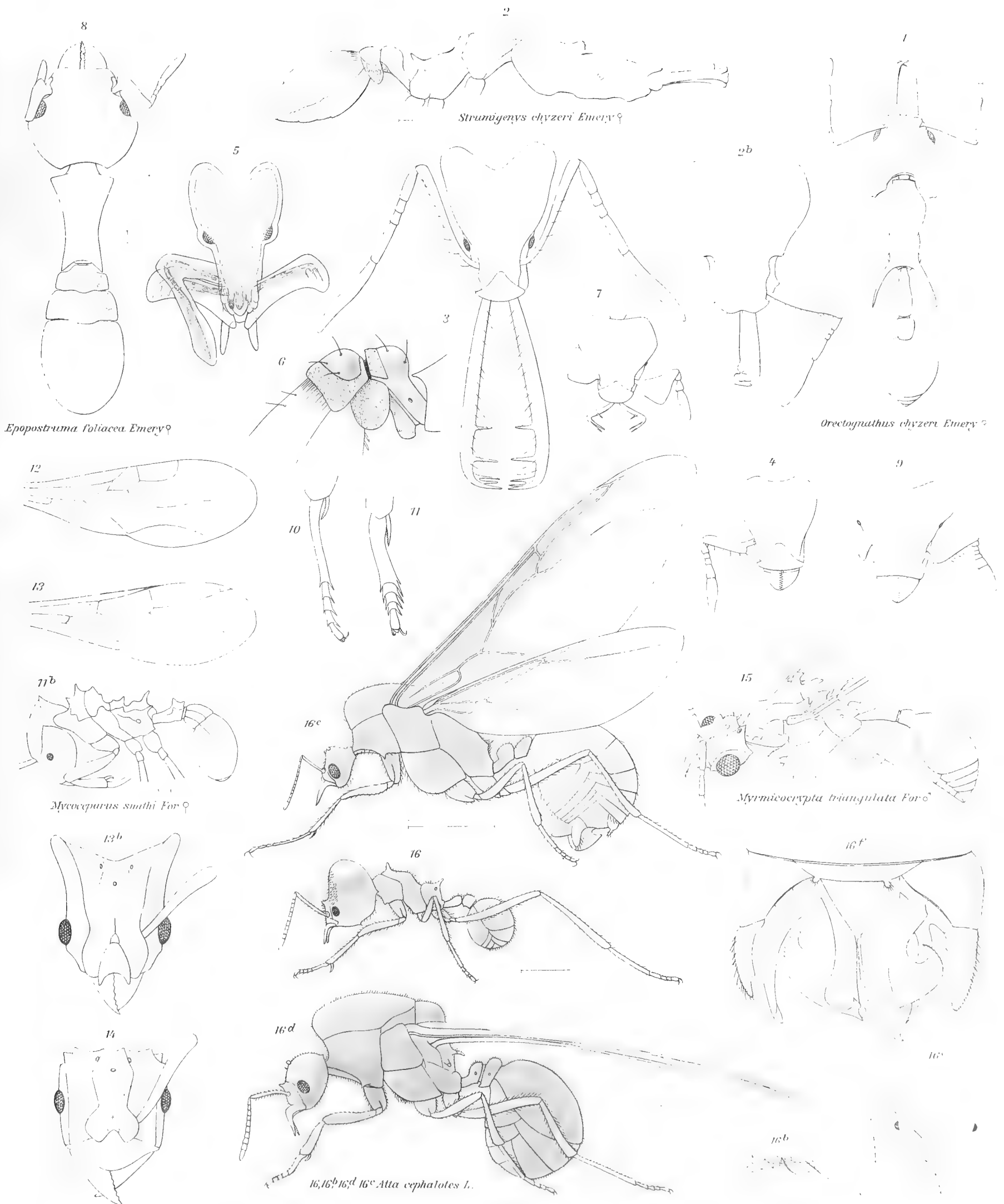
FAM. FORMICIDÆ.

SUBFAM. MYRMICINÆ.



FAM. FORMICIDÆ.

SUBFAM. MYRMICINÆ.



FAM. FORMICIDÆ.

SUBFAM. MYRMICINÆ.

DIPTERA
FAM. TABANIDÆ

DIPTERA

FAM. TABANIDÆ

par JACQUES SURCOUF

AVEC 4 PLANCHES COLORIÉES ET 1 PLANCHE NOIRE

EXPOSE



ET ouvrage comprend deux parties distinctes. La première partie est un résumé de la structure morphologique, du développement, de la biologie et de l'importance des Tabanides en Parasitologie; il comprend des recherches anatomiques inédites sur les ocelles et l'appareil génital des adultes, ainsi que sur la biologie des larves.

La deuxième partie présente une classification complète des Tabanides et la description de tous les genres connus; le catalogue des espèces et de nombreuses figures originales, exécutées par L. Guyon, Préparateur au Collège de France, d'après les exemplaires typiques que nous avons examinés, sont joints à notre ouvrage.

STRUCTURE GÉNÉRALE

Les Diptères du groupe des Tabanides présentent les caractères généraux des Arthropodes, c'est-à-dire que leur corps se compose de métamères dont chacun doit théoriquement porter deux paires d'appendices.

Les ailes inférieures sont transformées en organes spéciaux nommés balanciers ou haltères, munis d'appareils sensoriels servant à équilibrer le vol de l'Insecte en réglant l'admission de l'air dans les troncs trachéens qui débouchent dans les stigmates.

Le système nerveux central est normal, il est concentré dans la tête et se prolonge par une double chaîne nerveuse métamérique ventrale, à ganglions étroitement conjugués, parfois coalescents; cette chaîne nerveuse se divise en deux connectifs qui entourent l'œsophage et se réunissent ensuite au système condensé des ganglions céphaliques.

STRUCTURE DE LA TÊTE

La tête est une capsule hémisphérique ou allongée transversalement; bombée en avant, principalement chez les mâles, elle est concave en arrière. — **Pl. I, Fig. 1, 2, 3.**

La majeure partie de la surface de la tête est constituée par les yeux composés.

Les ommatidies ou cornéules sont généralement de deux grandeurs chez les mâles de la plupart des Tabanides; dans ce cas, les plus grosses ommatidies sont groupées à la partie médiane et supérieure de l'œil, elles rejoignent les autres ommatidies moins grosses par des passages graduels ou en restent séparées par une ligne, souvent très nette, délimitant deux zones de cornéules de taille et de coloration différentes.

Les ommatidies des femelles sont toujours sensiblement de mêmes dimensions pour une partie quelconque de l'œil.

Les yeux sont en général glabres, certains genres ont pourtant les yeux recouverts d'une pilosité qui peut être soit épaisse et dense, soit rare, réduite et même presque invisible. Ce caractère de villosité est d'une réelle constance pour une espèce déterminée et est utilisé pour la classification. Les poils sont implantés perpendiculairement à l'œil dans l'épaisseur du revêtement chitineux externe.

La coloration des yeux est parfois monochrome avec des reflets chatoyants, mais le plus fréquemment elle est constituée par des bandes ou des taches diversement colorées, souvent pourprées sur un fond bleu ou vert métallique à reflets changeants. Les yeux composés sont contigus chez les mâles, sauf dans les genres que nous considérons comme parasites et qui sont les suivants : *Scepsis*, *Pronopes*, *Adersia*, *Brodenia* et *Lesneus*.

Chez la femelle, les yeux sont séparés par une bande frontale plus ou moins large, à bords convergents, parallèles ou légèrement divergents vers le sommet. Cette bande frontale porte ou non des ocelles ou un tubercule ocellaire, la différence de ces deux dénominations correspond à deux structures différentes :

1^o Ocelles. Nous prenons comme type ceux de *Chrysops caecutiens* L., petit Tabanide répandu en Europe et en Sibérie; ces ocelles, au nombre de trois, sont groupés au vertex, deux sont postérieurs et le troisième, situé antérieurement, est parfois un peu plus grand que les deux autres. L'examen anatomique de l'un d'eux montre, sous une couche de chitine transparente et amincie, une série de cellules visuelles dont les prolongements se réunissent en un tractus nerveux; les deux ocelles postérieurs sont innervés chacun par une branche d'un tractus commun, l'ocelle antérieur possède un tractus nerveux indépendant de celui des deux ocelles postérieurs; les deux troncs se réunissent avant d'entrer dans les lobes optiques. Il y a lieu de remarquer que le cristallin et les cellules visuelles sont entourés d'une couche profonde de cellules; les tractus nerveux ne peuvent être considérés comme des nerfs véritables à cause de leur aspect histologique et de l'absence de toute gaine protectrice; ils présentent l'apparence de plexus nerveux, ne dépassent guère 1/10^{me} de millimètre de longueur et paraissent avoir la même structure que les lobes optiques auxquels ils aboutissent.

2^o Tubercule ocellaire. Chez les Taons à yeux velus et à tubercule ocellaire (*Therioplectes*) une coupe parallèle au plan horizontal laisse voir sous une chitine translucide et amincie au centre, une cavité limitée par une membrane tendue qui repose sur un ensemble de trois ganglions nerveux correspondant aux trois ocelles des *Chrysops*; les deux masses ganglionnaires postérieures se prolongent et forment un nerf véritable auquel se réunit le nerf issu de la masse ganglionnaire antérieure; le nerf total ainsi formé laisse nettement apercevoir les coupes circulaires de ses fibres, il s'enveloppe rapidement d'une gaine conjonctive qui se trouve logée dans une membrane chitineuse durant tout son trajet jusqu'au cerveau; le nerf parcourt un trajet de près de 2 m/m, il s'atténue dans sa portion médiane par

réduction du nombre et de la grosseur de ses fibres, puis rejoint les lobes optiques. La conclusion de cette disposition des tubercules ocellaires est que les Tabanides sont des Insectes en voie d'évolution et qu'il doit en être tenu compte dans la classification, comme nous le verrons ultérieurement.

La bande frontale porte en outre fréquemment des saillies chitineuses, pourvues ou dépourvues de vestiture pileuse, parfois luisantes et brillantes, nommées callosités.

La zone comprise entre la base de la bande frontale et les antennes constitue le triangle frontal; au-dessous des antennes, s'étend la face ou épistome qui se prolonge, parfois très saillante, en avant ou obliquement dirigée vers le bas; les pièces latérales sont dites joues ou gènes.

La face peut porter des callosités semblables à celles de la bande frontale (*Chrysops*) ou en être complètement dépourvue, comme chez les Taons.

Les antennes sont des organes externes pourvus de trachées et de nerfs; elles se composent de trois articles indépendants : les deux premiers sont simples, le troisième peut être très compliqué, porter un diverticule ou dent antennaire des auteurs, et se subdiviser en un certain nombre de segmentations secondaires, qui demeurent cependant fixes et soudées les unes aux autres. — **Pl. I, Fig. 6a.**

Les antennes sont des organes récepteurs des sons, des odeurs, et peut-être aussi d'émanations sexuelles qui peuvent être considérées comme des ondes, lumineuses ou non, de nature non encore définie.

L'innervation se produit par un gros nerf qui pénètre, sans s'y arrêter, dans le premier article antennaire, puis se ramifie dans le second et le troisième article qui présentent, suivant les genres considérés, soit des ganglions nerveux, soit des amas de cellules sensorielles différenciées réparties en plages extrêmement nombreuses, parfois cyathiformes.

STRUCTURE DE L'APPAREIL BUCCAL

Parmi les Brachycères orthorhaphes, les Tabanides présentent les mêmes différences dans le mode d'alimentation habituel que les Culicides chez les Nématocères.

Les femelles se nourrissent essentiellement du sang des Vertébrés et les mâles sont floricoles; corrélativement, l'appareil buccal des femelles est disposé pour la piqure et la succion, en présentant le maximum de puissance et de complexité, tandis que l'appareil vulnérant des mâles manifeste une réduction dans le nombre et la puissance des pièces de la bouche.

Les pièces buccales des femelles des Tabanides se présentent sous l'aspect d'un fourreau saillant inerme, nommé trompe, proboscis ou pipette (Bigot), contenant les diverses pièces vulnérantes de l'Insecte. On distingue :

- 1° Le labre ou lèvre supérieure;
- 2° L'épipharynx soudé au labre à sa base;
- 3° L'hypopharynx ou langue;
- 4° Une paire de mandibules;
- 5° La première paire de maxilles;
- 6° Le labium ou lèvre inférieure.

1° et 2° Le labre-épipharynx se compose de deux pièces longitudinales fusionnées depuis la base et se recouvrant presque complètement; il est mobile.

Le labre proprement dit est constitué par une lame plate, épaissie à la base, amincie vers les bords et l'extrémité; un peu moindre que l'épipharynx, il n'atteint pas exactement l'extrémité distale de celui-ci.

L'épipharynx n'est pas pourvu de dents, mais son extrémité supérieure est recouverte de petits tubercules rapprochés. La surface interne de l'épipharynx est fortement concave et constitue la paroi dorsale du canal alimentaire.

3° L'hypopharynx ou langue. Cette pièce ressemble au labre dans son contour général, mais elle est plus étroite et plus mince.

L'hypopharynx est situé sur le plancher buccal, il se prolonge en une pointe fine et flexible qui n'atteint pas l'extrémité du labre.

Cette pièce est percée d'un canal salivaire qui se continue par la région inférieure de la cavité buccale; à l'endroit où le canal salivaire débouche dans cette cavité, il présente sur la face ventrale une poche chitineuse interposée entre le conduit salivaire de la tête et celui de l'hypopharynx.

4° Mandibules. Les mandibules sont de larges lames de chitine, plates, à bord interne un peu concave, tranchant, armées d'une série continue de fines denticulations; le bord externe est épaissi. La base de la mandibule porte deux saillies placées l'une à l'extérieur et la seconde au côté interne.

Les muscles qui s'insèrent sur ces saillies proviennent de la cavité céphalique; ceux qui font action sur la saillie interne sont les plus puissants, ils agissent en adducteurs et amènent les deux mandibules l'une vers l'autre dans le plan horizontal. Les muscles qui actionnent la saillie externe se partagent en deux faisceaux :

1° Un faisceau extenseur oblique;

2° Un faisceau extenseur droit.

L'action combinée de ces deux muscles ouvre les mandibules et les écarte vers l'extérieur.

Les mandibules manquent chez les mâles.

5° Maxilles. Les premières maxilles sont modifiées dans le sens d'une armature coupante et sont constituées par une large lame de chitine, armée de dents, qui correspond anatomiquement à la galea.

Cette maxille se continue en arrière par une partie chitineuse et se rattache à la partie postérieure de la tête par une courte pièce (cardo).

La lacinie n'est représentée que par une faible saillie située à la base du côté interne de la lame coupante.

Les maxilles portent un palpe de deux à trois articles charnus; ce palpe, généralement abaissé, est arqué et pointu chez les femelles.

Les palpes des mâles, étendus horizontalement, présentent une partie ovoïde, plus ou moins renflée et parfois brusquement terminée soit par une courte saillie, soit par une véritable fossette. Les palpes s'écartent de la trompe pendant la succion.

Les maxilles sont mues par deux muscles antagonistes, dont l'un écarte la maxille tandis que l'autre la ramène vers l'intérieur. Les fibres protractrices proviennent de la région antérieure de la cavité céphalique, les fibres rétractrices, qui sont les plus puissantes, émergent de la région du foramen occipital.

La deuxième paire de maxilles fait défaut.

6° Labium. Le labium, à l'inverse des autres pièces buccales, est un organe mou contenant à la base une plaque de chitine, le mentum, prolongé par une gouttière dans laquelle reposent les pièces vulnérantes.

A l'extrémité, le labium se divise en deux labelles, lobes symétriques de forme ovale.

La face interne des labelles est constituée par une membrane richement vascularisée, appelée membrane pseudotrachéale qui se retrouve chez les Diptères du type lécheur, tels que les Muscides; cette membrane sert à absorber les liquides; lorsqu'un Taon boit de l'eau ou suce la sève sortant de la blessure d'un arbre ou le jus d'un fruit, il appuie les labelles de sa trompe sur le liquide et l'aspire ainsi.

Dans certains cas, tels que celui du genre *Subpangonia* Surcouf, les labelles acquièrent un développement plus grand que le reste du labium et portent sur le pourtour de chacun d'eux une rangée de tubes aspirateurs, le reste de l'appareil buccal demeurant normal.

Le labium contient dans l'épaisseur de son tissu une glande labiale salivaire analogue à celle que l'on rencontre chez les Mouches; elle est située au point où le labium se sépare en deux labelles, la sécrétion salivaire est amenée par deux canalicules capillaires à la surface interne des labelles.

Les glandes salivaires principales sont constituées par deux longs tubes un peu élargis à leur cul-de-sac postérieur; chez les Taons, elles atteignent au moins deux fois la longueur du corps et sont situées à la partie antéro-inférieure du thorax, le long et en dessous du proventricule.

MÉCANISME DE LA PIQURE ET DE LA SUCCION

L'Insecte ayant choisi la partie de la peau à attaquer en la tâtant avec la trompe, les labelles se rétractent, les stylets se dévaginrent et entrent en action de la façon suivante : les mandibules exécutent un commencement de rotation en dedans sous l'action des muscles adducteurs et les lames coupantes pénètrent obliquement dans les tissus, puis elles sont ramenées à leur position de début par les muscles adducteurs; leur action est comparable à celle d'un secteur de scie circulaire animée d'un mouvement alternatif. Durant ce temps, les maxilles sont alternativement poussées en avant et ramenées en arrière par les deux masses musculaires correspondantes et qui agissent dans deux directions différentes; à chaque retrait les lames barbelées des maxilles tranchent les tissus.

Il se produit un vide dans la cavité buccale par la contraction du sphincter du pharynx; dès que le sang a rempli le vide, le sphincter se relâche, la cavité située en arrière du pharynx se remplit de ce sang qui est chassé par la pression du sphincter refermé dans l'œsophage et l'intestin; puis les mouvements se répètent. Le sang continue d'affluer en conservant sa fluidité grâce à la salive déversée dans la plaie et qui a pour objet de rendre le sang incoagulable.

Nous retrouvons chez de nombreux animaux, tels que la sangsue, cette propriété de la salive; si cela n'avait pas lieu, il se formerait un caillot de fibrine et l'écoulement de sang se tarirait.

Pour bien comprendre le mécanisme de l'aspiration du sang et des divers liquides aspirés par les Tabanides, il nous faut entrer dans le détail de la structure de l'appareil : la cavité buccale est située dans le sens de la trompe, verticalement et perpendiculairement à l'axe du corps et au pharynx qui est situé dans le plan de celui-ci.

Le canal qui réunit ces deux cavités est dans la région médiane; il est mû par trois paires de muscles qui le commandent et agissent en antagonisme avec un sphincter; ces muscles s'insèrent sur de petites plaques chitineuses contenues dans les parois du pharynx; l'alternance des contractions du sphincter et des muscles font ainsi cheminer vers l'intestin les liquides absorbés par l'animal.

TÊTE

La tête est réunie au thorax par un véritable cou, composé d'une membrane élastique riche en trachées et portant dans son épaisseur trois paires de lames chitineuses arrondies, connues sous le nom de sclérites jugulaires. — Pl. I, Fig. 1, 2, 3.

A l'intérieur de la tête existe une armature chitineuse (tentorium) sur laquelle les muscles s'insèrent. Cette enveloppe supporte et environne partiellement les ganglions céphaliques; le tout est entouré d'un tissu lâche de cellules adipeuses qu'il faut d'abord dégager pour voir les pièces sous-jacentes.

THORAX

Le thorax, théoriquement, se compose de trois parties représentant chacune un métamère, ce sont : le prothorax, le mésothorax, le métathorax.

Chacun de ces différents éléments est primitivement constitué par deux plaques dorsales, deux ventrales et deux latérales.

Les dorsales se fusionnent habituellement dans le sens longitudinal et constituent les tergites. Les pièces ventrales ou sternites se réunissent de même ; les pièces latérales conservent plus fréquemment leur indépendance et prennent les noms suivants : épimère pour celle qui est en contact avec le tergite et épisternite pour celle qui rejoint le sternite.

Cet arrangement schématique a été fort modifié par le développement inégal des diverses parties du thorax, c'est ainsi que le prothorax a presque complètement disparu et que le mésothorax constitue la plus grande portion de la surface thoracique.

Le prothorax a son tergite représenté par le pronotum, ses épimères et ses épisternes normalement figurés et son sternite subdivisé en trois paires de sclérites ventraux nommés d'avant en arrière, le présternum, sternum et sternellum.

Le mésothorax constitue la presque totalité du thorax, vu d'en dessus ; le tergite est divisé en scutum en avant et en scutellum en arrière. Le scutum lui-même est plus ou moins nettement séparé en préscutum et en scutum proprement dit par une suture transverse. L'épimère est représenté par le mésopleure, l'épisternite par le ptéropleur ; les deux sternites décrits sous le nom de sternopleures, présentent l'aspect de deux lames qui se rejoignent en dessous pour former une carène.

Le métathorax est très réduit et peu visible chez les Tabanides ; c'est un arceau chitineux étroit, dissimulé sous le scutellum ; les métasternites ou hypopleures subsistent.

Les trois paires de pattes qui constituent les appendices inférieurs des trois métamères du thorax s'insèrent de la façon suivante : la première paire entre les sclérites jugulaires et les sternites prothoraciques, la deuxième paire entre les sternites prothoraciques et mésothoraciques, la troisième partie entre les sternites mésothoraciques et métathoraciques.

Les diverses parties du thorax sont séparées par des sutures constituées par le repli vers l'intérieur de chacun des bords de ces pièces. Ces sutures portent différents noms :

1° La suture transverse qui sépare le mésothorax et n'est parfois visible que sur les bords.

2° La suture scutellaire sépare le scutum du scutellum.

3° La suture dorsopleurale ou notopleurale va du callus huméral à la racine de l'aile et sépare le mésonotum des flancs ou pleures.

4° La suture mésopleurale sépare le mésopleure du ptéropleur, elle est perpendiculaire aux sutures sternopleurale et dorsopleurale.

Si nous examinons le thorax par dessus, nous observons en outre un callus huméral à chacun des deux angles antéro-supérieurs du thorax ; à chaque extrémité de la suture transverse qui sépare le mésonotum en deux parties, il y a une dépression présuturale et un callus notopleural.

En arrière de la suture transverse et en avant de la racine de l'aile, se voit le callus préalaire ; entre la racine de l'aile et le scutellum est le callus postalaire ; enfin le callus supraalaire est situé entre les deux précédents.

Le scutellum est relié au mésonotum par une partie appelée : pont scutellaire.

Le thorax présente deux larges ouvertures stigmatiques de chaque côté, ce sont : le stigmate prothoracique, situé entre le prothorax et le mésopleure et le stigmate métathoracique ouvert dans le métapleur.

AILES

Le thorax porte deux paires d'ailes chez la plupart des Insectes, elles sont plus ou moins chitineuses, mais les Diptères ne possèdent que la paire mésothoracique, la paire postérieure ou méta-thoracique est remplacée par une autre formation : les balanciers, nouvelle disposition faisant suite aux tubes trachéens habituels qui chez les autres Insectes évoluent normalement en ailes.

L'aile est simple, formée de deux feuilletts accolés entre lesquels circulent un nombre variable de tubes trachéens qui s'imprègnent de chitine, acquièrent ainsi de la résistance, perdent parfois d'une manière complète l'usage de leur première destination, et par leurs anastomoses et leur direction, constituent l'armature de l'aile.

On y distingue : 1° le bord extérieur, externe ou costal, toujours suivi d'une nervure robuste ; 2° l'apex ou extrémité ; 3° le bord inférieur qui se subdivise en lobe anal, alula, antisquame et squame ou cuilleron ; ce dernier est épaissi, arrondi, rebordé, frangé de poils fins et presque complètement séparé de l'aile. Au repos, le cuilleron est partiellement caché par l'antisquame.

NERVATION DE L'AILE

D'après Comstock et Needham, la nervation de l'archétype des Insectes était dérivée de deux troncs trachéens, l'un antérieur, l'autre postérieur dont les quatre ramifications s'étendaient à peu près parallèlement sur le disque de l'aile et atteignaient le bord de celle-ci.

Partant de ce point de vue, les quatre rameaux provenant du tronc trachéen supérieur étaient nommés costa, subcosta, radius et media.

La costa ne se divise pas et forme le bord externe.

La subcosta ou sous-costale se bifurque près de son extrémité.

Le radius se sépare après son premier tiers en deux troncs, le premier se prolonge jusqu'au bord de l'aile, le second se bifurquant deux fois forme quatre nervures.

La media ou nervure médiane forme quatre nervures.

Le tronc trachéen postérieur donne quatre branches : la cubitale qui se bifurque et les première, seconde et troisième nervures anales qui restent simples.

La difficulté du système de Comstock et Needham consiste dans l'application de sa méthode théorique à l'observation directe ; car au cours du développement il s'est produit d'une part des anastomoses entre les différentes branches et d'autre part des réunions ou des réductions de nervures qui rendent l'interprétation particulièrement difficile quand on veut homologuer l'origine réelle d'une nervure ou d'une cellule ; c'est ce qui explique les différences qu'on rencontre d'un côté à l'autre d'un même Insecte, spécialement chez les Bombylides.

La nomenclature de Comstock et Needham se fait suivant un type constant, les nervures se distinguent par la lettre initiale du tronc primitif dont elles sont issues, cette initiale est accompagnée de son numéro d'ordre à partir du bord antérieur. Les cellules sont désignées par la première lettre du nom de la nervure formant leur bord antérieur ; cette lettre est précédée par le nombre cardinal qui correspond à l'emplacement de la cellule ; ainsi 2R signifie deuxième cellule radiale et R² indique la deuxième nervure radiale.

Les éléments longitudinaux de cette armature sont reliés par des nervures transverses :

La transverse humérale réunit la costale et la sous-costale près de la base de l'aile ;

La nervure axillaire relie les nervures du rameau supérieur entre elles près de leur origine.

La nervure radiale médiane relie la cinquième branche du radius avec la première division de la nervure médiane ;

La nervure médiane transverse rattache entre eux les éléments de la nervure médiane ou medius.

La nervure médiane cubitale unit ces deux groupes d'origine différente.

Nous avons préféré dans nos ouvrages précédents reprendre, en modifiant quelques termes, l'ancienne nomenclature plus facile de Schiner.

L'aile typique est considérée par Schiner comme parcourue par sept nervures longitudinales et entourée plus ou moins complètement par la nervure costale.

CORRESPONDANCE DE DIVERSES NOMENCLATURES

Schiner	Macquart
—	—
Nervure costale	Nervure costale
1 ^{re} nervure	Nervure médiastine
2 ^{me} nervure	Nervure marginale
3 ^{me} nervure	Nervure sous-marginale
4 ^{me} nervure	Nervure externo-médiaire
5 ^{me} nervure	Nervure interno-médiaire
6 ^{me} nervure	Nervure anale
7 ^{me} nervure	Nervure axillaire

Ces sept nervures longitudinales peuvent se ramifier vers l'apex de l'aile et se réunir entre elles par des nervures transverses normales qui sont :

- 1^o la nervure transverse basilaire, entre la première nervure et la nervure costale;
- 2^o la nervure transverse médiane (première nervure transverse de Macquart) entre la troisième et quatrième nervure;
- 3^o la nervure transverse postérieure (deuxième nervure transverse de Macquart) entre la quatrième et la cinquième nervure.

Pour fixer les idées, nous appliquerons cette nomenclature à l'étude de l'aile typique d'un Tabanide.

AILE DE TABANUS

Nervure costale complète entourant l'aile entière. — Pl. I, Fig. 4, 5.

- 1^{re} nervure : 1, ramifiée en une branche supérieure, 1^a et une branche inférieure, 1^b.
 2^{me} nervure : 2, issue de la nervure 1, simple.
 3^{me} nervure : 3, issue de la nervure 2, se ramifie en branche supérieure, 3^a et branche inférieure, 3^b.
 4^{me} nervure : 4, issue de la base de l'aile, ramifiée en deux branches 4¹ et 4² symétriquement placées et enfermant la cellule discoïdale, celle-ci est fermée vers l'apex par deux transverses issues de 4¹ et 4². Il part des angles inférieurs de cette cellule trois ramifications de la nervure 4 qui sont 4^a, 4^b, 4^c, elles rejoignent le bord de l'aile.
 5^{me} nervure : 5, issue de la base de l'aile, ramifiée en deux branches, 5^a et 5^b.
 6^{me} nervure : 6, issue de la base de l'aile, simple.
 7^{me} nervure : 7, issue de la base de l'aile, toujours simple, souvent rudimentaire, n'atteignant pas le bord de l'aile dans le genre Tabanus.

La nervure transverse basilaire réunit la nervure costale et la première nervure.

La nervure transverse médiane réunit la 3^{me} et la 4^{me} nervure.

La nervure transverse postérieure réunit la 4^{me} et la 5^{me} nervure.

NOMENCLATURE DE REDTENBACHER

Cet auteur comprenait différemment la nervation des ailes des Diptères.

Il divisait le disque de l'aile en cinq champs convexes et cinq champs concaves portant les numéros et noms suivants :

Champs convexes				Correspondance avec la nomenclature Surcouf
Nos	CHAMPS	NERVURES		
I	Champ costal	Nervure costale	Nervure I	Nervure costale
III	Champ radial	Nervure sous-costale	III	1 ^b
V	Champ médian	Nervure cubitale	III ⁴ et III ⁵	3 ^a et 3 ^b
VII	Champ cubital	Nervure posticale	VII ¹ et VII ²	5 ^a et 5 ^b
IX	Champ anal	Nervure axillaire	IX	7
Champs concaves				
II	Nervure médiastine	II	1 ^a
IV	Nervure radiale	III ² et III ³	2
VI	Nervure discoïdale	IV et VI	4
VIII	Nervure anale	VIII	6
X	Champ compris entre la nervure 7 et le bord de l'aile ne contenant pas de nervures.			

Nous remarquerons que pour ses champs concaves Redtenbacher n'attribue pas de noms, il les désigne uniquement par les numéros II, IV, VI, VIII, X.

En outre, il ne fait guère correspondre les noms de ses nervures et de ses champs et c'est ainsi qu'il place, par exemple, la nervure cubitale dans le champ médian, alors que le champ cubital contient la nervure posticale : toutes choses qui ne facilitent pas l'emploi de la nomenclature.

Ces réserves faites, la nomenclature de Redtenbacher n'en présente pas moins un grand intérêt, car elle est basée sur le développement de l'aile.

En effet Redtenbacher avait étudié la nervation des Diptères, non d'après les adultes, mais d'après l'aile des nymphes.

Il avait découvert que, durant la nymphose, les nervures étaient des trachées et qu'en immergeant l'aile on voyait apparaître sous forme de minces cordons argentés, les nervures qui étaient restées pleines d'air. Ces nervures, en même temps qu'elles possèdent une constitution différente, ont aussi une disposition, une façon de se ramifier et de se réunir entre elles, qui leur est toute spéciale. C'est en partant de ces dispositions, analogues chez toutes les nymphes, même appartenant à des familles différentes, et qui se modifient à mesure que l'Insecte évolue et se rapproche de l'état adulte, pour donner les divers types de nervation que nous connaissons, que Redtenbacher a proposé sa nomenclature. De cette façon, se trouve expliqué ce système qui donne le même numéro III, à des nervures aussi différentes comme direction, comme force et comme modification dans les ramifications, chez les divers types de Diptères adultes, que celles que nous nommons 1^b, 2, 3^a et 3^b.

Cette théorie ontogénétique permet seule de comprendre pourquoi Redtenbacher sépare les différentes branches de la nervure connue sous le nom de quatrième nervure, c'est qu'en effet ces

branches en apparence émanant d'une même origine, proviennent de souches particulières qui existaient chez la nymphe et qui, en évoluant, ont disparu chez l'adulte ou se sont fusionnées avec d'autres troncs.

Cette théorie intéressante au point de vue de l'étude du développement des différents Diptères, présente une forme peu aisée pour la classification des adultes. Il ne s'agit plus alors que de donner un système de nomenclature commode, facile à retenir et à appliquer aux divers types d'ailes.

Il ne nous paraît pas alors que la classification des nervures donnée par Redtenbacher soit supérieure à celle que nous proposons.

Elle est cependant seule utilisée avec quelques modifications, chez la plupart des auteurs anglais et américains, et spécialement dans l'ouvrage de MM. Comstock et Needham. Les seuls changements que ces auteurs apportent à la classification de Redtenbacher sont les suivants :

1^o Ils donnent les deux noms de nervures radiales et de nervures cubitales, au lieu du seul nom de nervures radiales, à l'ensemble auquel Redtenbacher appliquait le numéro III.

2^o Ils réunissent en un seul faisceau médian toute la ramification de notre quatrième nervure, qui chez Redtenbacher portait les numéros IV, V et VI.

En appliquant à une aile de Taon le système préconisé par MM. Comstock et Needham et notre propre système, nous obtenons la correspondance suivante :

Comstock et Needham.	Nomenclature proposée.
C nervure costale.	C nervure costale.
SC nervure sous costale.	1 ^a branche supérieure de la 1 ^{re} nervure.
R ¹ 1 ^{re} branche de la nervure radiale.	1 ^b branche inférieure de la 1 ^{re} nervure.
R ²⁺³ 2 ^{me} et 3 ^{me} branche de la nervure radiale.	2 deuxième nervure.
R ⁴ 4 ^{me} branche de la nervure radiale.	3 ^a branche supérieure de la 3 ^{me} nervure.
R ⁵ 5 ^{me} branche de la nervure radiale.	3 ^b branche inférieure de la 3 ^{me} nervure.
M ¹ 1 ^{re} branche de la nervure médiane.	4 ^a } ramifications de la 4 ^{me} nervure.
M ² 2 ^{me} branche de la nervure médiane.	4 ^b }
M ³ 3 ^{me} branche de la nervure médiane.	4 ^c }
Cu ¹ 1 ^{re} branche de la nervure cubitale.	5 ^a branche supérieure de la 5 ^{me} nervure.
Cu ² 2 ^{me} branche de la nervure cubitale.	5 ^b branche inférieure de la 5 ^{me} nervure.
An nervure anale.	6 sixième nervure.
Ax nervure axillaire.	7 septième nervure.

Brauer emploie une autre nomenclature que nous opposons ci dessous à celle que nous avons adoptée.

Brauer.	Nomenclature proposée.
A nervure costale.	Nervure costale.
B nervure médiastine.	1 ^a branche supérieure de la 1 ^{re} nervure.
C nervure sous-costale.	1 ^b branche inférieure de la 1 ^{re} nervure.
D nervure radiale.	2 deuxième nervure.
E ¹ et E ² , nervure cubitale bifurquée.	3 ^a et 3 ^b troisième nervure.
F ¹ , F ² , F ³ , nervure discoïdale tri-ramifiée.	4 ^a , 4 ^b et 4 ^c quatrième nervure.
C ¹ et C ² , nervure posticale double.	5 ^a et 5 ^b cinquième nervure.
H nervure anale simple.	6 sixième nervure.
I nervure axillaire simple.	7 septième nervure.

Une autre nomenclature fut proposée par Williston, elle présente l'inconvénient de paraître ressembler beaucoup au système de Schiner, tout en différant dans les noms attribués aux nervures qui entourent la cellule discoïdale.

Il admet que la cinquième nervure est doublement bifide et qu'elle entoure les quatrième et cinquième cellules marginales postérieures. La nervure transverse qui réunit les bases de 4^b et 4^c et forme la base de la troisième cellule marginale postérieure, est pour Williston la nervure transverse postérieure. Par suite, la nervure transverse qui réunit 4^a et 4^b et la nervure 4^b également deviennent la nervure intercalaire antérieure et la nervure 5^a la nervure intercalaire postérieure.

Williston admet en outre deux nervures transverses basales :

1° La nervure transverse basale antérieure ou nervure transverse discoïdale qui comprend notre 4^1 et sépare la cellule discoïdale de la cellule basilaire supérieure ;

2° La nervure transverse basale postérieure qui est notre branche inférieure de la cinquième nervure longitudinale, 5^b .

Notre nervure transverse postérieure devient dans la nomenclature de Williston la partie basale de la cinquième nervure réunie à la partie basale de la quatrième nervure : 4, par la nervure transverse discoïdale qui est notre nervure 4^2 .

Cette dernière classification de la nervation diffère trop des autres pour pouvoir être employée. Il faut en effet remarquer qu'il est relativement aisé d'établir la correspondance entre les nomenclatures de Redtenbacher, Comstock et Needham, Schiner, Brauer et nous pensons qu'un lecteur, même habitué à une autre classification, pourra désormais nous suivre sans difficulté.

PATTES

Les appendices inférieurs du thorax sont les six pattes; nous avons étudié plus haut leur point d'insertion; les pattes sont composées de cinq articles :

- 1° La coxa qui s'articule au thorax;
- 2° Le trochanter;
- 3° Le fémur;
- 4° Le tibia;
- 5° Les cinq tarse.

De ces derniers, le premier est le plus allongé, il porte fréquemment le nom impropre de métatarse et serait plus judicieusement considéré comme un protarse.

Le dernier article des tarse est armé de deux ongles simples supportés par deux coussinets qui sont les pulvilli; entre eux se voit une pièce impaire, l'empodium.

Les tibias sont armés ou non d'éperons et peuvent être ornés de soies et de franges de poils parfois très longues.

ABDOMEN

L'abdomen se compose de sept segments apparents, décroissant de largeur d'avant en arrière. Dans le plus grand nombre des cas, l'extrémité de l'abdomen est comprimée ou arrondie, elle est très rarement déprimée.

Le segment apical porte d'assez fortes soies et laisse apercevoir les deux lamelles externes qui protègent l'armature génitale.

Les pièces dorsales et ventrales de l'abdomen sont réunies par une membrane pleurale où aboutissent les stigmates.

L'étude de l'appareil génital des Tabanides nous a présenté de nombreuses difficultés, car les auteurs les plus récents eux-mêmes avaient délaissé cette question. Grâce à de très nombreuses dissections d'*Insectes frais fixés* dans le liquide de Carnoy, nous avons pu réunir assez de matériaux et d'observations pour étudier l'anatomie de l'appareil génital.

APPAREIL GÉNITAL DES MALES

Il se compose essentiellement de deux testicules oblongs, prolongés par deux canaux déférents, s'ouvrant dans une vaste poche conique, le réceptacle séminal, dont la paroi musculaire agit dans l'expulsion des spermatozoïdes vers le pénis chitineux — Pl. I, Fig. 6 b, c, d, e, f, Fig. 7 a, b, Fig. 8 a, b, Fig. 9, Fig. 10, Fig. 11 a, b, Fig. 12 a, b, Fig. 13 a, b.

L'armature génitale comprend deux paires de lamelles et un pénis recouvert d'un capuchon.

Les pièces génitales, pour être utilement étudiées, doivent être préparées de la façon suivante : sectionner avec des ciseaux l'extrémité postérieure du cinquième segment abdominal, faire tomber la partie sectionnée dans de l'eau qu'on porte à ébullition une quinzaine de minutes dans une petite capsule de porcelaine sur un bec de Bunsen, puis opérer la dissection sur une lame de verre au moyen de deux aiguilles fines. Il est préférable de ne pas employer de potasse; la dissection sera déshydratée suivant la technique histologique habituelle, éclaircie par une goutte d'essence de girofle, puis montée au baume de Canada ou à la résine Damar, non acide.

1° La première paire de lamelles ou lamelles externes est dorsale et fait suite au septième segment abdominal qui n'est pas différencié. Chez beaucoup d'espèces du genre *Taon*, cette première paire de lamelles est invisible chez l'*Insecte* vivant; parfois cependant on l'aperçoit débordant l'extrémité de l'abdomen sous la forme de deux petites saillies plus ou moins arrondies reposant sur le septième sternite.

La première paire se compose de deux lamelles massives formée chacune de deux pièces dont la basilaire s'insère latéralement sur des prolongements du septième tergite.

La pièce apicale est réunie à la pièce basilaire par une membrane externe ventrale qui forme une série de plis obliques et assure la continuité des deux surfaces; cette pièce apicale est donc reliée à la partie inférieure de la pièce basilaire et se prolonge un peu en dessous de celle-ci.

La membrane de réunion des deux parties de la lamelle externe est parfois lisse, parfois hérissée de petites épines microscopiques disposées en plages ovoïdes (*Atylotus villosus* ♂ Macquart).

Cette membrane se dissout dans la potasse.

Les deux lamelles présentent elles-mêmes de petites épines disposées soit en carré soit en losange, et de nombreuses soies tactiles qui sont particulièrement fortes dans les espèces du genre *Tabanus*.

Chez celles-ci, la pièce apicale est massive, plus ou moins quadrangulaire, à angles arrondis; elle présente peu de modalités très sensibles.

Les lamelles externes de *Tabanus spodopterus* ♂ Meigen ont les angles arrondis, l'externe plus fortement que l'interne et la base est légèrement rétrécie.

Le *Tabanus bromius* L. d'Europe et l'*Atylotus villosus* Macquart de l'Afrique du Nord présentent la même configuration subtriangulaire. l'angle interne figure le sommet de ce triangle et la ligne qui le joint à l'angle externe est excavée en son milieu. Nous retrouvons cette forme chez *Udenocera brunnea* Ricardo, qui provient de l'Inde.

Chez *Tabanus ruficus* Palisot de Beauvois, grosse espèce de l'Afrique occidentale, la pièce apicale de la lamelle externe a ses deux côtés symétriques et figure un trapèze isocèle, la petite base est curviligne et libre, la grande base est située un peu avant l'insertion de la pièce basilaire. Cette jonction se fait par une membrane un peu rétrécie.

Dans les *Chrysozona*, et entre autres *C. pluvialis* Meigen, la lamelle externe est en forme de trapèze, mais la petite base qui représente le sommet est excavée en son milieu.

La pièce apicale de la lamelle est triangulaire et allongée dans le genre *Pangonia*, cette conformation est plus évidente chez *Pangonia maculata* Fabricius, d'Algérie, que chez *Pangonia micans* Meigen, de France.

Chez *Chrysops caecutiens* Linné, d'Europe, la pièce apicale est courte, quadratique et le côté apical libre est largement arrondi.

Dans le genre *Silvius* représenté par *Silvius vituli* Fabricius, la forme de la lamelle est nettement carrée avec les angles arrondis.

2° La seconde paire de lamelles est ventrale, elle n'est visible qu'après l'enlèvement du septième sternite, elle forme un anneau complet avec les ligaments qui retiennent le capuchon du pénis.

Chaque lamelle est composée de deux pièces, la première partie, basilaire, est généralement triangulaire, très allongée, et plus constante de forme que la pièce apicale qui présente des variations génériques plus accentuées que celles de la première paire de lamelles. La partie apicale est articulée et peut se déplacer largement par rapport à la pièce de base, elle est constituée par un prisme triangulaire creux terminé parfois par des crochets et des saillies. Ce prisme agit comme une pince pour fixer l'extrémité de l'abdomen de la femelle pendant la copulation.

Dans le genre *Tabanus*, et d'une façon générale chez tous les Tabanides qui présentent le facies court, ramassé et à tête courte et arrondie du Taon, la partie apicale de la seconde lamelle est d'une forme constante, elle se termine par une arête carrément coupée, excavée ou non, parfois à angles saillants, mais jamais atténuée en pointe.

Il n'y a pas de différences sensibles entre les *Atylotus*, les *Therioplectes* et les *Tabanus*, quoique chez *Atylotus villosus* Macquart et *Atylotus ater* Rossi, la partie apicale soit nettement quadrangulaire; sur chacune de ses deux faces, l'arête terminale est excavée au milieu et terminée par deux pointes triangulaires dirigées dans l'axe longitudinal de la pièce, la pointe interne débordant un peu la pointe externe; chez *Tabanus ditaeniat* Macquart, de l'Afrique, le bord externe présente deux saillies angulaires, l'angle externe est petit, l'angle interne est largement développé. Nous retrouvons ce même type chez *T. bromius* Linné, d'Europe, chez *T. ruficrus* Palisot de Beauvois, d'Afrique équatoriale occidentale, chez *T. fulvus* qui est la tête de ligne d'un groupe homogène répandu dans la plus grande partie du monde, chez *T. spodopterus* de France et d'Europe centrale, etc...

Les variations observées n'altèrent pas le caractère général du type, il y aurait lieu de rechercher si elles sont accidentelles, variables ou constantes, spécifiques en un mot.

Au type que nous venons de décrire se rattachent le genre *Chrysozona* répandu dans l'Europe, l'Asie et l'Afrique, le genre *Hexatoma* d'Europe, et deux genres pourvus d'ocelles et généralement considérés comme des Pangoninae : les genres *Orgyomyia* Grünberg, de Madagascar et *Thaumastocera* Grünberg, de l'Afrique équatoriale occidentale. Dans ces quatre genres, la partie apicale de la lamelle interne est coupée carrément; les saillies angulaires sont peu développées, sauf chez *Orgyomyia* qui établit nettement le passage aux Taons. Chez tous, la base de la partie apicale est plus rétrécie que chez les Taons proprement dits. Le genre *Udenocera* de l'Inde se rattache au même type.

Les genres *Bouvierella*, *Chrysops* et *Silvius* amènent aux formes des *Pangonia*. En effet, la partie apicale de la lamelle interne chez les *Bouvierella*, genre de Madagascar et des îles voisines, est fusiforme, allongée, très rétrécie à l'extrémité supérieure qui demeure un peu excavée; chez les *Chrysops*, genre répandu dans le monde entier, la pièce apicale est plus allongée encore et elle demeure à peine excavée à son extrémité; chez les *Silvius*, la partie apicale est plus trapue, plus ovoïde, mais n'est plus excavée.

Dans le genre *Pangonia sensu stricto*, dont le corps est plus dilaté que celui des Taons, la trompe dirigée parfois en avant et dépassant dans certaines espèces la longueur du corps, la lamelle interne est

bifide dans sa partie apicale et présente assez l'aspect d'une pince de homard ou celui des chelicères des Solifuges.

Le genre *Pelecorrhynchus*, presque toujours australien, sauf deux formes de Chili, présente aussi par sa lamelle interne une relation avec le genre *Pangonia*.

Le genre *Pelecorrhynchus* Macquart se différencie à priori de tous les autres Tabanides connus par sa nervure anale fortement sinuée, tandis qu'elle est rectiligne dans toutes les autres espèces.

Toute l'armature génitale de ce genre est remarquablement forte et trapue et peut fournir de bons caractères de différenciation générique. Nous prenons comme type de ce genre *P. Darwini* Ricardo, du Chili. Les lamelles externes ont la forme d'un trapèze dont tous les côtés présenteraient d'élégantes ondulations.

Les lamelles internes ont une partie basilaire plus robuste, munie sur le côté médian de deux apophyses épineuses dont l'inférieure sert de point d'attache à la paroi externe de la face dorsale du capuchon du pénis; la partie apicale présente une large dent ondulée qui correspond à l'angle externe de la même pièce, dans le genre *Tabanus*. L'angle interne est représenté par une courte et forte saillie tronquée à son extrémité; il existe en outre une saillie latérale également tronquée, presque aussi développée que la précédente et prenant naissance sur la face interne de la pièce.

Le capuchon du pénis se distingue à première vue de toutes les pièces correspondantes chez les Tabaninae et les Pangoninae par deux longues et fortes épines divergentes qui surmontent son apex.

Il constitue essentiellement un manchon composé de deux pièces : une ventrale et une dorsale; celle-ci est la plus développée, elle est constituée par une lame repliée sur elle-même dont le pli est tourné vers l'extrémité apicale libre de l'organe, les bords libres sont dirigés sur l'intérieur de l'abdomen. Cette pièce dorsale supporte à son extrémité apicale les deux longues épines divergentes que nous n'avons jamais rencontrées que chez ce genre *Pelecorrhynchus*. Entre ces deux épines, le milieu de la pièce est excavé d'un demi-cercle raccordé à la base des épines par un petit angle saillant, la lame externe de cette pièce dorsale se rattache, comme nous l'avons dit plus haut, à l'apophyse inférieure de la pièce basilaire des lamelles internes, dont le bord latéral, enroulé sur lui-même, est soudé au bord latéral de la pièce ventrale. Cette dernière est réduite à une lame membraneuse en forme de fer à cheval; à cause de sa faible chitinisisation, elle est soluble dans la lessive de potasse. La préparation anatomique de ces diverses parties de l'appareil génital doit, comme nous l'avons précédemment indiqué, s'opérer dans de l'eau pour éviter de voir disparaître tous les tissus de jonction.

Le pénis et ses guides se trouvent enchâssés entre les deux lames du capuchon; les guides sont de simples tiges chitineuses dont la base s'articule vers le renflement basilaire du pénis. Celui-ci est extrêmement simple, il a la forme d'un fuseau assez court qui surmonte le canal déférent; au point de jonction, il présente une couronne sur la saillie de laquelle les guides prennent point d'appui.

3° Le capuchon qui entoure le pénis se présente sous l'aspect d'un fourreau triangulaire et se compose de deux membranes tendues sur quatre tiges chitineuses, dont les deux dorsales sont les plus robustes; la membrane dorsale est chitinisée ainsi que les bords latéraux de la membrane ventrale.

4° Le pénis est en principe constitué par une pièce impaire médiane, accompagnée d'une paire de longues tiges chitineuses recourbées qui en constituent les guides et servent d'appareil propulseur; vers sa base, le pénis est retenu par des muscles rétracteurs insérés sur une seconde paire de tiges chitineuses droites.

Le pénis peut être considéré comme formé d'une partie basilaire qui renferme un canal séminal renflé en ampoule à son extrémité et d'une partie apicale qui s'emboîte sur la pièce basilaire par un anneau épaissi et incomplet.

Cette partie apicale se compose essentiellement de deux lames chitineuses, en forme de gouttière qui, par l'accollement de leurs bords dans le plan vertical, forment un conduit qui continue le canal séminal terminé au niveau du renflement.

Sur l'anneau épaissi et incomplet qui assure le raccord des deux parties du pénis et qui n'existe que ventralement et latéralement, viennent s'articuler par deux condyles plus ou moins compliqués, deux longues tiges minces et recourbées qui constituent ce que nous avons appelé plus haut les guides du pénis. Ces tiges s'appuient par leurs condyles à la fois ventralement et latéralement sur le renflement du pénis, se recourbent un peu en arrière d'abord, puis vers le haut et reviennent vers l'apex du pénis en se maintenant dans un plan plus dorsal que lui. Leur extrémité coïncide presque avec l'apex du capuchon.

Sur la face dorsale et vers la base du pénis, il existe deux autres tiges droites, plus courtes et plus robustes que les deux précédentes, elles sont reliées au pénis lui-même d'un côté et de l'autre côté aux baguettes dorsales du capuchon par de solides ligaments et des muscles.

L'ensemble de ces deux tiges et de leurs attaches constitue l'appareil rétracteur qui maintient le pénis et ses guides exactement à l'intérieur du capuchon.

Lorsque les muscles de ces tiges se relâchent, ils permettent à l'extrémité des guides de dépasser légèrement le capuchon; à ce moment les muscles relèvent les guides du pénis; pour que ce mouvement atteigne toute son ampleur, il faut que les guides sortent de plus en plus du capuchon, dans leur déplacement en avant, ils entraînent ainsi au dehors le pénis auquel ils sont attachés et qui dépasse alors le capuchon.

Le pénis et ses deux appareils antagonistes de propulsion et de rétraction présentent quelques variations que l'on peut retenir.

Chez les mâles du genre *Tabanus*, la partie apicale du pénis est droite, le renflement ventral, vu de profil, se relève en forme de vasque, la paroi dorsale de la partie basilaire est épaissie.

Les condyles sont simples, peu renflés et les guides se recourbent autour du renflement sans beaucoup le dépasser en arrière.

Le pénis des *Chrysozona* est plus grêle et les guides se recourbent davantage vers la base. Chez *Pangonia maculata* et *Pangonia micans*, le pénis est massif et très élargi dans sa partie apicale, la vasque formée par le renflement ventral est plus profonde, les condyles plus développés forment une expansion en forme de losange à bords creusés à la base des tiges recourbées.

Le pénis de *Chrysops caecutiens* Linné est court, le renflement se présente comme un bourrelet régulier, les condyles ne forment pas d'expansion à la base des tiges recourbées, les tiges droites de l'appareil rétracteur se montrent particulièrement fortes.

Chez *Silvius vituli*, le pénis est massif et ovoïde, sans renflement très développé, les condyles sont peu marqués, les tiges de l'appareil rétracteur sont très élargies et paraissent être moins fortement chitinisées.

Nous avons relaté plus haut la conformation particulière du pénis de *Pelecorrhynchus*.

Nous ne nous étendrons pas sur la forme et l'aspect des spermatozoïdes, qui ne peuvent être pratiquement utilisés pour la classification.

APPAREIL GÉNITAL DES FEMELLES

Il se compose de deux ovaires qui viennent aboutir par un oviducte commun dans une poche copulatrice où débouchent également deux glandes accessoires et trois spermathèques. — **Pl. I, Fig. 14, 15.**

L'orifice génital est situé ventralement et un peu en avant, par rapport à l'anus; chez les femelles de Tabanides, son armature externe est toujours très simple et comprend trois lamelles : une paire dorsale et une lamelle unique ventrale.

La paire dorsale se compose de deux lamelles entièrement distinctes; la partie basilaire de chacune d'elles est quadrangulaire et supporte une pièce apicale en forme de triangle arrondi, dont la

pointe est libre, mais dont la base est légèrement rétrécie; une membrane commune réunit du côté interne les bases de ces deux lamelles.

L'unique lamelle ventrale est généralement terminée par un trapèze aux angles arrondis, sa petite base libre est plus ou moins excavée en son milieu; ce trapèze se réunit par un isthme étroit à une pièce basilaire triangulaire.

Viennent ensuite deux pièces chitineuses en forme d'écailles, réunies entre elles latéralement par des membranes et qui constituent ainsi la poche copulatrice. Chaque écaille est formée par une pellicule chitineuse plissée longitudinalement que revêt intérieurement un épithélium composé de hautes cellules; l'épithélium de l'écaille ventrale supporte en outre un revêtement de cellules adipeuses. Des muscles viennent s'insérer sur les apophyses latérales de l'écaille dorsale. L'extrémité interne de cette écaille paraît assez constante de contour dans le genre *Tabanus*, elle est quadrangulaire à angles arrondis et assez fortement excavée en son milieu. Dans le genre *Lepidoselaga*, les angles se prolongent en deux longues dents triangulaires et effilées.

C'est sur l'écaille dorsale que viennent déboucher successivement les deux glandes accessoires et les trois spermathèques.

Les deux glandes accessoires débouchent symétriquement dans l'écaille dorsale, l'épithélium de la portion terminale de leur canal excréteur, se continuant avec celui de cette écaille. Elles sont constituées chacune par un long et large tube, très fortement plissé dans le sens longitudinal et aboutissant dans l'écaille dorsale par un canal excréteur rétréci, tapissé de deux assises de cellules aplaties. L'épithélium glandulaire est très élevé, son produit de sécrétion se déverse, au passage, sur les œufs pendant l'acte de la ponte et les rend susceptibles de rester fixés sur les objets que la mère choisit pour les supporter.

Les spermathèques offrent plus de variété dans leur forme et dans leur mode d'insertion sur l'écaille dorsale. Elles sont essentiellement constituées par trois longs tubes qui sont repliés en leur milieu de telle sorte que leur moitié apicale et leur moitié basilaire cheminent parallèlement entre elles sous forme de six tubes étroits. On peut y distinguer d'une façon générale une ampoule terminale un peu dilatée et fréquemment plus colorée que le reste de l'organe, une longue partie tubulaire et enfin une partie basilaire qui se raccorde à l'écaille dorsale de la poche copulatrice par l'intermédiaire d'un conduit commun constitué par une invagination de l'épithélium de l'écaille. Les parois sont partout constituées par une couche externe de cellules doublées intérieurement d'un revêtement chitineux de structure plus ou moins compliquée.

La partie basilaire se compose chez *Tabanus bovinus* Linné et *Tabanus obscurifumatus* Surcouf, que nous avons particulièrement examinés, d'un tube chitineux fortement coloré en brun, entouré d'une sorte de spirale à tours serrés, qui va en se rétrécissant et s'arrête sous une espèce de coupe de chitine, à concavité tournée vers l'intérieur du corps de l'Insecte. Un manchon cellulaire épais enveloppe le tout et s'étend transversalement jusqu'au bord de la coupe qui marque la fin de la partie basilaire; au-dessus se prolonge le tube chitineux avec le même diamètre qu'auparavant, mais il est plus faiblement coloré et dépourvu d'enveloppe en spirale; le manchon cellulaire qui l'entoure diminue alors rapidement d'épaisseur. Ce manchon cellulaire disparaît complètement si la lessive de potasse a été employée au cours de la préparation de l'appareil génital; il ne reste alors de la spermathèque que la paroi intérieure de chitine qui résiste à l'action du réactif.

Le tube chitineux axial augmente insensiblement de diamètre, après un trajet assez long et près de l'ampoule terminale il est devenu quatre fois plus gros. Chez *Tabanus annamiticus* Surcouf, la partie basilaire est plus courte et paraît d'autant plus robuste; on y retrouve le même tube de chitine coloré formant l'axe, la spirale à tours fins et serrés, un peu plus large à la base qu'à l'extrémité, puis le manchon cellulaire externe. La coupe chitineuse qui forme la fin de la partie basilaire n'est dessinée que

par l'anneau de chitine noirâtre qui marque son bord; la coupe elle-même est masquée par les deux manchons cellulaires inférieur et supérieur. La partie basilaire de la spermathèque est très longue chez *Subpangonia Gravoti* Surcouf; elle se revêt d'une spirale chitineuse à tours très fins et hérissés qui la font ressembler au stipe d'un palmier; la fin de cette spirale chitineuse marque seule la terminaison de la partie basilaire.

Chez *Lepidoselaga lepidota* Meigen, la disposition est la même, mais le manchon cellulaire est beaucoup moins épais et la coupe qui le sépare au niveau de la fin de la partie basilaire est beaucoup moins développée.

Au-dessus de l'aboutissement des spermathèques dans l'écaille dorsale, la bourse copulatrice se continue par l'oviducte commun aux deux ovaires; la paroi de cet oviducte est constituée par un épithélium reposant sur une basale anhiste et entourée de muscles sur tout son pourtour.

Les ovaires des femelles des Tabanides se présentent sous la forme de deux masses piriformes, composée chacune d'une soixantaine de tubes ovariens, tous surmontés d'un filament terminal et qui débouchent séparément dans le conduit commun de chaque ovaire; la fusion de ces deux conduits constitue l'oviducte impair et médian.

Les tubes ovariens des Tabanides appartiennent au type polytrophique, dans lequel les cellules vitellogènes accompagnent leurs ovules respectifs, qui se trouvent ainsi séparés les uns des autres en autant de follicules, généralement au nombre de quatre à cinq par tube ovarien (*T. bromius* L.). La paroi du follicule est constituée par un épithélium cubique à une seule couche cellulaire entouré par la basale anhiste qui forme le tube ovarien. Chaque follicule comprend un œuf, d'autant plus développé qu'il est plus bas dans le tube ovarien, et une cellule vitellogène qui s'atrophie au cours du développement, pour disparaître au moment de la maturité de l'œuf; le filament terminal qui surmonte chaque tube ovarien se compose de cellules indifférenciées dans lesquelles les futurs follicules ne peuvent encore être distingués.

ACCOUPLEMENT, PONTE ET VIE LARVAIRE DES TABANIDES

Les Taons s'accouplent dans des conditions généralement inconnues; cependant les docteurs Régimbart et Moisson, d'Evreux, en faisant à la fin de juillet 1905 l'ascension de l'Esel, le plus haut point du Pilate, virent un grand nombre d'accouplements de Taons se produire dans la demi-obscurité qui précède le lever du Soleil; plusieurs milliers de Taons s'accouplèrent ainsi à 2.000 mètres d'altitude, à cette heure si matinale et par une température de 5 à 6° C (1).

Nous avons vu deux accouplements de *Chrysops coecutiens* en juillet 1914 à Saint-Gobert (Aisne); ils eurent lieu vers le lever du Soleil, sur les feuilles des roseaux qui entouraient une dérivation du Vulpion, petit affluent de l'Aisne.

Les œufs de la plupart des Taons sont déposés en petites masses sur les plantes et plus fréquemment sur les plantes aquatiques ou près des eaux. Certaines espèces pondent dans la terre humide, le terreau, le bois décomposé et même dans le sable marin.

J. Mann, le premier, relata une ponte de Taon, en Carniole; Brauer mentionna la capture de nombreuses pontes sur les herbes aquatiques. En 1905, Lécaillon publia une note sur la ponte et la vie larvaire de *Tabanus quatuornotatus*. Il constata que les femelles de cette espèce pondaient sur les herbes d'un coteau boisé, non humide, de 35 à 45 centimètres du sol. Il importe de faire remarquer, dit-il, que la femelle en état de ponte devient indifférente à ce qui l'entoure, se laisse capturer sans y prendre attention et que ces pontes peuvent avoir lieu dans un endroit relativement sec.

(1) Cette observation avait été faite antérieurement, et dans les mêmes conditions, pour *Tabanus sudeticus*, vide Fr. Brauer : Denkschr. der Mathem. Naturw. p. 185 (1880).

Les œufs des Taons sont pondus en une masse presque conique, formée de couches horizontales successives.

Nous avons observé une ponte de *Tabanus autumnalis* à Lamballe (Côtes du Nord) en août 1907, les œufs constituaient une masse dense, adhérente à un jonc.

En 1903, Hine établit une description précise du développement de *Tabanus vivax*.

En 1905, E. Roubaud nous avait donné une jeune larve du Taon recueilli par lui-même dans la vase de l'étang de l'Ourcine, à Meudon. Cette larve fut élevée par nous durant huit mois consécutifs dans de l'eau et se nourrissait des matières organiques apportées par une touffe de mousse qui garnissait le long du cristalliseur dans lequel elle vivait. Le 13 mai 1907, la larve refoula la mousse de façon à se faire un abri, perdit sa mobilité, devint plus translucide que de coutume et se transforma le 16 mai en une nymphe qui périt malheureusement par suite d'un accident.

L'habitat des larves de Taons est variable. Hart démontre qu'elles peuvent se développer soit le plus souvent dans les milieux fluides tels que la boue, le sable humide ou les débris végétaux flottant sur l'eau et il reconnut que ces larves étaient carnassières et se nourrissaient principalement de mollusques et d'insectes à téguments mous.

Lécaillon qui avait observé la ponte de *Tabanus quatuornotatus* sur des tiges d'herbes desséchées, éleva ses larves dans la terre humide. Il remarqua qu'elles s'accommodaient d'un degré d'humidité très variable et pouvaient vivre, au moins un certain temps, aussi bien dans la terre sèche que dans l'eau; d'autre part, J. Mann découvrit en Carniole les œufs du même Taon dans des prairies humides. Kollar observa les premiers états de *Tabanus autumnalis* Linné et montra que la larve vit dans l'eau.

Le 4 mars 1913, Picard trouva une larve de Taon dans un tronc de peuplier au bord de la Mosson, près de Montpellier. Cette larve fut placée dans un bocal garni de débris de bois macéré provenant du tronc du peuplier dans lequel elle avait été recueillie, et y fut abandonnée sans autre nourriture. La nymphose ne fut pas observée et le 10 juin un *Tabanus cordiger* Meigen fit éclosion.

Picard remarqua que la larve, au moment de sa capture, vivait dans la souche encore sur pied du peuplier, dont le tronc avait été abattu, le bois de cette souche n'était pas encore pourri, mais avait perdu sa consistance et était fort humide.

Au Soudan anglais, l'étude du développement de *Tabanus par* Walker, a été suivie complètement à Khartoum.

En 1914, nous avons recueilli, à Chantilly, 76 larves de *Tabanus bisignatus* Jaennicke dans une mare; elles vivaient entre les feuilles de chêne qui tapissaient le fond de la mare et n'étaient recouvertes que de quelques centimètres d'eau. Placées le soir même dans mon laboratoire, dans de grands cristalliseurs à demi remplis d'eau, elles se sont partiellement échappées durant la nuit; il n'en restait que 48 le lendemain matin. Elles sont très difficiles à conserver, elles peuvent monter verticalement sur les parois sèches des cristalliseurs mesurant plus de 10 centimètres de hauteur. Il est indispensable de recouvrir les bords d'une fine toile métallique qui empêche leur évasion.

Les larves de *Tabanus bisignatus* Jaennicke sont extrêmement carnassières; elles mangent, en captivité, plusieurs larves de Chironomides par jour et semblent les préférer aux Copépodes, qui leur échappent plus aisément. On ne peut les conserver avec leurs congénères; il nous est arrivé en voyage de manquer des récipients et de réunir plusieurs larves dans de la mousse humide; le lendemain on pouvait constater qu'une partie d'entre elles avaient été mangées.

Les larves de Taon sont si avides de sang que dans une excursion toute récente en Forêt de Marly (18 juin 1920), nous avons vu une larve récoltée dans une mare couverte de *Lemna minor*, mordre immédiatement la main de P. Lesne, Assistant au laboratoire d'Entomologie du Muséum de Paris, qui l'examinait.

La larve se déplace rapidement sur la surface de l'eau en ramenant successivement de chaque côté, à angle droit, la partie postérieure du corps, puis elle se détend brusquement et la progression s'effectue dans une direction qui reste rectiligne.

La larve paraît plonger avec une certaine difficulté, elle n'y arrive qu'en laissant échapper une grosse bulle d'air par l'extrémité anale de ses tubes trachéens.

Des larves d'espèces voisines vivent dans les mares à sphaignes; pour les récolter on recueille des sphaignes qu'on lave brin à brin dans un cristalliseur sous un faible courant d'eau.

DESCRIPTION DE LA LARVE

Le corps de la larve se compose de douze segments, il est allongé, blanchâtre et présente une striation longitudinale de son tégument rétractile; cette striation est visible au plus faible grossissement. Les deux premiers segments et les deux derniers sont inégalement rétractiles.

La tête est pointue, rétractile, fusiforme et fortement armée; l'armature buccale comprend un fort labre médian vertical, deux mandibules en forme de croc et deux maxilles; ces dernières portent un palpe court de deux articles. Les mandibules et les maxilles se meuvent dans un plan vertical; on aperçoit par transparence un pharynx fortement chitiné. Antennes de deux articles; une petite tache ocellaire de chaque côté de la tête.

Les segments du corps depuis le troisième jusqu'au onzième inclus, sont munis de huit tubercules situés deux par deux sur le milieu du dos, sur les flancs et le milieu du ventre. Ces tubercules turgescents servent de moyen de progression à la larve, ils sont disposés au milieu des segments.

ORGANE DE GRABER

Les larves des Tabanides présentent à l'extrémité postérieure du corps, sur la face dorsale, un organe signalé pour la première fois par Graber et qu'il décrit ainsi dans « *Archiv für mikroskopische Anatomie* » Vol. 16 (1879): « Pour examiner l'organe à sec, il faut placer la larve sur la face ventrale et » la fixer de façon convenable. L'organe se trouve dans la ligne médiane de la face dorsale et plus » spécialement au delà de l'extrémité du vaisseau dorsal, immédiatement après la limite entre le 9^{me} et » le 10^{me} segment.

» Partant de dessus, on voit d'abord la cuticule du corps qui, grâce à des travées longitudinales, » jouit d'une spéciale élasticité. Un peu au-dessous, on distingue l'épithélium composé de cellules plates, » polyédriques, et contre celui-ci, un réseau de taches claires et de tubes trachéens ramifiés: c'est le » corps adipeux. Enfin au-dessous est l'organe, complètement séparé du tégument. C'est une longue » vésicule piriforme de $\frac{3}{10}$ de millimètre, dont la tête libre est tournée en avant, la pointe se prolon- » geant en un tube aminci. Cette vésicule est déjà visible à un faible grossissement; il est difficile de ne » pas la voir, à cause des corpuscules noirs qu'elle renferme.

» Nous distinguons dans l'organe la vésicule et son tube, puis les nerfs et les muscles qui » s'attachent à sa partie antérieure. L'ensemble donne l'impression d'une invagination borgne de » l'ectoderme. Malheureusement, nous n'avons pu trouver le point d'origine de cette invagination. En » tout cas, elle doit se rapporter au dernier segment abdominal et n'est, en aucune façon, en relation » avec l'appareil sexuel, ni avec le canal intestinal, qui débouche à l'avant-dernier anneau. Il reste avant » tout douteux de savoir si la vésicule, comme nous le soupçonnons, dépend ou non du tégument. »

Graber n'avait pas identifié la larve de Diptère qu'il avait examinée; Henneguy (1904) et Lécaillon (1905-06) retrouvèrent cet organe sur des larves de *Tabanus quatuornotatus*. Pour Henneguy, cet organe rentrerait peut-être dans la catégorie des organes chordotonaux; son avis en cela, se rapproche de celui de Graber pour qui l'organe serait probablement auditif, les corps chromatiques étant com-

parables à des otolithes. Lécaillon, au contraire, sans vouloir se prononcer avec certitude, pense qu'il s'agit plutôt d'un organe glandulaire, se basant pour cela sur l'expulsion des corpuscules noirs qu'il signale en 1906.

Les nombreuses dissections et les coupes que nous avons faites de cet organe nous conduisent à faire les observations suivantes :

L'organe est bien dorsal et non ventral, comme le figure Berlese. Il se trouve placé dans l'avant-dernier segment apical de la larve, entre le tégument et les deux gros troncs trachéens qui aboutissent aux fentes stigmatiques postérieures. Il s'agit bien de la face dorsale de la larve car le système nerveux, qui est ventral, comme chez tous les Arthropodes, est placé sur l'autre face que l'organe de Graber. En outre, la position naturelle, spontanée, de la larve, celle à laquelle elle revient immédiatement dès qu'on la laisse libre de ses mouvements, présente l'organe à la face supérieure du corps.

L'organe s'ouvre à l'extérieur par un orifice qui n'est pas toujours facile à discerner. Certaines larves sont plus favorables que d'autres à cette observation. Il faut pour cela placer la larve dans sa position naturelle, entre deux lames porte-objets et la mettre en extension forcée au moyen d'un petit appareil spécial. L'extension doit être telle que tous les segments soient allongés au maximum et qu'il n'existe plus aucun repli des téguments externes. On aperçoit alors nettement, à la partie antérieure du dernier segment, un peu au-dessous de la couronne de petites épines qui marquent la fin de l'avant-dernier, un orifice en forme de boutonnière transversale, auquel vient aboutir l'extrémité élargie du tube qui prolonge l'organe de Graber. Dès qu'on rend à la larve un peu de liberté, on voit le pli se reformer entre l'avant-dernier segment et le dernier, la boutonnière disparaît dans ce repli, et n'est plus indiquée que par la fixation, en un point de la paroi, du pied élargi du tube. L'orifice est une simple boutonnière transversale, entourée d'un bourrelet du tégument, à peine indiqué, sans coloration spéciale de ce bourrelet, et sans épines particulières. Ces caractères en rendent l'observation particulièrement difficile.

L'organe est maintenu dans la cavité générale du corps, d'abord par son tube, puis par des muscles qui s'insèrent sur les parois latérales et dorsale du corps de l'organe. A côté de ces trois paires de muscles, Graber signale deux paires de nerfs, munis à leur point d'arrivée sur l'organe de petits amas de cellules. Nous ne déciderons pas s'il s'agit de cellules nerveuses ou de cellules névrogliques, bien que leurs noyaux soient semblables à ceux des cellules névrogliques des éminences de Doyère, dont il est facile de voir de beaux spécimens sur les muscles voisins.

Le corps même de l'organe est composé de loges, au nombre d'une, simplement, ou de deux, contenant des corpuscules noirs qui sont immédiatement bien visibles; au-dessous de ces loges se trouve une bourse allongée, et enfin le tube, qui se prolonge jusqu'au dernier segment apical et s'ouvre à l'extérieur. Quelquefois, entre la loge la plus inférieure et la bourse, on distingue une loge vidée de ses corpuscules noirs, sous la forme d'un court étranglement annulaire de l'organe.

Les loges, la bourse et le tube peuvent contenir des corpuscules noirs, en nombre variable. Des larves montrent ainsi, à un moment donné, deux loges successives, contenant chacune deux perles noires, nettement pédiculées et attachées à la paroi de l'organe du côté ventral; la bourse au-dessous contient ou non des perles semblables, ainsi que le tube. En mettant ces larves en observation pendant des semaines, on voit se détacher de la paroi de leur loge les perles les plus inférieures qui deviennent libres et tombent dans la bourse, en même temps que la loge qui les contenait revient sur elle-même et prend l'apparence d'un court anneau qui surmonte immédiatement la bourse et précède l'ancienne loge supérieure, la seule qui reste maintenant. Cette loge contient toujours ses deux perles, mais on voit alors grossir la masse des cellules qui surmonte toujours la loge supérieure et constitue le fond de l'organe. Cette masse de cellules ayant pris un développement tel que son volume est devenu supérieur à celui de la loge, on y voit se différencier *in vivo* deux sphérules claires, plus transparentes que toutes les cellules voisines et rendues bien visibles par leur réfringence différente; les jours suivants,

ces sphérules grandissent et se précisent, tout en restant parfaitement incolores. Puis, du jour au lendemain, ces sphérules transparentes prennent la coloration caractéristique des granules. Chez deux larves, cette coloration s'est effectuée en une nuit, en même temps que les larves mueaient.

Dans la bourse et le tube, les corpuscules noirs, bien que leur pédicule leur soit resté attaché, sont absolument libres et non fixés; au cours des manipulations d'un examen fait sur une larve vivante, on voit se déplacer amplement les corpuscules noirs dans la bourse. Des examens successifs et des dessins faits à la chambre claire permettent de s'assurer de la descente effective des corpuscules noirs dans le tube. Cette descente se fait irrégulièrement et par à-coups. Tel organe ne paraîtra pas évoluer pendant quinze jours, puis, du jour au lendemain, toutes les perles de la bourse descendent dans le tube; une nouvelle phase de repos s'observera ensuite.

L'élimination des corpuscules est pour nous certaine. Chez plusieurs larves, nous avons observé, pendant quelques jours, des corpuscules noirs arrivés tout à fait à l'extrémité libre du tube, dans la partie qui s'insère sur la boutonnière, à l'endroit où les cellules de la paroi augmentent de nombre et de volume, sous leur enveloppe chitineuse et dessinent un cône, dont la base surmonte l'orifice extérieur. A l'examen suivant, les corpuscules noirs avaient été rejetés à l'extérieur. L'expulsion doit être provoquée par les mouvements de petits muscles courts qui accompagnent le pied du tube.

Nous avons pratiqué des coupes de quelques larves; les parois de l'organe sont constituées par trois couches, une couche chitineuse épaisse extérieure, une couche de cellules et une très mince membrane chitineuse finement plissée. Dans la paroi de la bourse, on voit très souvent se dessiner un réseau délicat de trachées extrêmement fines, qui doivent arriver à l'organe en même temps que les muscles qui le suspendent et lui impriment un perpétuel mouvement de va-et-vient.

Dans la bourse et les loges, les cellules sont des éléments épithéliaux cubiques, disposés sur un seul rang. Cette assise cellulaire et la membrane mince interne seule constituent les cloisons incomplètes qui séparent transversalement les loges de la bourse, et les loges entre elles; le fond de l'organe est constitué par des cellules plus grosses, où certaines fixations permettent de voir un chondriome en bâtonnets. Chez les larves fixées à un moment favorable de leur évolution, on voit alors s'insérer sur deux cellules plus grandes et plus claires, un tube microscopique dont la lumière est nettement visible. Ce tube refoule devant lui la mince pellicule chitineuse plissée qui double intérieurement l'organe, puis à l'extrémité libre du tube se développe une vésicule claire, de contours arrondis, parfaitement purs, qui rappelle les bulles de savon que les enfants font avec une paille; chaque vésicule est entourée d'un sac également clair et transparent, beaucoup plus grand qu'elle et de contour irrégulièrement arrondi. Ce sont ces vésicules intérieures, qui du jour au lendemain, prennent la coloration noire et deviennent les corpuscules décrits par Graber.

Les coupes permettent d'affirmer que les corpuscules noirs ne sont pas seulement colorés en surface, mais dans toute leur masse.

Quelles sont la nature et la fonction de l'organe de Graber? Tout ce que nous pouvons affirmer actuellement, c'est qu'il y a formation et expulsion de corpuscules noirs.

NYMPHE

Un des spécimens que nous avons pu élever complètement, mesurait 17 ^m/_m de longueur sur 4 ^m/_m de largeur; cette nymphe présentait l'aspect général suivant: la partie antéro-inférieure laissait voir son segment externe chitineux, les antennes, les palpes, les yeux et les pattes de la première paire; les ailes sont contenues dans un fourreau qui atteint le sommet de l'anneau scutellaire; celui-ci est inerme.

La région postérieure de la nymphe comprend sept segments, tous armés à leur sommet d'une couronne de poils raides, mélangés à des tubercules acérés et élargis à leur base.

Le dernier segment est pourvu de deux tubercules composés chacun de trois pointes irrégulières, plus ou moins contournées.

L'anneau anté-abdominal et les six premiers segments abdominaux portent sur chaque côté un stigmate légèrement en relief.

Une autre nymphe a été recueillie dans les remblais d'une tranchée de chemin de fer à Longny (Oise), par E. Cordier, de qui nous la tenons. L'adulte a péri au moment de sa transformation dernière, c'est un exemplaire mâle de *Tabanus bromius* Linné, il est à demi sorti de l'enveloppe nymphale dont il n'a pu se dégager malgré de nombreux efforts, comme le prouve l'allongement inusité de l'enveloppe nymphale.

Le mode de libération de l'adulte est rendu évident par l'examen de cette pièce, la tête fait effort et défonce le sommet de la coque qui, sous la pression de l'Insecte, s'entr'ouvre et se déchire jusqu'au premier segment abdominal, qui reste entier et intact ainsi que les segments suivants.

Les éclosions doivent se faire à des heures différentes suivant les saisons et les espèces, nous avons vu *Tabanus nigrifacies* Gobert, éclore le 23 juillet 1908, du sable marin, à 7 1/2 heures du matin; des éclosions de *Tabanus bromius* Linné, *Chrysozona pluvialis* Meigen et *Chrysops coecutiens* Linné, avoir lieu dans notre matériel d'élevage, le soir et le matin au lever du soleil.

NUTRITION, FACIES ET ENNEMIS

Les mâles de Tabanides ne piquent pas et ne se nourrissent pas de sang, ils sucent les nectaires des fleurs, les fruits tombés et la sève qui s'écoule des blessures des arbres; certains végétaux à fleurs odorantes attirent tout particulièrement les mâles et les femelles de certaines espèces; c'est ainsi que le Docteur Achalme a recueilli en juillet 1907, à Carnac (Morbihan), trois spécimens de *Tabanus nigrifacies* Gobert, sur les branches d'un genêt d'Espagne (*Spartium junceum*). De même à Rouiba (département d'Alger), au mois d'avril 1914, nous avons pris, au filet, de nombreux exemplaires de *Tabanus barbarus* Coquebert, *Tabanus villosus* Macquart et de *Pangonia maculata* F. sur les fleurs de *Ferula sulcata* et d'*Hippomarathum pterochaenum* Boissier.

Les femelles de tous les Tabanides assaillent cruellement les Equidés, les Bovidés et les Camelins, elles s'attaquent surtout aux parties du corps où elles ne peuvent être atteintes par la tête, les jambes ou la queue de l'animal qu'elles piquent.

Lorsque les bestiaux rentrent à l'étable, les Tabanides qui ne piquent pas dans l'obscurité des bâtiments, attendent au dehors, au pied des murs, ou sous les chaperons des toits, que les animaux de ferme sortent à nouveau.

Certaines espèces de Tabanides attaquent l'homme; mais lorsqu'on les saisit entre les doigts, elles ne font aucun effort pour piquer; l'emploi de leurs pièces vulnérantes ne constitue pas chez ces Insectes un moyen de défense, mais sert uniquement à assurer leur nourriture et par ce but, la continuité de l'espèce.

Quelques genres peu nombreux, au moins pour nos connaissances actuelles, ont le facies d'Insectes parasites; nous n'en connaissons qu'un petit nombre de spécimens; ils sont toujours de coloration effacée, leurs ongles deviennent plus grands et dans leur plus extrême adaptation, les mâles acquièrent des yeux réduits, semblables à ceux de leurs femelles et la nervation diminuée de leurs ailes prouve que la puissance du vol ne leur est plus nécessaire ni pour se nourrir ni pour joindre leurs femelles.

Les Tabanides ont pour principaux ennemis les Oiseaux et certains Insectes; en Europe et en Afrique du Nord, les Frelons et les Guêpes; dans le Sud algérien, le *Bembex olivaceus* détruit de nombreux *Tabanus nemoralis* Meigen, et les autres espèces moyennes ou petites. En Amérique, *Bembex Beffragei* Cresson, *Crabro 10-maculatus* Say, *Monedula carolina* Drury, donnent des Diptères à leurs larves et dans leurs nids on rencontre des débris de Tabanides.

En Louisiane, des Asilides (*Deromyia* et *Erax*), capturent des Taons.

Les œufs des Taons sont parfois parasités en Amérique par un petit Hyménoptère Chalcidide : *Phanarus tabanivorus* Ashmead ; *Telenomus benefactor* Crawford, parasite de même les œufs des Tabanides, au Soudan. Un autre Chalcidide détruit à Madras de nombreuses pontes de *Tabanus albimediis* et *Tabanus striatus*.

CLASSIFICATION

Le caractère essentiel qui permet de reconnaître les Brachycères des Nématocères est donné par la structure externe de l'appareil antennaire.

Les antennes des Nématocères ou Némocères se composent d'articles souvent très nombreux, en tout cas en nombre supérieur à trois; ces articles présentent fréquemment l'aspect de grains enfilés bout à bout (antennes moniliformes) chacun de ces grains peut porter un verticille de poils.

Les Brachycères ont des antennes fréquemment courtes et épaisses, formées de trois segments articulés mais peu mobiles, le dernier article est parfois subdivisé en segmentations, mais ces subdivisions sont complètement ankylosées.

Les Brachycères dérivent des Nématocères évolués, dont les articles antennaires, à partir du second, sont fusionnés entre eux. Nous retrouvons cependant cette complexité du troisième article antennaire dans un certain nombre de Notacantha.

Les palpes, composés de quatre à cinq articles en général chez les Nématocères (sauf ceux du genre *Aedes*) sont réduits à trois articles au maximum chez les Brachycères et celui de la base est souvent peu perceptible.

D'après leur mode d'éclosion, les Brachycères se divisent en deux grandes sections :

Les Brachycères orthorhaphes, dont l'adulte sort de l'enveloppe nymphale par une fente en T.

Les Brachycères cyclorhaphes, dont l'adulte sort d'un puparium, c'est-à-dire d'une enveloppe où n'est figurée aucune partie de l'imagot — l'éclosion a lieu par la déhiscence en cercle d'une calotte supérieure — parfois la moitié seule de la calotte est rejetée.

La présence ou l'absence de grosses soies tactiles nommées macrochaetes sert, avec les parties constitutives des derniers articles des tarsi, à diviser le groupe des Brachycères orthorhaphes.

L'extrémité des tarsi de ces Diptères porte deux ongles aigus et recourbés qui reposent sur des pelotes nommées pulvilli; entre ces deux pelotes, il en existe parfois une 3^{me} médiane qui se modifie fréquemment en une soie empodiale.

TABLEAU DICHOTOMIQUE DE SUBDIVISIONS PRINCIPALES
DES ORTHORHAPHES

{	<i>Pulvilli et empodium semblables et également développés. Espèces absolument dépourvues de macrochaetes</i>	EREMOCHAETES.
	<i>Pulvilli bien développé à empodium réduit à une soie ou manquant. Espèces non complètement dépourvues de macrochaetes</i>	ORTHORHAPHES NON EREMOCHAETES.

TABLEAU DICHOTOMIQUE DES DIPTÈRES ORTHORHAPHES EREMOCHAETES

{	<i>Nervures des ailes ne s'étendant pas parallèlement au bord postérieur, mais disposées plus ou moins parallèlement à la nervure costale. A ces familles il faut ajouter celles dont la nervation est condensée ou incomplète</i>	2.
	<i>Nervures des ailes courant parallèlement au bord postérieur et présentant une disposition réticulée</i>	NEMESTRINIDÆ.

- 2 { *Cuillerons en général nuls ou petits; dans ce cas, ils sont recouverts sur les deux faces d'une pubescence laineuse. Abdomen non globuleux; fourche de la nervure cubitale ou troisième nervure longitudinale très courte et aboutissant loin de l'apex de l'aile* 3.
- 2 { *Cuillerons grands et bien visibles, glabres ou frangés, mais non recouverts de poils laineux. Scutellum toujours inerme* 5.
- 3 { *Nervure costale incomplète, c'est-à-dire ne se prolongeant pas tout autour de l'aile; la partie basale de la seconde nervure qui précède la naissance de la troisième, est aussi rapprochée de la base que la cellule discoïdale. Celle-ci est formée par les premières bifurcations de la quatrième nervure longitudinale. Scutellum fréquemment armé d'épines.* STRATIOMYIDÆ.
- 3 { *Nervure costale prolongée un peu au delà de l'extrémité de la troisième nervure longitudinale. Partie basale de la deuxième nervure plus rapprochée de la base de l'aile que la cellule discoïdale. Scutellum inerme* XYLOMYINÆ
(sous-famille des Stratiomyidae).
- 4 { *Scutellum généralement muni de plusieurs épines. Petits Insectes ressemblant souvent à des Hyménoptères du groupe des Tenthredinae. Parfois des éperons aux tibias* BERIINÆ.
- 4 { *Nervure costale complète mais parfois très mince. Nervures antérieures jamais groupées vers la nervure costale. Branches de la troisième nervure longitudinale comprenant entre elles l'apex de l'aile. Tibias munis ou non d'éperons. Scutellum rarement armé d'épines* 4.
- 4 { *Diptères de grande taille. Tibias antérieurs munis d'un seul éperon peu distinct. Partie basale de la deuxième nervure commençant à une courte distance de la base de la cellule discoïdale. Pas de cuillerons.* ACANTHOMERIDÆ.
- 4 { *Diptères de taille moyenne. Tibias munis d'éperons aux pattes médianes et postérieures, parfois aux trois paires. Partie basale de la deuxième nervure commençant très loin avant la base de la cellule discoïdale. Quatre à cinq cellules marginales postérieures. Pas de cuillerons. Scutellum inerme* LEPTIDÆ.
- 4 { *Scutellum armé d'épines. Espèces de taille moyenne, peu nombreuses* . . . COENOMYIA
(sous-genre de Leptidae).
- 5 { *Tête très petite, parfois presque invisible. Antennes de trois articles, le dernier jamais annelé. Thorax et abdomen renflés et arrondis, très bombés. Nervation généralement incomplète. Tibias le plus souvent dépourvus d'éperons. Cuillerons considérables recouvrant complètement les balanciers.* CYRTIDÆ.
- 5 { *Tête élargie, semi-circulaire en avant. Antennes de trois articles, le troisième subdivisé en anneaux de nombre constant suivant les genres. Thorax et abdomen élargis et vigoureux. Nervation normale, cinq cellules marginales postérieures. Tibias pourvus d'éperons sur la paire médiane, parfois en outre sur la paire postérieure. Cuillerons bien visibles, mais ne cachant pas les balanciers* TABANIDÆ.

CLASSIFICATION DES TABANIDÆ EN DEUX SOUS-FAMILLES

- 1° *Tibias postérieurs dépourvus d'éperons. Pas d'ocelles, à moins qu'ils ne soient rudimentaires (Thaumastocera) ou réduits à un tubercule vestigial (Theriopectes)* TABANINAE.
- 2° *Tibias postérieurs toujours munis d'éperons. Trois ocelles bien développés ou pas d'ocelles* PANGONINAE.

PREMIÈRE SOUS-FAMILLE : TABANINAE

TABLEAU DICHOTOMIQUE DES GENRES COMPRIS DANS LA SOUS-FAMILLE
DES TABANINAE

1	{	Troisième article des antennes terminé par trois divisions	2.
		Troisième article des antennes terminé par quatre divisions	5.
2	{	Segmentations du troisième article antennaire allongées et si nettement séparées que l'antenne paraît composée de six articles	Genus HEXATOMA Meigen.
		Segmentations ne paraissant pas distinctes; les antennes semblent toujours composées de trois articles seulement.	3.
3	{	Ailes au repos disposées en toit, tachetées d'anneaux et de rosettes blancs, parfois des bandes noires. Espèces sombres, grises ou rarement jaunâtres, jamais métalliques	Genus CHRYSOZONA Meigen.
		Ailes au repos non disposées en toit, hyalines, sans dessins. Antennes à deux premiers articles fortement hérissés. Yeux velus	4.
4	{	Face portant deux callosités chez la femelle. Antennes à troisième article double du premier, sans saillie au bord supérieur	Genus DASYBASIS Macquart.
		Pas de callosités faciales chez le mâle ni la femelle. Bande frontale sans callosités. Tubercule ocellifère distinct chez le mâle. Antennes à troisième article triple du premier, une saillie au bord supérieur	Genus BAÏKALIA Surcouf.
5	{	Premier article antennaire nettement globuleux, insère sur une saillie frontale. Troisième article antennaire mince.	Genus BOLBODIMYIA Bigot.
		Premier article antennaire prolongé en dessous	Genus SNOWIELLUS Hine.
6	{	Premier article antennaire ni nettement globuleux ni prolongé en dessous.	6.
		Troisième article antennaire simple, ne présentant ni saillie, ni dent à la base (Lepidoselaginæ)	7.
7	{	Troisième article antennaire présentant soit une saillie, soit une dent à la base	9.
		Corps couvert d'écailles de couleur métallique.	Genus LEPIDOSELAGA Macquart.
7	{	Corps de coloration métallique, sans écailles. Partie basilaire du troisième article antennaire comprimée latéralement, portant une légère saillie dentiforme vers le milieu du bord supérieur	Genus SELASOMA Macquart.
		Corps noir brillant sans reflet métallique. Partie basilaire du troisième article antennaire comprimée latéralement, sans saillie	Genus HIMANTOSTYLUS Lutz
		Corps sans coloration métallique ni écailles irisées. Premier article antennaire plus long que dans le genre Tabanus. Ailes habituellement tachetées de brun	8.

- 8 } *Antennes longues, à troisième article cylindrique, insérées sur un tubercule saillant. Palpes épais à la base, courbés, terminés en pointe.* Genus UDENOCERA Ricardo.
- 8 } *Antennes longues, à troisième article conique, non insérées sur un tubercule saillant (Diachlorinæ). Palpes allongés, subulés . . .* Genus DIACHLORUS Osten-Sacken.
- 9 } *Abdomen volumineux, épais, convexe* 10.
- 9 } *Abdomen ni volumineux, ni épais, ni spécialement convexe* 11.
- 10 } *Tous les tibias remarquablement épaissis et frangés. Troisième article antennaire avec un fort crochet qui atteint presque l'apex de l'antenne* Genus STIBASOMA Schiner.
- 10 } *Tibias non particulièrement épaissis, une frange au bord externe des tibias postérieurs. Une callosité au vertex. Troisième article antennaire avec un crochet qui se termine au commencement de la partie segmentée apicale.* Genus STIGMATOPHTHALMUS Lutz.
- 11 } *Antennes insérées sur un tubercule peu saillant* 12.
- 11 } *Antennes insérées sur un tubercule ovoïde et saillant.* 14.
- 12 } *Antennes longues et minces. Espèces allongées, étroites, fréquemment ornées de bandes sur le thorax et l'abdomen* 13.
- 12 } *Antennes non spécialement longues et minces, à troisième article épais, portant toujours une dent plus ou moins accentuée. Espèces de structure généralement massive.* Genus TABANUS Linné.
- 13 } *Troisième article antennaire subclaviforme à partie apicale fuselée, composée de quatre segmentations subégales, plus longues et plus épaisses que le reste de l'antenne. Crochet ne dépassant pas la première segmentation, pouvant parfois manquer. Deuxième segment abdominal étranglé* Genus ACANTHOCERA Macquart.
- 13 } *Troisième article antennaire à partie apicale régulièrement décroissante, non plus épaissie que le reste de l'antenne. Crochet toujours toujours très allongé, dépassant la première segmentation . . .* Genus DICHELACERA Macquart.
- 14 } *Bande frontale ne portant pas de callosités. Antennes de Tabanus, les deux premiers articles courts, le troisième avec une légère saillie à la base* Genus NEOTABANUS Ricardo.
- 14 } *Bande frontale recouverte, presque en entier, sauf au vertex, par deux callosités confluentes, une inférieure située à l'angle intérieur des yeux, l'autre rectangulaire s'étendant au-dessus. Antennes grandes et fortes à premier article ovoïde aussi long que le troisième. ce dernier semblable à celui des Tabanus. . . .* Genus NEOBOLBODIMYIA Ricardo.

I. GENUS HEXATOMA MEIGEN (1)

Hexatoma Meigen, Syst. Besch. Vol. 2, p. 83 (1820); nec Latreille (1809).

Heptatoma Meigen, Illiger, Mag. Ins. Vol. 2, p. 266 (1803).

Caractères. « Fühler vorgestreckt sechsgliedrig, erstes und drittes Glied verlängert, Taster » vorstehend zweigliedrig, das zweiglied eirund (Mannchen) oder kegelförmig (Weibchen). Punktaugen » fehlend. Flügel parallel-dachförmig.

(1) Il aurait été plus conforme aux règles de la nomenclature d'employer le nom d'*Heptatoma* pour ce genre, mais il donne une inexacte indication pour l'antenne.

» Antennae porrectae, sexarticulatae. Articulo primo tertioque elongatis. Palpi exserti biarticulati :
 » articulo secundo capitato (Mas.), aut conico (foemina). Ocelli nulli. Alae parallelae-deflexae. »

Nous complétons cette trop brève diagnose par les quelques indications qui suivent :

Insectes de taille moyenne (14 à 17 ^m/_m), de coloration noirâtre.

Femelle. Tête plus large que le thorax. Yeux à cornéules égales chez le mâle et la femelle, très brièvement et éparsément velus, brun foncé, avec des bandes pourprées peu distinctes. Bande frontale aussi large que haute, noire, couverte d'une épaisse pilosité jaune qui cache une impression médiane. Joues couvertes d'une pollinosité blanchâtre, fugace. Antennes noires insérées sur un tubercule arrondi saillant, noir brillant; elles sont plus longues que la tête et se composent de trois articles. Le premier est cylindrique, d'un noir mat, cette coloration est due à la présence d'une très fine pollinosité blanchâtre; quelques poils noirs mélangés à ces poils jaunâtres. Deuxième article de la coloration du premier, étranglé au milieu avec quelques poils noirs à son extrémité apicale, ce deuxième article mesure environ le tiers de la longueur du premier. Troisième article composé d'une partie basilaire plus longue que les deux premiers articles réunis et terminé par trois segmentations bien séparées, dont la dernière, qui est la plus longue, est ogivale. La coloration de tout ce troisième article est d'un noir velouté mat, glabre. Le triangle frontal et la face sont voilés par la pubescence jaune qui couvre le dessous de la tête, le cou, le flanc et le thorax. Palpes noirâtres arqués, pointus, portant quelques poils noirs au côté externe. Trompe plus longue que les palpes, à larges paraglosses. Thorax quadrangulaire à angles arrondis, noirâtres. Scutellum étroit. Abdomen allongé, noir; premier segment avec une grosse tache blanche de chaque côté et une pilosité brun-jaunâtre, ces taches s'étendent sur le côté. Les segments suivants noirs, le dernier et l'avant-dernier sont étroitement frangés de poils jaune d'or. Ventre blanchâtre avec quelques poils clairs au bord postérieur de chaque segment, et portant une large bande médiane noire et une petite tache noirâtre de chaque côté des segments au milieu de la zone blanche. Ailes normales, hyalines, à stigma brun; cellules marginales postérieures largement ouvertes. Cuillerons blanc laiteux. Balanciers à massues ovoïdes, bruns. Fémurs noirs à pilosité rare et assez longue, jaunâtre, mélangée de quelques poils noirs au bord externe. Tibias antérieurs velus, blancs dans leur moitié basilaire externe, l'extrémité apicale noire, cette coloration remonte plus haut en dedans des tibias antérieurs; tibias médians et postérieurs blancs à franges blanches sur presque toute la longueur; leur extrémité apicale est noir-brunâtre. Tarses antérieurs noirs, médians et postérieurs avec le protarse blanc sur la plus grande partie, puis noirâtre à l'extrémité, ainsi que les articles suivants.

Mâle. Chez l'exemplaire mâle que nous possédons et qui a été pris près de Mâcon (Saône et Loire), le 17 mai 1896, la callosité antennaire et les deux premiers articles des antennes sont brun de poix, les joues peu velues et de même coloration forment un bourrelet le long du bord inférieur des yeux. Palpes de deux articles, le premier subglobuleux, le deuxième ovoïde, terminé en pointe; leur couleur est celle de la face avec quelques poils noirs à l'extrémité. Ventre brunâtre à premier segment recouvert en majeure partie d'une pubescence blanche, une tache triangulaire semblable de grandeur décroissante, à l'angle extérieur de chacun des trois segments suivants. Le reste de la pilosité est brunâtre principalement dans la région médiane.

Nous avons établi la description ci-dessus sur les exemplaires mâle et femelle de la seule espèce connue *Hexatoma pellucens* qui fut décrite par Fabricius en 1776.

Larve. D'après Brauer la larve d'*H. pellucens* Fabricius, vit dans l'eau.

Corps cylindrique de onze segments striés en long, de couleur blanche, laissant apercevoir sur la surface dorsale un dessin de petites taches claires d'un gris brunâtre, produites par des poils microscopiques. Sur la surface ventrale, plusieurs sillons transversaux munis de petites épines. Les segments, depuis le quatrième jusqu'au dixième inclus, portent chacun deux sillons épineux sur la face dorsale. Le dernier segment comporte l'anus sur la face ventrale; il est enfoncé entre deux bourrelets renflés, ce

segment en outre est muni d'un prolongement conique, rétractile, portant à l'extrémité une fente communiquant aux troncs trachéens. La larve est donc métapneustique. (Traduit de Brauer.) Brauer considère la larve comme formée de onze segments, parce qu'il méconnaît le douzième, qu'il décrit comme un « prolongement conique, rétractile ».

Les pièces buccales consistent d'après Lundbeck, en un labre vertical, une paire de mandibules en croc, à bord supérieur transversalement sillonné et denté; une paire de maxilles, moins chitinisées que les mandibules et portant deux palpes de deux articles, l'apical est longitudinalement fendu en deux parties (Lundbeck croit qu'il y a en outre un prolongement sur l'article de base du palpe). Une tache oculaire de chaque côté de la tête.

Nymphe. D'après Brauer, la nymphe vit dans le sol, elle porte plusieurs petits tubercules dorsalement et ventralement, parmi lesquels deux sont situés au-dessus de la base des étuis antennaires. Ces tubercules portent une soie. Les stigmates prothoraciques sont placés sur de faibles protubérances cylindriques.

Lundbeck constate l'analogie des tubercules sétifères supra-alaires des *Hexatoma* avec ceux des *Chrysops*, *Tabanus* et *Chrysozona*.

Bibliographie. *Tabanus pellucens* Fabricius, Gen. Ins. Mant. p. 308 (1776); *Heptatoma bimaculata* Meigen, Illiger Mag. Ins. Vol. 2, p. 167 (1803); *Hexatoma bimaculata* Meigen, Syst. Besch. Vol. 2, p. 83 (1820); *Hexatoma pellucens* Schiner, Fauna Austr. Vol. 1, p. 37 (1860); Verrall, Brit. Flies, p. 324. (1909); Lundbeck, Dipt. Danica, p. 99 (1907); Surcouf & Gonzalez-Rincones, Dipt. vulnér. Vol. 2, p. 28 (1912).

Distribution géographique. Une seule espèce connue. Elle est peu commune, on la rencontre éparsemment dans l'Europe septentrionale et centrale; elle n'est pas connue d'Angleterre. J. Hervé-Bazin a capturé plusieurs *Hexatoma pellucens* sur un cadavre de cheval à Angers, le 23 juillet 1910. Quelques exemplaires ont été recueillis par R. Benoit, dans les Ardennes, le 13 juillet 1911.

Un spécimen femelle a été pris par nous à Lamballe (Côtes du Nord), le 7 août 1907, pendant qu'il s'efforçait de piquer.

1. *H. pellucens* Fabricius, Mant. Ins. Vol. 2, p. 352 [*Tabanus*] (1776). — **Pl. 2,** Europe septentrionale et australe.

Fig. 1a, 1b.

albipes, Schrank, Ins. Austr. p. 977 [*Tabanus*] (1781).

bimaculata Meigen, Klassif. Vol. 1, p. 156, pl. 2, fig. 5-10 [*Heptatoma*] (1804).

2. GENUS CHRYSOZONA MEIGEN

Chrysozona Meigen, Nouv. Classif. p. 23, 34 (1800).

Haematopota Meigen, Illig. Mag. Ins. Vol. 2, p. 267 (1803).

L'usage a prévalu à tort de désigner les Insectes de ce deuxième genre sous le nom de *Haematopota*.

Caractères. « Fühler vorgestreckt dreigliederig : das zweite Glied nappformig, das dritte » pfriemenformig, vierringelig. Taster vorstehend, zweigliederig; das zweite kegelförmig. Punktaugen » fehlen. Flügel parallel-dachformig.

» Antennae porrectae, triarticulatae; articulo secundo cyathiformi, tertio subulato, quatuor- » annulato. Palpi exserti biarticulati : articulo secundo conico. Ocelli nulli. Alae parallelae, deflexae. » (ex Meigen). »

Distribution géographique. Ce genre, qui comprend de très nombreuses espèces, se rencontre dans le monde entier.

Les femelles sont plus mordantes que celles des Taons, elles piquent avec acharnement par les temps couverts et pluvieux, d'où le nom d'*H. pluvialis* donné par Linné à l'espèce la plus répandue en Europe. Lorsqu'elles sont gorgées de sang, elles se laissent aisément saisir à la main sur les animaux domestiques.

Pour arriver à différencier les sous-genres inclus sous le nom général d'*Haematopota* ou de *Chrysozona*, suivant qu'on veuille choisir l'une ou l'autre des dénominations qu'a employées Meigen, nous avons tracé le tableau dichotomique suivant :

TABLEAU DES SOUS-GENRES DU GENRE CHRYSOZONA (= HAEMATOPOTA)

A	{	Ailes avec des taches, des points, des rosettes blanches, plus ou moins bien marqués, mais toujours visibles. Pas de bandes foncées traversant le disque de l'aile.	Subg. CHRYSOZONA Meigen (sensu lat.).
		Ailes avec des bandes et des taches foncées	B.
B	{	Ailes à bandes brunes. Palpes à dernier article plus grand que la trompe, arqué, brillant	Subgenus HIPPOCENTRUM Austen.
		Ailes entièrement noires. Palpes à premier article plus court que la trompe	Subgenus HOLCOCERIA Grünberg.

Le sous-genre *Chrysozona* Meigen (sensu latiore), peut se subdiviser en quatre sous-genres distincts :

I	{	Fémurs postérieurs longuement ciliés. Callosité frontale saillante, vue de dessus	Subgenus AUSTENIA Surcouf.
		Fémurs postérieurs glabres ou à franges courtes. Callosité frontale non saillante, vue de dessus.	2.
2	{	Premier article antennaire, court et mince, non renflé.	3.
		Premier article antennaire aussi long que la tête, dolioliforme; troisième article constituant une expansion ovoïde renflée . . .	Subgenus POTISA Surcouf.
3	{	Troisième article grêle, de la longueur du premier article qui est normal	Subg. CHRYSOZONA Meigen (sensu str.).
		Troisième article formant une expansion discoïdale plus large que le premier article qui est normal	Subgenus PARHAEMATOPOTA Grünberg.

SUBGENUS AUSTENIA SURCOUF

Austenia Surcouf, Bull. Mus. Hist. Nat. Paris, p. 455 (1909).

Caractères. Ce sous-genre a été dédié au Major E. E. Austen, Assistant d'Entomologie au British Museum, qui, par ses habiles recherches extrêmement minutieuses, a su, entre autres, séparer et distinguer de nombreuses espèces de *Chrysozona* d'Afrique. Celle sur laquelle nous basons notre sous-genre a été décrite par lui sous le nom d'*Haematopota bullatifrons*.

Ce sous-genre se caractérise par la présence d'une callosité frontale interoculaire extrêmement saillante, conique, vue d'en-dessus, non divisée par un sillon médian, losangique vue de face et

n'atteignant pas les yeux. En outre, les fémurs portent deux longues franges de poils et les tibias postérieurs sont plats et fortement dilatés.

La collection du Muséum National d'Histoire Naturelle de Paris, possède un très bel exemplaire d'*Austenia bullatifrons* Austen (1), recueilli par le Docteur Bouet, à Koutiala (Guinée française).

Les spécimens de la collection du British Museum proviennent du Nord de la Nigéria.

Bibliographie. *Haematopota bullatifrons* Austen, Ann. Mag. Nat. Hist. (8), Vol. 1, p. 407 (1908); *Austenia* Surcouf, Bull. Mus. Hist. Nat. Paris, p. 455 (1909), Surcouf & Gonzalez-Rincones, Dipt. vulnér. Vol. 2, p. 20 (1912).

Distribution géographique. Nigéria du Nord (type) un autre specimen de Zungerou; trois autres ont été pris à Zungerou, Maren et Katsena Allah.

1. *A. bullatifrons* Austen, Ann. Mag. Nat. Hist. (8), Vol. 1, p. 407 (1901) Nord de la Nigéria. (*Haematopota*). — Pl. 2, Fig. 4.

SUBGENUS POTISA SURCOUF

Potisa Surcouf, Bull. Mus. Hist. Nat. Paris, p. 455 (1909); Surcouf & Gonzalez-Rincones, Dipt. vulnér. Vol. 2, p. 29 (1912).

Caractères. Ce sous-genre a été établi sur une espèce décrite par Bigot sous le nom d'*Haematopota pachycera*. L'exemplaire-type qui se trouve dans la collection du Muséum National d'Histoire Naturelle de Paris, porte, de la main de Bigot, la mention suivante : « *Haematopota pachycera* ♀ nov. sp., novum genus, type unique J. Bigot, mai 1890, Cambodge ».

La collection possède un deuxième exemplaire de même origine.

Le sous-genre *Potisa* se distingue par la forme des antennes qui ont été inexactement décrites par Bigot. Premier article antennaire de la longueur de la tête, renflé depuis la base, presque cylindrique; deuxième article extrêmement réduit, en forme de croissant; troisième article formé d'une partie basilaire ovoïde, renflée, légèrement atténuée vers sa partie apicale qui se dilate brusquement par une lame trois fois moins large et cinq fois moins longue que le premier article; cette lame est formée des trois dernières segmentations étroitement emboîtées les unes dans les autres.

A ce sous-genre appartient *Haematopota rubida* Ricardo, de Birmanie.

Haematopota cilipes Bigot qui possède des antennes de même genre, quoique le troisième article soit moins renflé, peut être rangé dans le sous-genre *Potisa*.

Bibliographie. Surcouf, Bull. Mus. Hist. Nat. Paris, p. 455 (1909); Surcouf & Gonzalez-Rincones, Dipt. vulnér. Vol. 2, p. 29 (1912).

Distribution géographique. Indo-Chine française (Laos et Cambodge, Siam et Birmanie).

1. *P. cilipes* Bigot, Nouv. Arch. Mus. Hist. Nat. Paris (3), Vol. 2, p. 205 (1890). Laos.

(1) **Austenia bullatifrons** Austen, Ann. Mag. Nat. Hist. (8), Vol. 1, p. 407 (1908). Longueur : (5 specimens) 8,5 m/m à 10 m/m. Largeur de la tête : 3 m/m 1/4 à 3 m/m 1/2. Largeur du front au vertex : 1 m/m à 1 m/m 1/3. Longueur de l'aile : 8 à 9 m/m. Espèce de coloration sombre à thorax orné de bandes grises, ailes très distinctement marquées de brun sombre; tête gris cendré, callosité frontale à saillie brun-girofle ou noire, ne s'étendant pas de chaque côté au delà des antennes. Thorax brun de poix. Scutellum gris cendré à bord postérieur de la couleur du thorax. Abdomen brun-girofle ou noir, bord postérieur cendré. Pattes noires ou brun-noirâtre. Fémurs médians plus clairs. Tibias antérieurs annelés de jaune-cuir à la base, tibias médians et postérieurs à deux anneaux semblables, ceux de ces derniers sont souvent indistincts ou incomplets. Base du premier article des tarses médians et postérieurs jaune-cuir. Fémurs antérieurs et postérieurs ainsi que les tibias postérieurs frangés dorsalement et ventralement de longs poils noirs. Fémurs médians, côté externe des fémurs et les tibias postérieurs revêtus d'une pilosité gris-blanchâtre.

2. *P. pachycera* Bigot, Nouv. Arch. Mus. Hist. Nat. Paris (3), Vol. 2, p. 206 Cambodge, Laos.
(1890). — **Pl. 2, Fig. 3.**
validicornis Ricardo, Rec. Indian Mus. Vol. 4, p. 333 (1911). Siam.
3. *P. rubida* Ricardo, Ann. Mag. Nat. Hist. (7), Vol. 18, p. 120 (1906). Birmanie.

SUBGENUS CHRYSOZONA MEIGEN (S. STR.)

Chrysozona Meigen, Nouv. Classif. p. 23, 34 (1800).

Haematopota Meigen, Syst. Besch. Vol. 2, p. 75 (1820).

Caractères généraux. Espèces de taille moyenne ou petite, de forme allongée, de coloration gris-noirâtre ou avec des taches blanchâtres et arrondies.

Femelle. Tête plus élargie que le thorax, transverse, visiblement concave en arrière, excavée au vertex. Bande frontale aussi large que haute, couverte d'une épaisse villosité blanc-jaunâtre ou gris cendré, suivant les espèces. Yeux à cornéules égales, brun-verdâtre avec des bandes en zig-zag bleues ou vert métallique; le bord inférieur et l'angle supérieur participent à cette coloration. Pas d'ocelles. Antennes insérées sur un tubercule transverse en général, limitant dans ce cas la bande frontale, celle-ci porte toujours deux taches rondes d'un noir velouté, parfois surmontées d'une troisième plus petite. Face courte et élargie. Appareil vulnérant composé d'un labre, de deux maxilles portant les palpes, de deux mandibules dentelées au bord interne, d'un hypopharynx et d'un labium assez court, terminé par deux paraglosses de longueur moitié moindre. Palpes de deux articles, le second long et pointu, un peu arqué, s'applique contre la trompe. Thorax rectangulaire. Scutellum moins large que le thorax, inerme. Abdomen assez plat, environ de la largeur du thorax, constitué par sept segments apparents, le premier porte une échancrure sur la ligne médiane. Pattes simples, peu robustes, tibia médians armés de deux éperons apicaux, les tibia antérieurs portant des poils tactiles avec lesquels les *Chrysozona* palpent longuement. Ailes plus ou moins enfumées, avec un réseau de points, de taches en rosettes et de bandes. Le rameau de la troisième nervure longitudinale porte un rameau récurrent, sauf chez *Haematopota inappendiculata* Bigot, du Gabon. Au repos, les ailes sont disposées en toit et étroitement appliquées contre le corps.

Mâle. Il se différencie de la femelle par les yeux contigus et très velus, les cornéules des deux tiers supérieurs sont plus grandes que celles du tiers inférieur, la séparation entre les deux zones est formée d'une ligne nette. Antennes à premier article renflé, plus ou moins ovoïde, généralement velu, ainsi que le suivant. Palpes plus courts, érigés, renflés. L'appareil buccal est réduit, les pièces coupantes sont moins chitinisées et les mandibules manquent.

Les mâles se tiennent posés sur les fleurs ou sur les feuilles des arbres dans les chemins des bois, ils ne piquent pas et sont beaucoup plus rares que les femelles.

Larve. D'après Brauer, la larve est cylindrique et ressemble à celle des Taons, elle se compose de douze segments, du cinquième au onzième, elle porte latéralement et ventralement quatre petites saillies par segment; le douzième comprend l'anus qui est logé dans une protubérance semi-globulaire, ce segment se termine par un court prolongement conique à repli vertical dans lequel sont logés les stigmates anaux. Deux petits stigmates prothoraciques s'ouvrent sur le second segment. La larve est amphipneustique. Pièces buccales constituées par un labre médian, des mandibules en crochet, des maxilles moins chitineuses avec une pièce basilaire épineuse et un palpe de deux articles. Antennes de deux articles dont l'apical est très réduit. Pas d'épines à la base des antennes. Une petite tache ocellaire de chaque côté de la tête, un peu en arrière au milieu.

Lundbeck comparant la larve métapneustique des Taons à celle-ci qui est amphipneustique, estime que Brauer a dû établir sa description sur un exuvium et non d'après une larve.

Perris a découvert une larve dans les débris d'un Pin maritime vermoulu et a pu l'élever.

Nymphe. La nymphe est peu arquée, presque droite; les enveloppes des pattes et des ailes atteignent le bord supérieur du premier segment abdominal, les autres segments, sauf le premier, sont munis chacun d'une rangée de grosses soies sur leur bord postérieur; les soies plus grosses sont celles des derniers anneaux. L'apex de l'abdomen porte six épines, quatre placées en dessus, suivant une ligne courbe et deux en dessous, les deux médianes sont les moins développées et les deux latérales les plus fortes. Au bord antérieur du thorax s'ouvre un grand stigmate prothoracique otiforme. Plusieurs autres petits stigmates sont situés sur les côtés de l'abdomen, le premier s'ouvre contre le bord postérieur de l'enveloppe de l'aile. Au-dessous de la base des enveloppes alaires et entre elles, sont implantés deux ou quatre tubercules transverses disposés sur une ligne courbe, au-dessus du premier segment abdominal.

Les nymphes que nous avons élevées au Laboratoire Colonial du Muséum de Paris, dans la terre humide, ont éclos dans les derniers jours du mois d'août 1914 et n'ont pu être suivies.

Bibliographie. *Haematopota* Meigen, Syst. Besch. Vol. 2, p. 75 (1820); Schiner, Fauna Austr. Vol. 1, p. 37 (1860); Verrall, Brit. Flies, p. 328 (1900); Lundbeck, Dipt. Danica, Vol. 1, p. 108 (1907); Surcouf & Gonzalez-Rincones, Dipt. vulnér. Vol. 2, p. 28 (1912).

Distribution géographique.

- | | |
|---|--|
| 1. <i>C. abyssinica</i> Surcouf, Bull. Mus. Hist. Nat. Paris, Vol. 14, p. 156 (1908). | Abyssinie, Afrique or. |
| 2. <i>C. albihirta</i> Karsch, Berl. Ent. Zeitschr. Vol. 30, p. 371, 4 (1887). | Afrique orient. Côte des |
| 3. <i>C. albofasciatipennis</i> Brunetti, Rec. Indian Mus. p. 458 (1912). | Himalaya. [Somalis. |
| 4. <i>C. Alluandi</i> Surcouf, Bull. Mus. Hist. Nat. Paris, Vol. 14, p. 153 (1908). | Abyssinie, Afrique orientale : Mont Kenya. |
| 5. <i>C. americans</i> Osten-Sacken, Mem. Boston Soc. Nat. Hist. Vol. 2, p. 395 (1876). | Amérique septentrionale, Dakota. |
| 6. <i>C. angustifrons</i> Carter, Ann. Trop. Medic. Liverpool, Vol. 9, p. 185 (1915). | Afrique. |
| 7. <i>C. Annandalei</i> Ricardo, Rec. Indian Mus. Vol. 4, p. 335 (1911). | Inde anglaise. |
| 8. <i>C. argentina</i> Brèthes, An. Mus. Hist. Nat. Buenos Aires, Vol. 20, p. 483 (1909). | Brésil. |
| 9. <i>C. artica</i> O. F. Müller, Fauna Ins. Fridrichsd. p. 86 [<i>Tabanus</i>] (1767). | Europe septentrionale. |
| 10. <i>C. assamensis</i> Ricardo, Rec. Indian Mus. Vol. 4, p. 343 (1911). | Inde anglaise. |
| 11. <i>C. atomaria</i> Walker, Proc. Linn. Soc. Lond. Vol. 1, p. 112, n° 39 (1856). | Bornéo. |
| 12. <i>C. avida</i> Speiser, in Sjöstedt, Kilimandj. Meru Exped. Vol. 71 (1910). | Mont Kilimandjaro. |
| 13. <i>C. Béringeri</i> Austen, Bull. Ent. Research, Lond. Vol. 3, p. 412 (1913). | Côte de l'Or, N. Nigéria. |
| 14. <i>C. bilineata</i> Ricardo, Rec. Indian Mus. Vol. 4, p. 350 (1911). | Bombay. |
| 15. <i>C. bipunctata</i> Ricardo, Ann. Mag. Nat. Hist. (7), Vol. 18, p. 108 (1906). | Transvaal. |
| 16. <i>C. bistrigata</i> Loew, Oefv. Svenska Vet.-Akad. Foerh. Vol. 14, p. 341, n° 32 (1857). | Cafrerie. |
| 17. <i>C. borneana</i> Bigot, Ann. Mus. Stor. Nat. Genova, Vol. 7, p. 461 (1875). | Bornéo. |
| 18. <i>C. brevicornis</i> Austen, Ann. Mag. Nat. Hist. (8), Vol. 1, p. 406 (1908). | Angola. |
| 19. <i>C. brevis</i> Ricardo, ibidem (7), Vol. 18, p. 122 (1916). | Ceylan. |
| 20. <i>C. Brucei</i> Austen, ibidem (8), Vol. 1, p. 413 (1908). | Ouganda. |
| 21. <i>C. brunnescens</i> Ricardo, ibidem (7), Vol. 18, p. 106 (1906). | Nyanza, Ouganda. |
| 22. <i>C. brunnipennis</i> Ricardo, ibidem, Vol. 18, p. 110 (1906). | Afrique centrale. |
| 23. <i>C. cana</i> Walker, List Dipt. Brit. Mus. Vol. 1, p. 207 (1848). | Bengale. |
| 24. <i>C. cingalensis</i> Ricardo, Ann. Mag. Nat. Hist. (7), Vol. 18, p. 119 (1906). | Ceylan. |
| 25. <i>C. cingulata</i> Wiedemann, Aussereurop. zweifl. Ins. Vol. 216, n° 5 (1828). | Java. |
| <i>macrocera</i> Bigot, nom. in litteris. | |
| 26. <i>C. circumscripta</i> Loew, Oefv. Svenska Vet.-Akad. Foerh. Vol. 14 (1857). | Cafrerie. |
| 27. <i>C. centralis</i> Walker, List Dipt. Brit. Mus. Vol. 1, p. 207 (1848). | Patrie inconnue. |
| 28. <i>C. Copemani</i> Austen, Ann. Mag. Nat. Hist. (8), Vol. 2, p. 94 (1908). | Rhodésia. |

29. *C. cordigera* Bigot, Bull. Soc. Zool. France, Vol. 16, p. 76 (1891).
fuscifrons Austen, Ann. Mag. Hist. Nat. (8), Vol. 1, p. 411 (1908).
 30. *C. coronata* Austen, Ann. Mag. Nat. Hist. (8), Vol. 2, p. 100 (1908).
 31. *C. corsoni* Carter, Ann. Trop. Medic. Liverpool, Vol. 9, p. 190 (1915).
 32. *C. crassicornis* Wahlberg, Oefv. Svenska Vet. Akad. Foerh. Vol. 5, p. 9, 200 (1848).
 33. *C. crassicus* Edwards, Bull. Ent. Research, Lond. Vol. 7, p. 150 (1916).
 34. *C. Crudelis* Austen, ibidem, Vol. 3, p. 414 (1912).
 35. *C. cruenta* Austen, Ann. Mag. Nat. Hist. (8), Vol. 1, p. 416 (1908).
 36. *C. Daveyi* Austen, Bull. Ent. Research, Lond. (4), Vol. 3, p. 408 (1912).
 37. *C. decora* Walker, Ins. Saund. Dipt. Vol. 1, p. 454 (1856).
dorsalis Loew, Oefv. Svenska Vet.-Akad. Foerh. Vol. 14, p. 342 (34) [1857].
 38. *C. Denshamii* Austen, Ann. Mag. Nat. Hist. (8), Vol. 1, p. 220 (1908).
 39. *C. desidiosa* Austen, ibidem, p. 291 (1908).
 40. *C. dissimilis* Ricardo, Rec. Indian Mus. Vol. 4, p. 331 (1911).
 41. *C. distincta* Ricardo, Ann. Mag. Nat. Hist. (7), Vol. 18, p. 106 (1906).
 42. *C. divisapex* Austen, ibidem (8), Vol. 2 (1908).
 43. *C. duplicata* Loew, Oefv. Svenska Vet.-Akad. Foerh. Vol. 14 (1857).
 44. *C. Duttoni* Newstead, Ann. Trop. Medic. Parasit. (1), Vol. 1, p. 41 (1907).
 45. *C. edax* Austen, Bull. Ent. Research, Lond. (4), Vol. 4, p. 296 (1912).
 46. *C. exiguicornis* Carter, Ann. Trop. Medic. Liverpool, Vol. 9, p. 188 (1915).
 47. *C. fasciata* Ricardo, Rec. Indian Mus. Vol. 4, p. 358 (1911).
 48. *C. fasciatapex* Edwards, Bull. Ent. Research, Lond. Vol. 7, p. 147 (1916).
 49. *C. formosana* Shiraki, Blood Suck. Ins. Formosa. Vol. 1, p. 109, pl. 2 (1918).
 50. *C. fulva* Austen, Ann. Mag. Nat. Hist. (8), Vol. 1, p. 218 (1908).
 51. *C. furians* Edwards, Bull. Ent. Research, Lond. Vol. 7, p. 157 (1916).
 52. *C. furtiva* Austen, Ann. Mag. Nat. Hist. (8), Vol. 2, p. 113 (1908).
 53. *C. fusca* Austen, ibidem (8), Vol. 1, p. 419 (1908).
 54. *C. fusicornis* Becker, Ann. Mus. Zool. Acad. Sc. St Pétersb. Vol. 18, p. 79 (1913).
 55. *C. globulifera* Schummel, Arb. Schlesische Ges. f. Vaterl. Kultur, p. 108 (1837).
 56. *C. gracilis* Austen, Ann. Mag. Nat. Hist. (8), Vol. 2, p. 277 (1908).
 57. *C. Grahmi* Austen, Bull. Ent. Research, Lond. Vol. 3, p. 405 (1912).
 58. *C. guineensis* Bigot, Bull. Soc. Zool. France, Vol. 16, p. 76 (1891).
cordigera Bigot, Ann. Soc. Ent. France (7), Vol. 1, p. 369 (1891).
 59. *C. hastata* Austen, Bull. Ent. Research, Lond. Vol. 4, p. 285 (1912).
 60. *C. heptogramma* Speiser, Stettin. Ent. Zeitschr. p. 91 (1915).
 61. *C. hieroglyphica* Gerstäcker, Arch. f. Naturg. Vol. 37, p. 362 (1871).
 62. *C. hindostanti* Ricardo, Ann. Mag. Nat. Hist. Vol. 19, p. 226 (1917).
 63. *C. hirsutitarsis* Austen, ibidem, (8), Vol. 2, p. 286 (1908).
 64. *C. hirta* Ricardo, ibidem (7), Vol. 18, p. 101 (1906).
 65. *C. hostilis* Austen, ibidem (8), Vol. 2, p. 297 (1908).
 66. *C. harpax* Austen, Bull. Ent. Research, Lond. Vol. 4, p. 219 (1912).
 67. *C. imbrium* Wiedemann, Aussereurop. zweifl. Ins. Vol. 1, p. 215 (1828).
 68. *C. immaculata* Ricardo, Rec. Indian Mus. Vol. 4, p. 359 (1911).
 69. *C. inappendiculata* Bigot, in Thomson, Arch. Ent. Vol. 2, p. 350 (1858).
 70. *C. inconspicua* Ricardo, Rec. Indian Mus. Vol. 4, p. 358 (1911).
 71. *C. indiana* Bigot, Bull. Soc. Zool. France, Vol. 16, p. 78 (1891).
 72. *C. inflaticornis* Austen, Ann. Mag. Nat. Hist. (8), Vol. 1, p. 404 (1908).
 73. *C. ingluvia* Austen, Bull. Ent. Research, Lond. Vol. 4, p. 294 (1912).

Bengale, Hindoustan.
 Bengale.
 Arabie, Côte des Somalis.
 Afrique.
 Europe sept. et centrale.
 Afrique.
 Zanguebar.
 Congo belge.
 Nyassaland.
 Nigéria, Afrique centrale
 Cafrerie. [et méridionale.
 Soudan égyptien,
 Angola. [Ouganda.
 Inde anglaise.
 Afrique orientale.
 Rhodésia.
 Cap de Bonne-Espérance.
 Congo belge.
 Ouganda.
 Afrique.
 Assam.
 Afrique.
 Formose.
 Angola.
 Afrique.
 Rhodésia.
 Ouganda.
 Maroc.
 Europe centrale.
 Nord de la Nigéria.
 Ashanti, Sierra Leone.
 Ashanti, Assinie, Sierra
 Leone.
 Sierra Leone, Gold Coast,
 Nord de la Nigéria.
 Cameroun.
 Zanzibar, Mont Kili-
 Inde anglaise.[mandjaro.
 Angola.
 Ouganda, Afrique centr.
 Mont Kilimandjaro.
 Angola.
 Congo belge.
 Afrique méridionale,
 Mont Kilimandjaro.
 Bombay.
 Gabon.
 Bombay.
 Bengale, Assam.
 Angola.
 Rhodésia.

74. *C. innominata* Austen, Bull. Ent. Research, Lond. Vol. 10, p. 290 (1920). Palestine.
75. *C. inornata* Austen, Ann. Mag. Nat. Hist. (8), Vol. 2, p. 103 (1908). Ouganda.
76. *C. insatiabilis* Austen, ibidem, Vol. 2, p. 282 (1908). Nyassaland.
77. *C. insidiatrix* Austen, ibidem, Vol. 2, p. 110 (1908). Nyassaland, Rhodésia.
78. *C. irrorata* Macquart, Dipt. Exot. Vol. 1, p. 163, pl. 19, f. 3 (1838). Sumatra, Java.
- pungens* Doleschall, Naturk. Tijdschr. Nederl. Ind. Vol. 10, p. 407, pl. 4, f. 5 (1856). Java ; Negri-Sembilan.
79. *C. italica* Meigen, Klassif. Vol. 1, p. 163, pl. 9, f. 17 (1804). Europe, Afrique septent.
- elongata* Le Peletier de St Fargeau & Serville, Enc. Méthod. Vol. 10, p. 543 (1825).
- grandis* Macquart, Hist. Nat. Dipt. Vol. 1, p. 211 (1834).
- gymnonota* Brullé, Expéd. Scient. Morée, Vol. 3, p. 306, pl. 58, f. 4 (1832).
- longicornis* Macquart, Hist. Nat. Dipt. Vol. 1, p. 211 (1834).
- nigricornis* Gobert, Mém. Soc. Linn. Nord France, Vol. 38, p. 2 (1881).
- tenuicornis* Macquart, Hist. Nat. Dipt. Vol. 7, p. 210 (1834).
80. *C. javana* Wiedemann, Dipt. Exot. p. 100 (1821). Archipel indien, Madras.
- asiatica* Rondani, Ann. Mus. Stor. Nat. Genova. Vol. 7, p. 461 (1875).
- nigra* Wiedemann, Dipt. Exot. p. 101 (1821).
81. *C. lacesens* Austen, Ann. Mag. Nat. Hist. (8), Vol. 1, p. 421 (1908). Nigéria, Sierra Leone.
82. *C. lata* Ricardo, Ann. Mag. Nat. Hist. (7), Vol. 18, p. 121 (1906). Inde, Birmanie.
83. *C. Lathamii* Surcouf, Bull. Mus. Hist. Nat. Paris, Vol. 14, p. 157 (1908). Abyssinie.
84. *C. latifascia* Ricardo, Rec. Indian Mus. Vol. 4, p. 356 (1911). Assam.
85. *C. Laverani* Surcouf, Bull. Mus. Hist. Nat. Paris, Vol. 13, p. 421 (1907). Congo belge.
86. *C. limbata* Bigot, Bull. Soc. Zool. France, Vol. 16, p. 78 (1891). Bengale.
87. *C. littoralis* Ricardo, Ann. Mag. Nat. Hist. (11), p. 546 (1913). Inde orientale.
88. *C. longa* Ricardo, ibidem (7), Vol. 18, p. 104 (1906). Nyassaland.
89. *C. lunulata* Macquart, Dipt. Exot. Suppl. 3, p. 175, pl. 1, f. 6 (1847). Iles Philippines, Java,
90. *C. lusitanica* Guérin, Icon. Règne Anim. Vol. 7, p. 452, pl. 98, f. 4 (1835). Portugal. [Sumatra.
91. *C. mactans* Austen, Ann. Mag. Nat. Hist. (8), Vol. 2, p. 106 (1908). Mozambique, Abyssinie.
92. *C. maculifacies* Austen, Bull. Ent. Research, Lond. Vol. 4, p. 294 (1916). Rhodésia, Nyassaland, Afrique orientale.
93. *C. maculiplena* Karsch, Berl. Ent. Zeitschr. Vol. 31, p. 371, pl. 4, f. 5 (1887). Afrique orientale.
94. *C. maculosifacies* Austen, Bull. Ent. Research, Lond. Vol. 4, p. 291 (1914). Afrique.
95. *C. malayensis* Ricardo, ibidem, Vol. 6, p. 404 (1916). Malacca.
96. *C. malefica* Austen, Ann. Mag. Nat. Hist. (8), Vol. 2, p. 105 (1908). Nyassaland.
97. *C. marginata* Ricardo, Rec. Indian Mus. Vol. 4, p. 347 (1911). Bengale.
98. *C. Masseyi* Austen, Ann. Mag. Nat. Hist. (8), Vol. 2, p. 97 (1908). Rhodésia. [Gallas.
99. *C. meteorica* Corti, Ann. Mus. Stor. Nat. Genova (2), Vol. 15, p. 131 (1898). Nyassaland, Pays des
100. *C. minuscula* Austen, Bull. Ent. Research Lond. Vol. 10, p. 287 (1920). Palestine.
101. *C. minuscularia* Austen, ibidem, Vol. 10, p. 285 (1920). Palestine.
102. *C. molesta* Austen, Ann. Mag. Nat. Hist. (8), Vol. 2, p. 293 (1908). Angola.
103. *C. montanus* Ricardo, ibidem (8), Vol. 19, p. 225 (1917). Inde.
104. *C. mordax* Surcouf, Bull. Mus. Hist. Nat. Paris, Vol. 14, p. 158 (1908). Afrique orientale.
105. *C. mordens*, Edwards, Bull. Ent. Research, Lond. Vol. 7, p. 151 (1916). Afrique.
106. *C. nefanda* Edwards, ibidem, Vol. 7, p. 153 (1916). Afrique.
107. *C. nigrescens* Ricardo, Ann. Mag. Nat. Hist. (7), Vol. 18, p. 103 (1906). Afrique orientale.
108. *C. Neavei*, Austen, Bull. Ent. Research, Lond. Vol. 2, p. 336, pl. 10, f. 9 (1908). Afrique.
109. *C. nigripennis* Austen, ibidem, Vol. 4, p. 297 (1912). Ouganda.
110. *C. niveipes* Surcouf, Bull. Mus. Hist. Nat. Paris, Vol. 14, p. 159 (1908). Mozambique.
111. *C. nocens* Austen, Ann. Mag. Nat. Hist. (8), Vol. 2, p. 115 (1908). Nyassaland.
112. *C. nociva* Austen, ibidem, Vol. 2, p. 115 (1908). Nyassaland, Rhodésia.
113. *C. noxialis* Austen, ibidem, Vol. 2, p. 112 (1908). Nyassaland, Afrique or.

114. *C. obscura* Loew, Oefv. Svenska Vet.-Akad. Foerh. Vol. 14 (1857). Port Natal, Cap.
 115. *C. obscurata* Bigot, Bull. Soc. Zool. France, Vol. 16, p. 77 (1891). Caucase.
 obscura Bigot, Ann. Soc. Ent. France (5), Vol. 10, p. 147 (1880).
 116. *C. obsoleta* Edwards, Bull. Ent. Research, Lond. 7, p. 154 (1916). Afrique.
 117. *C. ocellata* Wiedemann, Zool. Mag. Vol. 1, p. 38 (1819). Cap, Abyssinie.
 118. *C. ochracea* Bezzi, Ann. Soc. Ent. Belg. Vol. 52, p. 375 (1908). Congo belge.
 119. *C. pallens* Loew, Schrift. Ges. Freund. Nat. Moskau, Vol. 54, p. 3 (1870). Turkestan.
 120. *C. pallidicornis* Edwards, Bull. Ent. Research, Lond. Vol. 7, p. 149 (1916). [Afrique]?, Algérie.
 121. *C. pallidimarginata* Austen, Ann. Mag. Nat. Hist. (8), Vol. 2, p. 289 (1908). Angola.
 122. *C. pallidipennis* Austen, ibidem, Vol. 1, p. 402 (1908). Nord de la Nigéria.
 123. *C. pellucida* Surcouf, Bull. Mus. Hist. Nat. Paris, Vol. 15, p. 457 (1909). Congo belge.
 124. *C. perturbans* Edwards, Bull. Ent. Research, Lond. Vol. 7, p. 158 (1916). Afrique.
 125. *C. pinguicornis* Carter, Ann. Trop. Medic. Liverpool, Vol. 9, p. 182 (1915). Afrique. [trionale.
 126. *C. pluvialis* Linné, Fauna Suec. p. 463 (*Tabanus*) [1761] **Pl. 2, Fig. 2a, b.** Europe, Afrique septen-
 equorum Fabricius, Ent. Syst. Vol. 4, p. 376 (1794).
 hyentomantis Schiner, Fauna Austr. Dipt. Vol. 1, p. 39 (1862).
 hietomantis Schranck, Fauna Boica, Vol. 3, p. 155 (1803).
 marginula Megerle, in litteris apud Meigen.
 ocellata Megerle, ibidem.
 var. *Bigoti* Gobert, Mém. Soc. Linn. Nord France, Vol. 38, p. 3 (1881). France.
 var. *subcylindrica* Pandellé, Rev. d'Ent. Caen, Vol. 2, p. 196 (1883). France.
 127. *C. pulchella* Edwards, Bull. Ent. Research, Lond. Vol. 7, p. 145 (1916). Afrique.
 128. *C. punctifera* Bigot, Bull. Soc. Zool. France, Vol. 16, p. 79 (1891). Java. [Ohio, Caroline.
 129. *C. punctulata* Macquart, Dipt. Exot. (1), Vol. 1 p. 163 (1838). Amérique septentrionale,
 130. *C. puniens* Austen, Ann. Mag. Nat. Hist. (8), Vol. 2, p. 274 (1908). Nord de la Nigéria.
 131. *C. rabida* Edwards, Bull. Ent. Research, Lond. Vol. 7, p. 155 (1916). Afrique.
 132. *C. rara* Johnson, Psyche, Vol. 19, p. 182 (1912). Pennsylvanie.
 133. *C. recurrens* Loew, Oefv. Svenska Vet.-Akad. Foerh. Vol. 14, p. 341 (1858). Port Natal.
 134. *C. roralis* Fabricius, Syst. Antl. p. 107 (1805). Tranquebar, Bornéo,
 Java, Ceylan.
 135. *C. rubens* Austen, Bull. Ent. Research, Lond. Vol. 3, p. 410 (1912). Nyassaland, Rhodésie.
 136. *C. ruficornis* Macquart, Dipt. Exot. Suppl. 1, p. 45 (1845). Port Natal, Afrique.
 137. *C. ruficornis* Walker, Ins. Saunders. Dipt. Vol. 1, p. 459 (1856). Port Natal.
 138. *C. rufipennis* Bigot, Bull. Soc. Zool. France, Vol. 16, p. 77 (1891). Japon.
 139. *C. rufula* Surcouf, Bull. Mus. Hist. Nat. Paris, Vol. 15, p. 537 (1909). Congo.
 140. *C. sakhalinensis* Shiraki, Blood Suck. Ins. Formosa, Vol. 1, p. 104, pl. 2, Ile Sakhaline.
 f. 8 (1918).
 141. *C. sanguinaria* Austen, Ann. Mag. Nat. Hist. (8), Vol. 1, p. 417 (1908). Rhodésie.
 142. *C. scutellaris* Loew, Oef. Svenska Vet.-Akad. Foerh. Vol. 14, p. 341 (1858). Cafrerie.
 143. *C. semiclara* Austen, Ann. Mag. Nat. Hist. (8), Vol. 1, p. 221 (1908). Angola.
 144. *C. serpentina* Wiedemann, Aussereurop. zweifl. Ins. Vol. 1, p. 219 (1828). Patrie inconnue.
 145. *C. Sewellii* Austen, Bull. Ent. Research, Lond. Vol. 10, p. 281 (1920). Palestine.
 146. *C. sidamensis* Surcouf, Bull. Mus. Hist. Nat. Paris, Vol. 14, p. 224 (1908). Abyssinie.
 147. *C. similis* Ricardo, Ann. Mag. Nat. Hist. (7), Vol. 18, p. 112 (1906). Ouganda.
 148. *C. sinensis* Ricardo, Rec. Indian Mus. Vol. 4, p. 345 (1911). Chine.
 149. *C. singularis* Ricardo, Ann. Mag. Nat. Hist. (7), Vol. 18, p. 58 (1906). Annam.
 150. *C. Stantoni* Ricardo, Bull. Ent. Research, Lond. Vol. 6, p. 403 (1916). Malacca.
 151. *C. stimulans* Austen, Ann. Mag. Nat. Hist. (8), Vol. 2, p. 108 (1908). Nyassaland.
 152. *C. striatipennis* Brunetti, Rec. Indian Mus. Vol. 7, p. 160 (1914). Himalaya.
 153. *C. taciturna* Austen, Ann. Mag. Nat. Hist. (8), Vol. 2, p. 284 (1908). Soudan égyptien.
 154. *C. tenuicrus* Austen, ibidem, Vol. 2, p. 299 (1908). Nord de la Nigéria.
 155. *C. tenuis* Austen, ibidem, Vol. 2, p. 279 (1908). Afrique orientale,
 Ouganda, Lado.
 156. *C. tessellata* Ricardo, ibidem (7), Vol. 18, p. 120 (1906). Ceylan.
 157. *C. Theobaldi* Carter, Ann. Trop. Medic. Liverpool, Vol. 9, p. 179 (1915). Afrique.

SUBGENUS *HOLCOCERIA* GRÜNBERG

Holcoceria Grünberg. Zool. Anz. Vol. 30, p. 357 (1906).

Caractères. Longues espèces minces, alliées aux *Haematopota* et de mœurs semblables aux leurs, mais de taille plus grande et d'aspect plus puissant.

Femelle. Tête très développée, réniforme, plus large que le thorax. Pas d'ocelles. Yeux à cornéules égales avec une courte pubescence claire, très éparses. Bande frontale un peu moindre que le tiers de la tête, à bords parallèles, bombée, terminée à la partie antérieure par une large callosité transverse non saillante, brillante; joues et péristome dépourvus de taches brillantes, mais couverts d'une pollinosité et d'une pubescence assez longue. Antennes très développées et fortes, beaucoup plus longues que la tête. Premier article à peine de la moitié de l'ensemble de l'antenne, fortement renflé, cylindrique, paraissant de contour elliptique vu de dessus. Deuxième article très court, cyathiforme, assez épaissement cilié ainsi que le précédent. Troisième article aussi long que le premier, glabre, en cône allongé, plus large verticalement qu'horizontalement, terminé par une pointe apicale distinctement formée de trois segmentations. Trompe presque aussi longue que la tête, comme chez *Haematopota*. Palpes plus courts que la trompe. Second article allongé, conique, un peu arqué, non visiblement renflé. Thorax subquadrangulaire à angles arrondis, glabre en dessus, portant latéralement en avant des épaules jusqu'au dessous, une assez longue pubescence formée de touffes de poils peu denses. Scutellum renflé, glabre. Abdomen un peu plus large que le thorax et double de la longueur de celui-ci, couvert d'une courte pubescence fine. Ailes longues et larges, dépassant l'abdomen, sans dessins visibles, d'une coloration noirâtre uniforme; nervation semblable à celle de *Haematopota*, rameau supérieur de la troisième nervure longitudinale muni d'un long appendice. Cellules marginales postérieures largement ouvertes. Pattes

courte pilosité noire en dessus près de l'apex; deuxième et troisième articles bruns, les segmentations de la partie terminale ont la base plus claire et s'obscurcissent du brun au noir. Face brune, plus sombre au bord des yeux qu'au milieu. Trompe et palpes brun sombre, ces derniers à courte pilosité plus sombre. Thorax et scutellum brun sombre avec des dessins d'un gris blanchâtre; une étroite ligne médiane longitudinale s'étend du bord antérieur au scutellum, de chaque côté de cette ligne s'étend une autre semblable, en avant de la suture transverse. A l'extrémité inférieure de la suture transverse est une petite tache cunéiforme. L'espace compris entre les deux lignes longitudinales est de même que la partie antérieure du thorax, recouverte d'une pruinosité grise. En avant du scutellum, il y a de chaque côté de la ligne longitudinale médiane une tache plus grise et de forme triangulaire. L'étroit bourrelet transverse situé en avant du scutellum est grisâtre. Scutellum d'un brun sombre sur les côtés, portant au milieu une tache grise en forme de T, fortement épaissie au bord antérieur et atteignant le bord postérieur. Abdomen bleu sombre avec des dessins grisâtres. Les quatre premiers segments sont parcourus par une ligne longitudinale médiane gris-blanchâtre qui s'élargit en tache triangulaire au bord postérieur de chacun d'eux; les cinquième et sixième segments n'ont plus que la tache triangulaire du bord postérieur. Le disque des trois premiers segments est assez largement gris, les segments suivants portent de chaque côté une tache grise, celle du sixième est la plus grande et la mieux visible. Ailes grises avec des bords et des taches claires; les bandes s'arrêtent brusquement et s'étendent sur le disque entre les deux premières nervures longitudinales; les taches sont le plus souvent par paires et s'unissent de sorte qu'elles paraissent former des bandes interrompues. Une tache circulaire claire, plus ou moins bien visible dans la cellule radiale, sous l'extrémité de la première nervure longitudinale; sous cette tache circulaire il y a une bande transverse arquée, claire, entre la deuxième et la troisième nervure longitudinale. Les bandes habituelles se rencontrent aussi bien à la base de la cellule anale, dans les deux cellules basilaires, et dans la moitié proximale de la première cellule marginale postérieure que dans l'angle compris entre les sixième et septième nervures longitudinales. Les autres dessins ne sont pas limités par les nervures qui leur constituent un dispositif par paires. Ces dessins sont parfois entourés d'une ligne étroite et claire; on les rencontre dans la moitié postérieure de l'aile, principalement dans la deuxième cellule cubitale, la discoïdale et les marginales postérieures. La forme et le contour des bandes sont assez variables. Stigma brun noir à contours précis. Une coloration brun-noirâtre figurant une tache imprécise revêt les nervures transverses, la fourche de la troisième longitudinale et l'apex de la cellule discoïdale. Cuillerons gris brônâtre à bord blanchâtre. Balanciers bruns. Hauches et cuisses entièrement d'un brun sombre uniforme. Tibias brun-sombre avec deux anneaux clairs; tarses antérieurs bruns, premier article étroitement jaune à la base, les prétarses des pattes médianes et postérieures clairs avec l'apex rembruni; les articles suivants de tous les tarses sont bruns avec la base largement jaune; le dernier article seul est uniformément brun.

Longueur du corps : 10 mm. Longueur de l'aile 9 mm. Provenance : Moherro (Zanguebar et Zanzibar). Mâle inconnu.

longues et fortes comme celles des *Haematopota*, sans caractères particuliers. Tibias postérieurs sans éperons.

Mâle inconnu.

Bibliographie. Grünberg, Zool. Anz. Vol. 30, p. 357 (1906); Surcouf & Gonzalez-Rincones, Dipt. vulnér. Vol. 2, p. 29 (1912).

Distribution géographique. Une seule espèce du Lac Nyassa en Afrique orientale.

1. *H. nobilis* Grünberg, Zool. Anz. Vol. 30, p. 357 (1906) (1). — **Pl. 2, Fig. 7.** Afrique orientale.

SUBGENUS HIPPOCENTRUM AUSTEN

Hippocentrum Austen, Ann. Mag. Nat. Hist. (8), Vol. 12, p. 352 (1908).

Caractères. Allié au genre *Haematopota* Meigen, mais distinct : par l'aspect de la tête (au moins chez la femelle), presque complètement brillante; par les antennes extrêmement minces à premier article allongé; par l'article terminal des palpes de la femelle très grand et très brillant, fortement convexe au bord externe, tandis que le bord interne est déprimé, enfin par les ailes qui, malgré qu'elles soient plus ou moins imprégnées d'une coloration noirâtre, interrompue par des mouchetures ou des marques plus claires, ne possèdent pas les taches hyalines particulières qui sont caractéristiques chez les *Haematopota*. Tête large, convexe en avant, aplatie et échancrée à la partie postérieure; région antérieure de la bande frontale un peu renflée, callosité partiellement développée ou manquante comme chez les *Haematopota*. Antennes non insérées sur un tubercule ou une proéminence; région médiane de la face un peu saillante. Yeux glabres, composés chez la femelle de cornéules égales entre elles. Premier article des

(1) **Holcoceria nobilis** Grünberg. (Description originale.) Noir; ailes noires. Thorax à bandes et à pilosité blanches; face noir mat, les côtés étroitement cernés de blanchâtre; cette coloration s'étend de chaque côté du vertex en une tache blanche. Une petite tache blanchâtre mal délimitée est située au delà du milieu du vertex. Une grosse tache irrégulièrement quadrangulaire sur la moitié inférieure de la bande frontale et tangente de chaque côté au bord des yeux; une seconde tache blanchâtre, de forme triangulaire est située au bord postérieur, cette tache porte quelques poils blancs. Sur le milieu de la bande frontale existe une petite tache d'un noir mat, nettement délimitée, qui devient blanchâtre au bord postérieur. La moitié inférieure de la bande frontale jusqu'aux antennes porte une large callosité d'un noir brillant. Premier et deuxième articles antennaires d'un noir intense, un peu brillant, à pilosité noire, qui, sur le premier segment, est entremêlée de quelques poils blancs; troisième article d'un noir mat revêtu d'une pruinosité gris-blanchâtre. Bande frontale, joues et péristome revêtus de gris-blanchâtre, avec quelques poils blancs assez longs; une tache d'un noir mat est située sous l'angle des yeux, immédiatement contre les antennes; une deuxième petite tache, de même coloration, est placée sur le bord postérieur des joues. Palpes noirs à pilosité blanchâtre mélangée de quelques poils noirs sur le bord externe. Thorax noir, revêtu en dessus d'une pollinosité brun sombre mat et de lignes longitudinales gris-blanchâtre; trois lignes longitudinales médianes, étroites convergentes en arrière s'étendent du bord antérieur du thorax jusqu'au scutellum; en outre deux lignes latérales sont visibles depuis l'extrémité interne de la suture transverse, élargies en dessous, jusqu'à l'angle externe du scutellum. Une tache longitudinale blanche marque la base de l'aile. Flancs et pectus revêtus de grisâtre; les flancs portent des touffes de poils, blancs depuis le callus huméral jusqu'au bord postérieur. Scutellum noir, à pubescence brun-noirâtre, plus grise au bord postérieur. Abdomen d'un noir uniforme à fine pilosité courte et noirâtre en dessus; la pubescence des flancs et du dessous est noirâtre en entier et surmonte une pruinosité grisâtre. Les cinq premiers segments abdominaux ont des poils blanchâtres au bord externe et une mince pubescence blanchâtre sur la partie latérale du sternite. Ailes en entier d'un noir intense, sauf une petite zone transverse hyaline située en avant de l'apex; elle commence à l'extrémité de la deuxième nervure longitudinale et se termine un peu au delà du rameau supérieur de la troisième nervure longitudinale. Le bord de l'aile est intensément sombre au-dessous de l'extrémité de la première nervure longitudinale. Cuillerons noirâtres; balanciers à style blanchâtre et massue noirâtre. Pattes à coloration prédominante noire et à pilosité semblable. Les hanches antérieures, fortement allongées, ont de longs poils, la pilosité noire des cuisses et des tibias est mélangée de poils blancs, plus régulièrement disposés sur les cuisses que sur les tibias. Cuisses médianes et postérieures à pruinosité grise. Tous les tibias portent sur leur moitié basilaire un large anneau clair à poils blancs, les tibias médians ont un semblable anneau sur leur moitié apicale. Longueur du corps, antennes non comprises, 15 ^m/_m 1/2, longueur des antennes, 4 ^m/_m, longueur des ailes, 13 ^m/_m.

Mâle inconnu.

Lieu de capture : bords du Lac Nyassa (Langenbourg). Octobre; recueilli par le Dr Fulleborn.

palpes mince; article terminal (♀) presque en forme de triangle isocèle, vu du côté externe, à bord supérieur convexe. Premier article des antennes cylindrique, nullement renflé, habituellement plus ou moins courbé en dedans, six à sept fois aussi long que le deuxième article qui est normal (très réduit chez le type) et sans angle prolongé en dessus et en dessous. Portion terminale du troisième article formé de trois segments, le dernier subégal aux deux précédents pris ensemble; les deux premiers articles mesurant environ les deux tiers du troisième. L'appareil buccal est semblable à celui d'*Haematopota*. Corps étroit et allongé à pilosité courte et peu visible. Dessus du thorax sans marques ni dessins distincts. Scutellum petit, en forme de triangle arrondi, non renflé. Ailes à nervation d'*Haematopota*, branche supérieure de la troisième nervure longitudinale portant parfois un court appendice.

Le Major E. E. Austen compare le sous-genre *Hippocentrum* à *Thriambeutes singularis* Grünberg, du Togo, mais le genre *Thriambeutes* Grünberg appartient aux Pangoninae et porte des éperons aux tibias postérieurs. Le sous-genre *Hippocentrum* se distingue en outre par les dimensions du premier article et l'absence de tubercules au point d'émergence des antennes. Le Major Austen compare également *Hippocentrum* au genre *Lepidoselaga* Macquart, mais les caractères tirés de l'absence des écailles métalliques et du non-renflement des tibias permettent d'éviter toute confusion.

Bibliographie. Austen, Ann. Mag. Nat. Hist. (8), Vol. 12, p. 352 (1908); African Blood sucking Flies, p. 133 (1909); Surcouf & Gonzalez-Rincones, Dipt. vulnér. Vol. 2, p. 29 (1912).

Distribution géographique. L'espèce typique du sous-genre *Hippocentrum* est *H. versicolor* Austen, d'Afrique occidentale, les autres espèces connues proviennent du Gabon, Congo, Nigéria Nord et Sud, Ouganda et de la Province du Nil.

Il est possible que *Haematopota cingulata* Wiedemann, de Java, appartienne à ce sous-genre.

- | | |
|--|----------------------------|
| 1. <i>H. cingulata</i> Wiedemann, Aussereurop. zweifl. Ins. Vol. 1, p. 216 (1828). | Java. |
| 2. <i>H. concisum</i> Speiser, Deutsche Ent. Zeitschr. Vol. 1, p. 1 (1914). | Cameroun. |
| 3. <i>H. Murphyi</i> Austen, Bull. Ent. Research. Lond. Vol. 3, p. 135 (1912). | Sierra Leone. |
| 4. <i>H. strigipennis</i> Karsch, Ent. Nachr. Vol. 15, p. 240 (1889). | Gabon. |
| 5. <i>H. trimaculatum</i> Newstead, Ann. Trop. Medic. Liverpool, Vol. 1, p. 46 (1907). | Ashanti, N. de la Nigéria. |
| 6. <i>H. versicolor</i> Austen, Ann. Mag. Nat. Hist. (8), Vol. 12, p. 354 (1908). — | Ouganda et Nigéria. |

Pl. I, Fig. 6.

3. GENUS BAÏKALIA, NOV. GEN.

Caractères. Ce genre, qui a le faciès d'un Taon, s'en distingue à priori par le nombre des segments terminaux du troisième article antennaire qui est de trois au lieu de quatre chez les Taons. Il se différencie du genre *Dasybasis* Macquart, de la Nouvelle-Hollande et peut-être du Chili (si l'identification de J. Bigot est exacte), par l'absence de callosités sur la face de la femelle, le rapport du troisième article antennaire au premier, qui est de trois au moins chez *Baïkalia* et de deux chez *Dasybasis*, la forme de ce troisième article est en outre différente.

Nous ne connaissons de ce genre qu'une seule espèce *B. Vaillanti* dédiée au Docteur Vaillant, qui a rapporté de nombreux matériaux de la région du Baïkal.

Baïkalia Vaillanti Surcouf. Types : 1 exemplaire ♂, 3 exemplaires ♀ provenant des montagnes des environs d'Irkoustk.

Mâle. Longueur 9,5 m/m. Noir grisâtre, ailes hyalines à nervures claires. Pattes sombres à tibias éclaircis.

Tête plus large que le thorax, occiput hérissé de nombreuses soies d'un noirâtre terne recourbées en avant. Ligne de contact des yeux environ double de la hauteur du triangle frontal; un tubercule

ocellaire brun-clair. Grandes facettes occupant les $\frac{2}{3}$ supérieurs de l'œil, les petites facettes brusquement séparées des grandes, se continuant en forme d'anneau le long des bords et jusqu'au vertex. Yeux à longue et dense pilosité rousse. Triangle frontal à bords latéraux légèrement excavés, uniformément gris cendré ainsi que la face, l'un et l'autre à longs poils noirâtres mélangés à des poils brunâtre clair, plus longs, situés sur les parties inférieures latérales. Epistome limité par deux sillons parallèles, aboutissant à deux enfoncements profonds. Antennes jaunes à premier article cylindrique, un peu arrondi au bord apical, deux fois aussi long que large; deuxième article un peu plus étroit que le premier et de moitié moins long, cylindro-conique, le bord apical étant le plus large; troisième article au moins triple du premier, partie basilaire allongée, légèrement convexe au bord inférieur, portant au bord supérieur une saillie en angle obtus, style composé de trois segmentations moniliformes dont l'apicale est subégale aux deux précédentes. Les deux premiers articles à pilosité hérissée de couleur noire. Palpes de deux articles apparents, le terminal plus gros que le basilaire renflé, ovoïde acuminé, blanc, recouvert d'une villosité hérissée brune. Trompe un peu moins longue que la tête, à labelles bien développés. Thorax et scutellum noir, partiellement dénudés, à longue pilosité éparsée et hérissée, grise et par endroits rousse. Flancs et pectus semblables. Abdomen noir grisâtre dessus et dessous, bord postérieur des segments marginé de poils blancs partiellement hérissés. Pattes à hanches et cuisses noires, genoux jaunâtre clair, tibia antérieurs jaunâtres dans leur moitié basilaire, noirs dans la moitié apicale, tarses antérieurs noirs en entier; tibia médians jaunâtres jusqu'à l'extrémité apicale qui est rembrunie, métatarse jaunâtre, tarses noirs; tibia postérieurs brun-jaunâtre ainsi que le métatarse, les tarses brunâtres. Pubescence des cuisses blanche, hérissée, celle des tibia est rare, longue, hérissée et sombre. Ailes hyalines, transparentes, irisées, à nervations de Taon, nervures jaune-brunâtre, stigma allongé de même coloration. Cuillerons blancs. Balanciers à tige jaunâtre et massue brune.

Femelle. Tête plus large que le thorax, pilosité de l'occiput plus courte que chez le mâle.

Yeux brièvement velus, à facettes égales, portant un trait oblique sur chaque œil. Bande frontale environ 4 fois aussi haute que large à la base, à bords parallèles, gris-jaunâtre, à pilosité courte et un peu frisée : jaune ♂ brun — plus ou moins doré — dans la partie inférieure et médiane, principalement noire vers le vertex. Pas de callosités; on discerne sous le revêtement de la bande une étroite saillie au-dessus du triangle sus-antennaire. Antennes semblables à celles du mâle, quelques poils noirs sur le bord supérieur du troisième article, d'autres sur les segmentations du style. Palpes à dernier article renflé à la base, puis brusquement amincis en une brève pointe obtuse, blancs, revêtus au bord externe d'une pilosité hérissée composée de quelques poils blancs à la base et de plus nombreux poils noirs principalement dans la région apicale. Pattes semblables à celles du mâle, ainsi que le thorax et l'abdomen. Ailes avec un rudiment plus ou moins incertain, parfois figuré, de petit crochet appendiculaire au rameau antérieur de la troisième nervure longitudinale.

Longueur : 9,5 m/m.

Distribution géographique.

1. *B. Vaillanti* Surcouf, nov. sp.

Baïkal.

4. GENUS DASYBASIS MACQUART

Dasybasis Macquart, Dipt. Exot. Suppl. 2, p. 25, pl. 1, f. 1 (1847).

Caractères. Macquart donne de ce genre la description suivante : « Caractères des Taons, » excepté la trompe à lèvres assez menues. Face très velue ♂, à simple duvet et callosité de chaque » côté ♀. Front ♀ assez large, un peu rétréci en arrière; un sillon transversal près de la base. Antennes :

» les deux premiers articles très velus ♂, presque nus ♀; premier article un peu allongé, épais, cylindrique; deuxième court, cyathiforme; troisième, une fois plus long que le premier, de quatre divisions : première allongée, sans dent mais renflée au milieu, en dessus; les trois autres courtes; la quatrième terminée en pointe.

» Le Tabanien pour lequel nous formons ce nouveau genre se place entre les *Taons* et les *Chrysops*. Des caractères qui l'éloignent des premiers, plusieurs le rapprochent des seconds : l'absence de dent au troisième article des antennes, les poils qui hérissent les deux premiers, les callosités de la face. D'un autre côté, il se distingue des *Chrysops* par la brièveté du deuxième article des antennes, par le nombre des divisions du troisième, par les deux cavités de la face, par l'absence des ocelles, par la forme des palpes, par la forme des jambes antérieures et par la cellule anale fermée.

» Nous donnons à ce genre le nom de *Dasybasis*, qui fait allusion aux antennes à base hérissée.

» Le type est de la Nouvelle-Hollande et nous a été communiqué par M. Bigot » (1).

De l'examen de la figure de Macquart il semble que les yeux sont divisés en deux zones chez le mâle.

Le genre *Dasybasis* comprend en outre une deuxième espèce décrite par Bigot, du Chili. Cet auteur ne donne que des caractères de vestiture et de coloration.

Jusqu'à présent, le genre *Dasybasis* nous est inconnu.

Bibliographie. Macquart. Dipt. Exot. Suppl. 2, p. 25, pl. 1, f. 2 (1847); Bigot, Mém. Soc. Zool. France, Vol. 5, p. 261 (1892); Surcouf & Gonzalez-Rincones, Dipt. vulnér. Vol. 2, p. 29 (1912).

Distribution géographique.

1. *D. appendiculata* Macquart, Dipt. Exot. Suppl. 2, p. 25, pl. 1, f. 1 (1847). Australie.
2. *D. tristis* ♂ Bigot, Mém. Soc. Zool. France, Vol. 5, p. 621 (1892). Chili.

5. GENUS BOLBODIMYIA BIGOT

Bolbodimyia Bigot, Wien. Ent. Zeit. Vol. 11, p. 162 (1892).

Caractères. Ce genre a été formé pour une seule espèce, du Vénézuéla.

Description de Bigot : « Antennes à peine plus longues que la tête, premier segment renflé et arrondi, second extrêmement court, troisième allongé, étroitement conique, triple des deux premiers, portant de 13 à 15 annulations indistinctes; trompe perpendiculaire, presque égale à la tête; palpes très étroits, allongés, pointus; tête conique à bande frontale plane, large, portant à l'apex des antennes bulbeuses. Pas d'ocelles. Tibias aplatis et dilatés. Quatrième nervure longitudinale des ailes four-

(1) « **Dasybasis appendiculata** Macquart. Nigra. Abdomine incisuris rufis. Oculis hirtis. Alis nervulis transversis fusco limbatis; cellula submarginali appendiculata (Tab. 1, fig. 1).

» Long. 3 1/2 l. ♂ ♀. Palpes bruns. Face à poils brunâtres, duvet gris et callosités noires. Front noir, antérieurement à duvet gris; ♀ une dépression ovale au delà du sillon transversal. Antennes noires; les deux premiers articles à léger duvet gris; un peu de blanchâtre à la base du deuxième. Yeux à duvet brunâtre, épais ♂, blanchâtre, court, peu distinct ♀. Thorax à léger duvet grisâtre. Abdomen : le fauve des incisions étroit; ventre de même. Cuisses et tarses noirs; jambes d'un fauve terne, à extrémité noirâtre; antérieures noires, à genoux fauves. Ailes assez claires; bord extérieur jaunâtre, stigmate brunâtre ♂. La bordure brune des nervures transversales, plus marquée dans le mâle.

» Dans l'un des trois individus observés, la nervure qui sépare la deuxième cellule postérieure de la troisième de l'aile droite ne présentait que la base. — De la Nouvelle-Hollande. »

» chue, la fourche appendiculée, cellules postérieures largement ouvertes, cellule anale fermée.
 » Abdomen un peu étroit. Une seule espèce » (1).

Remarquons que l'indication de la quatrième nervure longitudinale doit être comprise pour la troisième nervure.

Von Röder a constaté en outre que les tibias postérieurs ne sont pas munis d'éperons; d'autre part, Miss G. Ricardo remarque que Bigot, en décrivant le genre *Bolbodimyia* indique 13 à 15 divisions pour le dernier article des antennes; il aurait été plus exact de le décrire comme ayant 5 divisions seulement de forme et de taille ordinaire, c'est-à-dire avec une première partie basilaire élargie et quatre autres de longueur à peu près égale, la dernière se termine en une pointe.

Nous possédons un spécimen mâle de cette espèce, acquis de M. Le Mout qui l'avait capturé au Maroni (Guyane française) et dont nous donnons la description originale suivante :

Longueur 12 1/2 m/m, antennes comprises. Tête triangulaire, vue de profil; yeux glabres, brun-rouge, complètement rapprochés, la partie inférieure se compose de petites cornéules de coloration noire. Cette zone se continue très réduite sur le bord extérieur. Antennes insérées sur un tubercule saillant, presque cubique, canaliculé au milieu, de coloration noirâtre. Premier article très renflé, court, piriforme, noirâtre, muni de quelques poils; deuxième article réduit au quart environ de la longueur du premier, jaune-pâle à poils noirs; troisième article portant une faible saillie près de la base et muni de poils noirs; la première segmentation étroite est aussi allongée que les deux premiers articles réunis, la portion apicale rembrunie qui lui est subégale est formée de quatre segmentations, l'extrémité apicale est arrondie. Face et pectus couverts de poils jaune-orange. Palpes à premier article petit, le deuxième, en forme de spatule, est noirâtre, couvert de poils concolores. Trompe noirâtre, moindre que la hauteur de la tête. Thorax brunâtre sombre, la pilosité est de même coloration, malgré quelques poils roussâtres. Scutellum roussâtre. Abdomen brunâtre de six segments visibles, les derniers plus sombres. Ventre noir, avec trois lignes longitudinales, de pubescence jaune doré : une médiane arrivant jusqu'au segment apical et deux latérales se terminant au bord postérieur du cinquième segment. Pattes noirâtres; fémurs antérieurs bruns, tibias antérieurs renflés au côté externe, métatarses et tarses médians et postérieurs rougeâtres, les tarses sont un peu rembrunis. Ailes brunes, l'extrémité apicale est presque hyaline, un éclaircissement notable dans la cellule discoïdale. Cuillerons bruns. Balanciers roussâtre foncé.

L'espèce se distingue aisément par le profil particulier de son premier article antennaire et par la saillie sur laquelle les antennes sont placées; les tibias antérieurs sont dilatés.

Bibliographie. Bigot, Wien. Ent. Zeit. Vol. 11, p. 162 (1892); von Röder, Wien. Ent. Zeit. Vol. 11, p. 237 (1892); Ricardo, Ann. Mag. Nat. Hist. (7), Vol. 14, p. 351 (1904); Surcouf & Gonzalez-Rincones, Dipt. vulnér. Vol. 2, p. 30 (1912).

Distribution géographique.

1. *B. bicolor* Bigot, Wien. Ent. Zeit. Vol. 11, p. 162 (1892). **Pl. 2, Fig. 8a, b.** Vénézuéla, Guyane franç.

(1) « ***Bolbodimyia bicolor*** Bigot ♀. Longueur 11 millimètres. Antennes d'un noir mat, premier segment brillant; » face et front nus, d'un noir extrêmement brillant, trompe noire. Palpes, face inférieure et barbe très courte, roux. Corps » complètement noir en dessus, opaque, presque glabre; roussâtre en dessous, à poils extrêmement courts; balanciers et » cuillerons noirs. Ailes de coloration noire, plus sombre au bord externe; à l'apex est une large tache arrondie, blanche; » pattes noires, hanches rousses. Habitat : Vénézuéla. »

6. GENUS SNOWIELLUS HINE

Snowiellus Hine, The Ohio Natur. Vol. 5, p. 230 (1904).

Caractères. Type *Snowiellus atratus* Hine. Longueur d'environ 14 millimètres.

Corps d'un noir presque opaque, de forme robuste. Le genre *Snowiellus* a été décrit de l'Arizona par Hine en 1904, d'après deux spécimens, les seuls connus.

Bande frontale large, rétrécie vers le haut, callosité frontale aussi large que la bande, se réunissant à une seconde callosité située au-dessus d'elle. Palpes minces, longs, plus courts que la trompe. Antennes situées sur une protubérance d'un noir luisant : premier article noir recouvert en dessous de poils noirs, il se prolonge vers le bas sans s'élargir, ni faire saillie vers le haut, ce qui fait que vu de dessus, il paraît normal. Second et troisième article d'un brun opaque, ce dernier avec une saillie distincte très rapprochée de la base. Face presque complètement d'un noir luisant, partie postérieure de la tête couverte de poils noirs. Thorax et flancs noirs à poils concolores. Pattes noires, tibias antérieurs légèrement renflés, tibias médians moins élargis, tibias postérieurs à peine plus épais que les fémurs correspondants. Ailes noires, à l'exception d'une zone hyaline qui se recourbe autour de l'apex et occupe l'extrémité de la première et de la deuxième cellule sous-marginale, de telle sorte que l'extrême limite de la partie noire est indiquée par une ligne courbe allant de l'apex de la deuxième nervure à celui de la branche inférieure de la troisième nervure (d'après Hine).

L'examen de la figure donnée par Hine et que nous reproduisons dans les planches situées à la fin de cet ouvrage, montre que la tête de *Snowiellus* est plus large que le thorax et que l'aspect général est celui d'un Taon.

Bibliographie. Hine, The Ohio Natur. Vol. 5, p. 230 (1904) et Vol. 10, p. 6, 149 (1910); Surcouf & Gonzalez-Rincones, Dipt. vulnér. Vol. 2, p. 31 (1912).

Distribution géographique.

1. *S. atratus* Hine, The Ohio Natur. Vol. 5, p. 230 (1904). — Pl. 2, Fig. 11. Arizona.

7. GENUS LEPIDOSELAGA OSTEN-SACKEN (NOM. EMEND.)

Lepiselaga Macquart, Dipt. Exot. Vol. 1, p. 154 (1838), Suppl. 4, p. 36 (1850).

Lepidoselaga (nom. emend.) Osten-Sacken, Mem. Boston Soc. Nat. Hist. Vol. 2, p. 475 (1876).

Hadrus Perty (nom. occup.) Delect. Anim. Articul. Braz. p. 183 (1833).

Caractères. Le nom générique de *Hadrus*, qui est le plus ancien, étant déjà employé pour un genre de Coléoptères, Macquart le changea en *Lepiselaga*; ce nom de formation incorrecte fut remanié par Osten-Sacken en *Lepidoselaga* qui est demeuré.

Malgré une certaine différence entre les descriptions génériques de Perty (1) et de Mac-

(1) **Description du genre Hadrus** (d'après Perty). Character essentialis : « Antennae articulo primo integro. » Palpi magni, crassi proboscide parum breviores, valvulae instar proboscidis basin obtengentes. Tibiae incrassatae. » Corpus breve, crassum convexiusculum. — Character naturalis : Antennae porrectae, capitis longitudine triarticulatae, » articulo primo et secundo subcylindricis, tertio lanceolato integro. Caput subhemisphericum, tuberculo munitum, locum » ocellorum qui desunt obtingente. Proboscis dorsum porrecta, capitis longitudine, labium crassiusculum subcarnosum arti-

quart (1), Schiner estima que leur réunion s'imposait; plus récemment le Docteur Lutz voulut créer la sous-famille des *Lepidoselaginae* et y incorpora divers autres genres; nous ne le suivrons pas dans cette voie, le tableau dichotomique des genres de *Tabanidae* fait ressortir les différences qui séparent les genres que le Docteur Lutz voulait grouper en une même sous-famille.

Nous complétons la description de *Macquart*, reproduite en note ci-dessous, d'après l'examen de son type.

Cette espèce, qu'il nomme *Lepidoselaga lepidota*, avait été antérieurement décrite par Fabricius sous le nom de *Haematopota crassipes*.

Femelle : Longueur du corps : environ 7 millimètres.

Tout le corps, chez les Insectes très frais, est recouvert de fines écailles d'un vert métallique plus ou moins doré, fugaces, et dont la disparition laisse voir les téguments de couleur noirâtre. Tête déprimée. Yeux glabres, vert sombre avec un trait transverse vert métallique. Pas d'ocelles. Bande frontale environ deux fois plus haute que large, jaune d'ocre, recouverte d'écailles métalliques entre lesquelles se discerne une pilosité jaunâtre frisée. A hauteur de l'angle inféro-interne des yeux, la bande frontale porte une callosité subréniforme, plus étroite que la bande et d'un noir luisant; immédiatement au-dessous de cette callosité, un gros tubercule dirigé vers le bas, jaune d'ocre, porte à son bord inférieur les antennes qui sont de même coloration et de même direction. Premier article un peu plus long que large; deuxième égalant le tiers du premier; troisième double des deux précédents, composé d'une partie basilaire mesurant les deux tiers de l'article total et d'une partie apicale; la basilaire est latéralement un peu comprimée, à bord supérieur curviligne sans saillie, l'apicale est formée de quatre segmentations dont la dernière est la plus longue. Face et péristome d'un noir luisant, sans écailles. Palpes de deux articles, le premier arrondi, le second très gros à bord supérieur convexe, l'inférieur arqué, l'extrémité est arrondie; le palpe est d'un noirâtre luisant. Trompe à larges paraglosses, dépassant les palpes d'un tiers environ de sa longueur totale. Thorax élargi en avant de l'insertion de l'aile, subhexagonal vu en-dessus. Scutellum subcirculaire. Abdomen ayant les cinq premiers segments de même largeur, puis brusquement acuminé. Pattes noirâtres; tibias antérieurs très renflés, à bord externe convexe, pilosité noire, le prétarse blanchâtre; tibias médians et postérieurs non sensiblement renflés, portant deux franges courtes; tarses blanchâtres, légèrement rembrunis à l'apex. Ailes brun sombre le long de la côte presque à l'extrémité de la première nervure longitudinale, la partie brune est séparée de l'apex hyalin par une bordure blanche

» culo capitulo simplici elongato. Labrum labii longitudine corneo membranaceum, sublineare. Glossarium et mandibulae » (setae haustelli Fabricius-Latreille) corneo membranaceae, lineares. Palpi porrecti, proboscide parum breviores ad eam » applicati bi-articulati : articulo primo perbrevis subgloboso, secundo maximo squamiformi supra convexiusculo, infra » concavo. Thorax convexiusculus; scutellum majusculum, muticum. Abdomen breve crassum, convexum, a segmentis » septem compositum. Alae lanceolatae divaricatae, pictae. Halteres parte a squamulo obiecti. Pedes breviusculi, validi » tibiis praesertim anticis incrassatis. Colores metallici. »

(1) *Macquart* donne de *Lepiselaga* la description suivante : « Caractères généraux des Taons. Corps revêtu » d'écailles. Palpes ♀ allongés, ovales, obtus. Face courte, saillante, nue. Front allongé, un peu plus large que dans les » Taons. Antennes insérées plus bas que les yeux sur une petite élévation antérieure; troisième article non échancré, » rétréci, mais sans pointe à l'extrémité. Jambes élargies, surtout les antérieures, droites au dedans, arquées en avant. » Ailes à demi-ouvertes. »

« Le *Tabanus lepidotus* Wiedemann diffère des autres Taons par ces divers caractères et nous paraît constituer un » genre particulier voisin des *Diabasis*. Le port écarté des ailes et leur coloration le font ressembler aux *Chrysops* et trompent » d'abord sur son compte, mais l'erreur se dissipe au premier examen. La forme du front, de la face, des antennes diffère » également de celles des *Chrysops* et des Taons et en joignant à ces caractères différentiels la dilatation des jambes et les » écailles qui couvrent le corps, il ne reste aucun doute sur la nécessité de considérer ce Tabanien comme type d'un nouveau » genre auquel nous donnerons le nom de *Lepiselaga* (à écailles brillantes). »

« Ce joli Diptère appartient à l'Amérique méridionale. M. Wiedemann a décrit des individus venant du Brésil. Celui » dont je donne la figure et la description en diffère par les pieds; il a été rapporté de la Guyane par M. Leprieur et se » trouve au Muséum d'Histoire Naturelle de Paris. »

qui passe en arrière de la bifurcation de la troisième nervure longitudinale et aboutit au bord inférieur à hauteur de la nervure proximale de la troisième cellule marginale postérieure. Quatrième et cinquième cellules marginales postérieures claires, à l'exception d'une tache brune sur la partie voisine de la cellule discoïdale. Cellule anale subhyaline, huit points ou taches subhyalines ou blanchâtres dans la partie brune. Cuillerons blanchâtres. Balanciers obscurs et peu visibles.

On a décrit cinq espèces de *Lepidoselaga*, mais Williston a réuni *L. parva*, qu'il avait nommée, à *L. albitarsis* Macquart. Cette espèce présente la particularité que Macquart l'indiquait comme « dénuée d'écailles brillantes ». En fait, ces écailles doivent être de dimensions très restreintes, car Williston écrit que le mesonotum est recouvert d'une tomentosité jaunâtre irisée.

Bibliographie. Perty, Delect. Anim. Artic. Brazil. p. 183 (1830); Hunter, Trans. Amer. Ent. Soc. Philad. Vol. 7, p. 137 (1901); Wiedemann, Aussereurop. zweifl. Ins. Vol. 1, p. 193 (1828); Macquart, Dipt. Exot. Vol. 1, p. 154 (1838); Suppl. 4, p. 361 (1850); Ricardo, Ann. Mag. Nat. Hist. (7), Vol. 14, p. 353 (1904); Loew, Berl. Ent. Zeitschr. Vol. 13, p. 6 (1869); Van der Wulp, Tijdschr. v. Ent. Vol. 24, p. 161 (1881); Williston, Kansas Univ. Quart. Vol. 2, p. 192 (1895); Biol. Centr.-Amer. Dipt. p. 262 (1901); Surcouf & Gonzalez-Rincones, Dipt. vulnér. Vol. 2, p. 32 (1912).

Distribution géographique. Les quatre espèces sont : 1° *Lepidoselaga crassipes* Fabricius (= *lepidota* Wiedemann); 2° *L. albitarsis* Macquart (= *parva* Williston); 3° *L. paradoxa* Lutz; 4° *L. aberrans* Lutz. Elles sont originaires du Brésil, du Paraguay, de l'Amazonie, du Vénézuéla, de Panama, du Honduras, de la Colombie et de l'Equateur.

Le docteur Lutz avait tenté de réunir dans une même sous-famille qu'il nommait *Lepidoselaginae* les *Lepidoselaga*, *Himantostylus*, *Selasoma* et *Stigmatophthalmus*. Nous estimons que les caractères de ces quatre genres ne sont pas convergents et que si l'on peut rapprocher *Himantostylus* de *Selasoma* en l'en maintenant provisoirement distinct, il n'en est pas de même de *Stigmatophthalmus* qui se relie au genre *Stibasoma* et se place avec lui dans un groupement différent.

1. *L. aberrans* Lutz, Mem. Inst. Oswaldo Cruz, Vol. 5, p. 186 (1913). Brésil : Etat de Bahia.
2. *L. albitarsis* Macquart, Dipt. Exot. Suppl. 4, p. 3 (1850). Argentine, Paraguay.
parva Williston, Kans. Univ. Quart. Vol. 3, p. 192 (1895).
3. *L. crassipes* Fabricius, Syst. Antl. p. 108 [*Haematopota*] (1805). — Pl. 2, Amérique centrale.
Fig. 9 a, b.
lepidota Wiedemann, Aussereurop. zweifl. Ins. Vol. 1, p. 193 (1828).
recta Loew, Berl. Ent. Zeitschr. Vol. 13, p. 6 (1869).
4. *L. paradoxa* Lutz, Mem. Inst. Oswaldo Cruz, p. 51 (1915). Brésil.

8. GENUS SELASOMA MACQUART

Selasoma. Macquart, Dipt. Exot. Vol. 1, p. 187 (1839).

? **Pseudoselasoma** Brèthes, An. Mus. Hist. Nat. Buenos Aires, Vol. 20, p. 475 (1913).

Caractères. Description originale de Macquart : « Caractères génériques des Taons. Corps » comprimé à couleurs métalliques. Tête ♀ déprimée, surtout en dessus. Palpes ♀ épais, un peu relevés, » convexes dans toute leur longueur en dessus, terminés en pointe mousse, courte. Face courte. Front ♀ » assez étroit; immédiatement au-dessus des antennes, une callosité arrondie à sillon longitudinal; une » autre callosité contiguë à la première, plus petite, un peu longitudinale, à enfoncement triangulaire en » avant; une troisième callosité s'étendant depuis le milieu du front jusque près du vertex, terminée aux » deux extrémités et sillonnée longitudinalement. Point d'ocelles. Yeux nus. Antennes insérées vers le

» bas de la tête, sous le bord de la première callosité; premier article assez court, épais et cylindrique;
 » deuxième, très court, cyathiforme; troisième, à première division très large, comprimée, sans pointe,
 » de forme ovalaire; les autres divisions, courtes; la dernière petite et pointue. Pieds: cuisses menues;
 » jambes très larges, convexes et ciliées antérieurement; les postérieures un peu moins que les
 » antérieures. Ailes à deuxième cellule sous-marginale appendiculée.

» Un *Tabanus tibialis* Fabricius, que nous avons observé depuis la publication de la première
 » partie, nous ayant offert tous les caractères que nous venons de décrire, nous croyons le détacher de
 » ce genre pour en faire le type de celui-ci. Parmi ses caractères, plusieurs, à la vérité, se retrouvent
 » dans d'autres Tabaniens. La dépression de la tête, l'insertion des antennes, la dilatation des jambes ne
 » lui appartiennent pas exclusivement, mais la conformation des palpes et des antennes et l'ensemble de
 » l'organisation nous paraissent réclamer la séparation. Les jambes dilatées le font ressembler à quelques
 » Taons et aux *Lepiselages*, mais elles le sont d'une manière différente; toutes le sont et de plus elles
 » sont ciliées. L'éclat métallique, dont brille le corps, non pas par des écailles dorées, comme dans ce
 » genre (*Lepiselaga*) mais par le fond même, qui, sur l'abdomen au moins, ne présente pas de duvet, est
 » assez remarquable dans une tribu qui n'offre guère d'autre exemple de cette sorte de beauté. Nous
 » soupçonnons que le *T. cyaneus* Wiedemann, qui en est orné, appartient à ce nouveau genre; mais
 » l'individu décrit par ce savant entomologiste était privé d'antennes et de pieds, c'est-à-dire des
 » caractères les plus propres à éclairer sur ses rapports avec le *T. tibialis*.

» Le nom que nous lui donnons fait allusion aux couleurs brillantes du corps.

» Description de l'espèce: alis fusco nigris, apice limpidis. Longueur: 5 lignes 1/4 à 6 lignes ♂ ♀.

» La partie obscure des ailes a une tache hyaline très petite, près de la base de la cellule discoïdale
 » et un petit trait hyalin à la base de la marginale. La partie claire des ailes a un point brunâtre à la
 » base de la deuxième cellule sous-marginale.

» Habitat: Brésil, Mexique, Guyane anglaise. »

Le Muséum de Paris possède le type femelle de *Selasoma tibiale* Fabricius, avec une étiquette de la main de Macquart, indiquant que cet exemplaire provient « du Midi de la Capitainerie de Goyaz ».

Le type mâle n'est pas à Paris.

R. Benoit, au cours d'une mission en Guyane française, a capturé un spécimen femelle de cette espèce, qui, comparé avec le type de Macquart, nous a engagé à faire la description détaillée du *S. tibiale* Fabricius, type du genre et peut-être la seule espèce connue.

Longueur du corps, antennes non comprises 14 m/m. Longueur de l'aile 13 m/m. Tête plus large que le thorax, déprimée en avant; sans ocelles. Yeux glabres à cornéules petites, de couleur sombre, sans lignes ni dessins, séparés par une bande frontale de 6 1/2 à 7 fois plus haute que large, à bords divergents légèrement vers le vertex, celui-ci non excavé. Bande frontale noire, glabre, mate, à callosité basilaire subcordiforme, moins large qu'elle, légèrement canaliculée, prolongée par une ligne étroite qui, à hauteur du milieu de l'œil, s'étale en forme de flamme de bougie et se continue ainsi jusqu'au vertex; la callosité est entièrement d'un noir brillant, la partie linéaire médiane est limitée latéralement par deux mouchetures de pollinosité blanchâtre. Sous la callosité basilaire, émerge une protubérance arrondie, piriforme, d'un noir brillant, excavée légèrement à son bord inférieur sous lequel sont implantées les antennes. Premier article en capuchon, noir à reflet bleuâtre, de même que la protubérance; deuxième très réduit, cyathiforme, d'un noir mat; troisième article, quadruple du premier, arrondi à la base, comprimé latéralement, à bords sensiblement parallèles, portant au milieu du bord supérieur une brève denticulation, puis s'amincissant en tronc de cône et prolongé par une courte partie quadri-segmentée, égalant au plus le tiers de la partie basilaire. L'ensemble du troisième article est d'un brun-rougeâtre mat. Palpes de deux articles d'un noir brillant, premier réduit, deuxième vésiculeux, allongé, convexe au bord externe, bi-arqué au bord interne, extrémité apicale redressée; pubescence rare et noire vers la base, et devenant

abondante et brunâtre vers l'apex. Pièces buccales normales, labre oblong à l'extrémité. Thorax subquadrangulaire, peu bombé, à callus bien marqués, de couleur noire. Prescutellum distinct. Scutellum à bord supérieur fléxueux, prolongé en angles latéraux aigus; contour inférieur régulièrement arrondi, de coloration noirâtre, à pollinosité grisâtre fugace, et quelques poils noirâtres. Abdomen convexe, de sept segments apparents, plus long que la tête et le thorax réunis, à courbure latérale régulièrement décroissante, non comprimé, dernier segment à bord postérieur tronqué carrément. Coloration d'un bleu métallique à reflets violacés. Dessous semblable, avec quelques poils brun-rougeâtres vers l'extrémité et latéralement. Ailes brunes à partie apicale hyaline, la zone brune qui recouvre le bord costal jusque vers le débouché de la deuxième nervure longitudinale, redescend presque verticalement au bord postérieur de l'aile, traversant la cellule discoïdale près du milieu, la base de la quatrième cellule marginale postérieure et l'aboutissement de la cellule anale qui est fermée. Cette coloration s'éclaircit à partir de la nervure séparant les deux cellules basilaires; en outre, une petite tache transparente double est placée un peu en avant de la cellule discoïdale; un trait hyalin avant l'extrémité de la partie sombre de la cellule sous-costale, de même qu'un point minuscule à l'origine de cette même cellule. Rameau supérieur de la troisième nervure longitudinale brièvement appendiculé. Pattes noirâtres, tous les tibias fortement renflés et convexes extérieurement, les antérieurs plus gros que les suivants, une épaisse pilosité brun-noirâtre hérisse les fémurs et les tibias. Cuillerons enfumés. Balanciers brunâtres, presque cachés.

Nous ne retrouvons pas la macule signalée par Macquart, à la base de la deuxième cellule sous-marginale.

L'opinion de Macquart sur *Tabanus cyaneus* Wiedemann, qu'il rapportait au genre *Selasoma* est erronée; la collection du Muséum de Paris comprend quatre exemplaires, déterminés par Macquart, sous le nom de *Tabanus cyaneus* Wiedemann et deux sous le nom de *Tabanus cyaneoviridis* Macquart. Ces six exemplaires, qui sont du reste identiques, appartiennent au genre *Tabanus sensu stricto*. Ils ont été recueillis par Verreaux en Tasmanie en 1844.

En 1913, le Docteur Lutz a décrit une nouvelle espèce de *Selasoma*, sur deux specimens incomplets, provenant de la province de Matto-Grosso (Brésil). Cette espèce, qu'il nomme *Selasoma giganteum*, a l'abdomen non métallique, mais d'un noir luisant, ce qui est contraire à la description du genre; en outre, les exemplaires du Docteur Lutz sont dépourvus de leur troisième article antennaire, ce qui ne permet pas de trancher la question.

Nous rapportons avec doute au genre *Selasoma* deux espèces, décrites par Brèthes sous le nom de *Pseudoselasoma* et qui nous sont demeurées inconnues.

Bibliographie. Fabricius, Syst. Antl. p. 102 (1805); Wiedemann, Dipt. Exot. Vol. 1, p. 80 (1821); Aussereurop. zweifl. Ins. Vol. 1, p. 164 (1828); Macquart, Dipt. Exot. Vol. 1, p. 187, (1838); Walker, List Dipt. Brit. Mus. Suppl. 2, p. 273 (1854); von Röder, Wien. Ent. Zeit. Vol. 11, p. 237 (1892); Surcouf & Gonzalez-Rincones, Dipt. vulnér. Vol. 2, p. 36 (1912); Lutz, Mem. Inst. Oswaldo Cruz. (1913); Brèthes, An. Mus. Hist. Nat. Buenos Aires, Vol. 20, p. 475 (1913).

Distribution géographique.

- | | |
|---|------------|
| ? 1. <i>S. giganteum</i> Lutz, Mem. Ins. Oswaldo Cruz, Vol. 5, p. 181 (1913). | Brésil. |
| 2. <i>S. tibiale</i> Fabricius, Syst. Antl. p. 102 (1805). — Pl. 2, Fig. 10a, b. | Brésil. |
| <i>chalybæum</i> Perty, Delect. Anim. art. Braz. p. 183 [<i>Hadrus</i>] (1830). | |
| <i>cyaneum</i> Walker, List Dipt. Brit. Mus. p. 208 [<i>Hadrus</i>] (1848). | |
| ? 3. <i>S. nitidum</i> Brèthes, An. Mus. Hist. Nat. Buenos Aires, Vol. 20, p. 475 (1913). | Argentine. |
| ? 4. <i>S. opacum</i> Brèthes, ibidem, Vol. 20, p. 475 (1913). | Argentine. |

9. GENUS HIMANTOSTYLUS LUTZ

Himantostylus Lutz, Mem. Inst. Oswaldo Cruz, Vol. 5 (1913).

Caractères. Espèces de taille moyenne à tégument obscur, en grande partie brillant, mais sans écailles métalliques. Face à callosité visible, non saillante de profil. Yeux sans lignes ni dessins. Antennes à article terminal allongé, comprimé latéralement, arrondi en avant, non saillant au milieu de son bord supérieur, loriculé. Palpes à deuxième article d'un brun brillant. Abdomen fortement arqué en dessus, épaissi à la base, effilé à l'apex. Tibias épaissis et convexes antérieurement, les tarses plus clairs que le reste. Ailes à partie basilaire obscurcie, bien plus réduite et n'atteignant pas la moitié, sans taches claires (d'après Lutz).

Une seule espèce (1) connue de ce genre qui ne diffère de *Selasoma*, d'après les caractères de Lutz, que par la coloration non métallique de l'abdomen et l'absence d'une petite dent au bord extérieur du troisième article antennaire.

D'après la figure donnée par le Docteur Lutz, les antennes sont allongées et ne correspondent pas à celles de *Selasoma*; en outre les tibias sont moins renflés; à cause de ces différences, nous conserverons *Himantostylus* comme un genre voisin de *Selasoma* jusqu'à ce que nous ayons pu vérifier le type.

Bibliographie. Lutz, Mem. Inst. Oswaldo Cruz, Vol. 5 (1913).

Distribution géographique. Une seule espèce du Pérou.

1. *H. intermedius* Lutz, Mem. Inst. Oswaldo Cruz, Vol. 5 (1913).

Pérou.

10. GENUS UDENOCERA RICARDO

Udenocera Ricardo, Ann. Mag. Nat. Hist. (7), Vol. 14, p. 354 (1904).

Caractères. Ce genre est voisin de *Diachlorus* Osten-Sacken et d'*Acanthocera* Macquart, provenant de l'Amérique du Sud. Il a été constitué pour une espèce de Ceylan ressemblant aux *Acanthocera*, mais s'en distinguant par l'absence de dent sur le troisième article antennaire. *Udenocera* se sépare de *Diachlorus* par la forme ténue et allongée des antennes, par la longueur du premier article, subégal au troisième et par l'aspect cylindrique de celui-ci. Les tibias antérieurs ne sont, en outre, ni courbés ni renflés. Ces

(1) **Himantostylus intermedius** Lutz. Couleur générale passant du brun de poix au noir. Longueur du corps sans les antennes : 9 millimètres.

♂ Trompe noire; palpes à premier article noirâtre, le deuxième d'un brun de poix, brillant, très épaissi et obliquement terminé. Antennes d'un brun-rougeâtre, noires à l'extrémité; premier article assez long; deuxième court; troisième comprimé latéralement et arrondi à l'apex en forme de lanière. Face et barbe noires de chaque côté. Au-dessus des yeux une callosité obliquement dirigée, très grosse, d'un noir brillant et une autre callosité médiane transverse, près de la base des antennes; triangle frontal d'un noir mat. Yeux réunis sur la ligne médiane, la partie inférieure composée de petites facettes noires constitue à peine le quart de l'œil, les autres facettes sont brun-chocolat; ces deux zones ont des reflets rougeâtres. L'occiput fortement excavé est noir. Thorax noir de charbon, mais un peu terne, portant sur les côtés et sur le pectus une forte pilosité noire. Abdomen arqué, subconique, les trois premiers segments d'un noir mat en dessus, les suivants d'un noir brillant. Pattes d'un noir brunâtre à poils sombres, tous les tibias fortement renflés au bord externe, principalement au milieu; face interne plane. Les pelotes de toutes les pattes sont d'un jaune brunâtre, de même que les trois derniers tarses de la paire postérieure; tarses antérieurs noir-rougeâtre. Les métatarses et les tarses voisins sont en général jaunes ou d'un ocracé jaunâtre, avec des poils noirs. Ailes légèrement rembrunies, base et stigma jaunes, cellules costales et basilaires brun-sépia à nervures noires, anale un peu plus claire, axillaire plus obscurcie; les autres nervures jaune-foie; rameau antérieur de la troisième nervure longitudinale formant un angle arrondi, la direction de ce rameau est presque droite. Première cellule marginale postérieure largement ouverte; cellule anale fermée avant le bord. Balanciers à style sombre et massue brun-rougeâtre clair.

Provenance : Yahuar Mayo (Pérou).

différences. outre la présence d'un tubercule antennaire un peu au delà du milieu de la face, semblent justifier la formation du nouveau genre *Udenocera*.

Antennes longues, cylindriques, sans dent ni saillie sur le troisième article; le premier mesure environ les $\frac{2}{3}$ du troisième, le deuxième plus de la moitié du premier, le troisième comprend une partie basilaire égalant la partie apicale quadri-segmentée, terminée en une pointe obtuse. Les antennes sont situées à la partie inférieure d'un tubercule saillant, transverse, situé un peu au-dessous du milieu de la hauteur de la face. Bande frontale étroite, à bords graduellement convergents vers le vertex. Palpes semblables à ceux du genre *Tabanus*; ils sont terminés en une pointe aiguë. Abdomen long et étroit, non rétréci. Ailes plus longues que le corps, amples. Pattes longues et minces.

L'exemplaire décrit par Walker sous le nom de *Chrysops parallelus*, provenant des Iles Batjan, appartient probablement à ce genre : la forme de la bande frontale, du tubercule antennaire et de la face, le contour de l'abdomen et les pattes se rapportent à *Udenocera brunnea* Ricardo, mais les antennes manquent, ce qui rend l'assimilation incertaine, quoique probable.

Bibliographie. Ricardo. Ann. Mag. Nat. Hist. (7), Vol. 14, p. 355 (1904); Rec. Indian Mus. Vol. 4, p. 360 (1911); Surcouf & Gonzalez-Rincones, Dipt. vulnér. Vol. 2, p. 37 (1912).

Distribution géographique. Une seule espèce connue de Ceylan (1).

1. *U. brunnea* Ricardo, Ann. Mag. Nat. Hist. (7), Vol. 14, p. 354 (1904). — Ceylan.

Pl. 2, Fig. 12 a, b.

? *parallelus* Walker, Proc. Linn. Soc. Lond. Vol. 5, p. 276 [*Chrysops*] (1861). Iles Batjan.

II. GENUS DIACHLORUS OSTEN-SACKEN

Diachlorus Osten-Sacken, Mem. Boston Soc. Nat. Hist. Vol. 2, p. 475 (1876).

Diabasis (nomen bis lectum) Macquart, Dipt. Exot. Vol. 1, p. 151 (1834). *nec* **Diabasis** Hoffmannsegg, Coleoptera (1819).

Le nom de *Diabasis* donné par Macquart était déjà employé pour un genre de Coléoptères; Osten-Sacken, qui en fait l'observation, l'a remplacé par celui de *Diachlorus*.

(1) **Udenocera brunnea** Ricardo. Trois femelles de Kandy (Ceylan). Le type porte une indication de capture du 31 Mai 1892, les cotypes ont été pris à la même époque. Longueur : 11 millimètres.

Femelle. Couleur générale brune. Face d'un brun brillant au-dessous des antennes, formant un tubercule triangulaire convexe, plus long que les joues et dont l'apex atteint la trompe; une bande d'un brun brillant borde les yeux de chaque côté de la face sur une courte distance, puis le tubercule facial jusqu'à son apex. Joues d'un gris cendré à longs poils blancs. Trompe courte. Palpes presque aussi longs que la trompe; premier article court, deuxième épais à la base, courbe, terminé en pointe, de couleur jaune malgré une pilosité noire. Antennes à deux premiers articles jaunes à poils noirs, le troisième noir. Tubercule antennaire brun brillant en dessus, gris en dessous. Bande frontale brune, brillante, convexe en son milieu, sillonnée transversalement près du tubercule. Yeux glabres à facettes égales, dépassant au bord postérieur le vertex de la bande frontale. Thorax brunâtre brillant à bandes linéaires, paramédianes peu distinctes, jaunes; flancs jaunes; pectus brun à poils noirs puis gris avec des poils blanchâtres. Scutellum concolore, devenant jaune-brun à l'extrême base; pubescence jaune. Abdomen d'un brun uniforme un peu brillant à pubescence brune. Ventre jaunâtre à la base. Pattes jaune pâle: fémurs, apex des tibias et des tarsi, sauf le premier, bruns; dernier article des tarsi entièrement brun ainsi que les pulvilli et les ongles. Pubescence jaune sur les parties claires, noire par ailleurs. Ailes hyalines, nervures jaune-brun, bord antérieur et apex de coloration brune avec des espaces clairs apparaissant dans la région foncée, qui s'étend faiblement le long du bord postérieur dans la quatrième cellule postérieure. Sur un autre type, la tache apicale brune est réduite à un obscurcissement autour des nervures.

Mâle. Quatre spécimens de Kandy (Ceylan), sont évidemment les mâles de cette espèce, quoiqu'ils en diffèrent par une coloration jaune rougeâtre. Yeux à grandes facettes qui occupent les deux tiers de la surface et atteignent l'extrémité supérieure du triangle frontal. Palpes courts et épais, jaunes, à tomentosité grisâtre et pilosité brune. Tubercule antennaire moins proéminent que chez la femelle. Thorax glabre, de couleur chamois avec quelques poils jaunâtres de longueur inégale. Scutellum semblable à tomentosité grisâtre. Abdomen d'un jaune rougeâtre brillant, assombri à l'apex qui est plus étroit; courte pubescence noire sur le dessus, quelques poils jaunes au bord postérieur des segments. Ailes à faible coloration brune.

Caractères. Description de Macquart : « Palpes de la femelle allongés, subulés. Face courte » convexe, nue, sans fossettes, joues velues. Front assez étroit chez la femelle, à callosités un peu » convexes. Antennes couchées, allongées, insérées plus bas que le milieu de la hauteur de la tête. » Premier article un peu allongé, cylindrique, puis conique; deuxième court, cyathiforme; troisième » triple du premier, conique, arqué, de cinq divisions, dont la première est plus longue et plus épaisse à » la base. Yeux ronds, point d'ocelles. Jambes antérieures un peu arquées et élargies. Ailes écartées; » deuxième nervure sous-marginale sans appendice, à nervure extérieure ordinairement presque droite. »

Ce genre a été formé par Macquart pour diverses espèces voisines des Taons, mais l'interprétation qu'en donnèrent les successeurs de Macquart, fut telle qu'on voulut, il y a quelques années, annuler le genre *Diabasis* (*Diachlorus*). Bigot décrivit cinq espèces dont aucune n'appartenait à ce genre. Walker ne fut pas plus heureux.

Loew le distingua du genre *Tabanus* à cause du développement des tibias antérieurs.

Osten-Sacken le sépara de même par la brièveté de la face, le niveau d'insertion des antennes et les taches des ailes.

En réalité, aucun des caractères signalés ci-dessus n'a de valeur suffisante; en fait, le renflement des tibias antérieurs constitue une des caractéristiques d'un groupe de Taons à ailes maculées qui comprend entre autres *T. latipes* Macquart, d'Afrique occidentale et *T. fenestratus* Macquart, du Brésil; la brièveté de la face, les macules des ailes sont des traits qui se rencontrent chez les Tabaninae et parfois les Pangoninae.

Le seul réel caractère apparent de différenciation réside dans la longueur du premier article antennaire.

Miss G. Ricardo a soigneusement étudié ce genre sur les matériaux du British Museum, par malheur peu riche en espèces de ce groupe; elle admet qu'il existe quatorze espèces de *Diachlorus*, dont douze appartiennent à l'Amérique méridionale.

Les recherches du Docteur Lutz ont accru le nombre des espèces de ce genre et l'ont porté à vingt-six et à cette occasion il en trace les caractéristiques : Petites espèces de coloration jaune ou brune et noire, à callosité faciale toujours distincte, ainsi que la frontale qui est très large. Abdomen assez long et étroit, généralement bicolore. Tibias antérieurs plus ou moins arqués et épaissis. Ailes non hyalines dans leur majeure partie, mais bigarrées et variées de macules souvent typiques. Antennes modérément longues, presque filiformes, un peu abaissées; premier article médiocrement allongé; deuxième court; troisième sans dent, composé d'un segment basilaire et de quatre autres courts. Palpes à article terminal lancéolé, un peu asymétrique, légèrement courbe. Yeux glabres, avec des dessins verts caractéristiques sur un fond sombre. Pas d'ocelles. Thorax le plus souvent bicolore avec des dessins longitudinaux ou transversaux, fréquemment obsolètes. Abdomen à peine plus large que le thorax, à bords latéraux parallèles, brièvement arrondi en arrière, à dessins composés de séries de taches ou bandes longitudinales parfois en forme de cône tronqué, avec des lignes transverses. Les pattes présentent un contraste frappant par leurs portions successivement claires et obscurcies (ce qui se produit aussi chez les véritables Taons); tibias antérieurs toujours un peu épaissis, parfois fusiformes, convexes extérieurement, rectilignes au bord interne et un peu aplatis latéralement. Ailes à demi ouvertes au repos, présentant une tache noirâtre qui s'étend le long du bord costal et de l'apex, cette zone peut contenir des fenêtres claires; pour le reste l'aile est légèrement jaunâtre ou enfumée. Cellules marginales postérieures ouvertes, anale fermée; pas d'appendice au rameau supérieur de la troisième nervure longitudinale.

Les espèces de *Diachlorus* sont peu nombreuses dans un même lieu et s'élèvent au plus à deux et rarement trois. Ces Insectes manifestent une prédilection pour le voisinage des eaux douces et même marines, on les observe aussi bien le long des rivages qu'en naviguant. Les *Diachlorus* sont abondants

au bord de la mer. On les rencontre à quelque heure chaude que ce soit du jour ; ils viennent même dans les maisons ; leur piqure est douloureuse et produit de l'inflammation.

Les mâles sont absolument inconnus ainsi que les premiers états.

Bibliographie. (*Diabasis*) Macquart, Dipt. Exot. Vol. 1, p. 151 (1834); Fabricius, Syst. Antl. p. 107 (1805); Wiedemann, Aussereurop. zweifl. Ins. Vol. 1, p. 176 (1828); Walker, List Dipt. Brit. Mus. p. 199 (1848); Rondani, in Truqui, Studi Ent. p. 165 (1848).

(*Diachlorus*) Osten-Sacken, Mem. Boston Soc. Nat. Hist. Vol. 2, p. 475 (1876); Hunter, Trans. Amer. Ent. Soc. Philad. Vol. 37, p. 138 (1901); Ricardo, Ann. Mag. Nat. Hist. (7), Vol. 14, p. 358 (1902); Surcouf & Gonzalez-Rincones, Dipt. vulnér. Vol. 2, p. 37 (1912); Lutz, Mem. Inst. Oswaldo Cruz, Vol. 2, p. 8 (1913).

Distribution géographique.

1. *D. altivagus* Lutz, Mem. Inst. Oswaldo Cruz, Vol. 5, p. 152 (1913). Brésil.
2. *D. bicinctus* Fabricius, Syst. Antl. p. 102 [*Tabanus*] (1805). **Pl. 3, Fig. 1 a, b.** Brésil, Surinam.
3. *D. bimaculatus* Wiedemann, Aussereurop. zweifl. Ins. Vol. 1, p. 201 Brésil, Equateur.
[*Chrysops*] (1828).
4. *D. bivittatus* Wiedemann, ibidem, Vol. 1, p. 193 [*Tabanus*] (1828). Brésil, Inde occidentale.
inornatus Walker, List Dipt. Brit. Mus. Vol. 1, p. 199 [*Chrysops*] (1848).
5. *D. conspicuus* Lutz, Mem. Inst. Oswaldo Cruz, Vol. 2, p. 5 (1913). Brésil.
6. *D. curvipes* Fabricius, Syst. Antl. p. 107 [*Haematopota*] (1805). Brésil, Uruguay.
varipes Walker, List. Dipt. Brit. Mus. (1), Vol. 5 p. 289 (1854).
afflictus Wiedemann, Aussereurop. zweifl. Ins. Vol. 1, p. 204 [*Chrysops*] (1828). Brésil.
var. *trivittata* Lutz, Mem. Inst. Oswaldo Cruz, Vol. 2, p. 189, note (1913). Brésil.
7. *D. diversipes* Macquart, Dipt. Exot. Suppl. 3, p. 13, pl. 1, f. 5 [*Diabasis*] Brésil.
(1847).
? var. *D. bicinctus*, Fabricius.
8. *D. distinctus* Lutz, Mem. Ins. Oswaldo Cruz, Vol. 2, p. 151 (1913). Brésil.
var. *catharinensis* Lutz, ibidem, Vol. 7, p. 52 (1915). Brésil.
9. *D. ferrugatus* Fabricius, Syst. Antl. 111 [*Chrysops*] (1805). Amérique sept. et centr.
americanus Palisot de Beauvois, Ins. rec. Afr. p. 223, pl. 3, f. 6 [*Tabanus*] (1821). Afrique et Australie.
approximans Walker, List Dipt. Brit. Mus. Vol. 1, p. 198 [*Chrysops*] (1848).
ataenia Macquart, Dipt. Exot. (1), Vol. 1, p. 152 [*Diabasis*] (1838). Iles Carolines, Brésil.
convergens Walker, List Dipt. Brit. Mus. Vol. 1, p. 198 [*Chrysops*] (1848).
Rondanii Bellardi, Saggio Ditter. Messic. Vol. 1, p. 68 [*Tabanus*] (1859).
10. *D. fascipennis* Lutz, Mem. Ins. Oswaldo Cruz, Vol. 2, p. 166 (1913). Brésil.
11. *D. flavipennis* Macquart, Dipt. Exot. Vol. 1, Suppl. 4, p. 35 [*Diabasis*] (1850). Iles Philippines.
12. *D. flavitaenia* Lutz, Mem. Inst. Oswaldo Cruz, Vol. 2, p. 151 (1913). Paraguay.
13. *D. fulvescens* Brunetti, Rec. Indian Mus. Vol. 7, p. 456 (1916). Himalaya.
14. *D. fuscipennis* Macquart, Dipt. Exot. (1), Vol. 1, p. 152 [*Diabasis*] (1838). Brésil.
15. *D. fuscistigma* Lutz, Mem. Inst. Oswaldo Cruz, Vol. 2, p. 148 (1913). Brésil.
16. *D. glaber* Wiedemann, Aussereurop. zweifl. Ins. Vol. 1, p. 192 [*Tabanus*] Brésil.
(1828).
17. ? *D. globicornis* Wiedemann, Dipt. Exot. p. 96 [*Tabanus*] (1821). Brésil.
18. *D. immaculatus* Wiedemann, Aussereurop. zweifl. Ins. Vol. 1, p. 102 Brésil.
[*Chrysops*] (1828).
interruptus Macquart, Dipt. Exot. Vol. 1, p. 152 [*Diabasis*] (1838). Brésil.
19. *D. Neivai* Lutz, Mem. Inst. Oswaldo Cruz, Vol. 2, p. 167 (1913). Brésil.
20. *D. nigristigma* Lutz, ibidem, Vol. 8, p. 94 (1916). Brésil.
21. *D. ochraceus* Macquart, Dipt. Exot. Suppl. 4, p. 36 [*Diabasis*] (1850). Brésil.
22. *D. paradoxus* Lutz, Mem. Inst. Oswaldo Cruz, Vol. 2, 5, p. 160 (1913). Brésil.
23. *D. podagricus* Fabricius, Syst. Antl. p. 108 [*Haematopota*] (1805). Brésil.
24. *D. scutellatus* Macquart, Dipt. Exot. Vol. 1, p. 151 [*Diabasis*] (1838). Guyane.
25. *D. varipes* Rondani, in Truqui, Stud. Ent. Vol. 1, p. 105 [*Diabasis*] (1848). Brésil.
26. *D. vitripennis* Lutz, Mem. Inst. Oswaldo Cruz, Vol. 2, 5, p. 161 (1913). Brésil.

12. GENUS STIBASOMA SCHINER

Stibasoma Schiner, Verh. Zool.-bot. Ges. Wien, Vol. 17, p. 310 (1867).

Caractères. Espèces de structure massive, velues, ressemblant aux Hyménoptères des genres *Bombus*, *Xylocopa* et voisins.

Femelle. Tête plus large que le thorax, un peu déprimée en avant, excavée en arrière; bord postérieur de la tête très étroit. Yeux glabres, unicolores, sans lignes ni dessins, séparés par une bande frontale de largeur médiocre. Pas d'ocelles. Antennes insérées au-dessous du milieu de la tête; premier et deuxième articles courts, ce dernier terminé en épine à son bord supérieur; troisième article à partie basilaire portant une saillie dentiforme, courbe, plus ou moins anguleuse, obtuse à l'extrémité, un peu moindre que l'article lui-même qui, outre cette partie basilaire, comprend une partie apicale de quatre segmentations courtes et étroitement rapprochées les unes des autres. Epistome en ogive, joues séparées par un sillon profond du reste de la face. Trompe épaisse et courte à labelles un peu élargies. Deuxième article des palpes large à la base, pointu en avant. Thorax faiblement bombé, à peine plus large que long, subcarré. Scutellum bombé. Abdomen à peine plus long que le thorax, très massif, épais et fortement bombé. Pattes fortes; hanches antérieures subégales aux fémurs correspondants. Tibias longs et épais, courbes; tarses très larges. Pattes médianes et postérieures à hanches courtes et cuisses élargies; les pattes postérieures semblent encore élargies par l'épaisse vestiture, ciliée au bord externe, qui les recouvre. Tarses semblables aux antérieurs. Ailes toujours colorées, parfois jaunâtres, souvent très rembrunies, à même nervation que les Taons. Première cellule marginale postérieure largement ouverte, branche supérieure de la troisième nervure longitudinale dépourvue de rameau récurrent.

Mâle. Les yeux sont plus ronds, les grosses facettes sont disposées de façon variable suivant les espèces. Palpes à article terminal dirigé en avant. Abdomen terminé en pointe.

Le genre *Stibasoma* ne se distingue du genre *Tabanus*, que par l'abdomen court, large et fortement arqué, les autres caractères indiqués par Schiner, tel que celui des tibias renflés et courbes, sont insuffisants, car de nombreux Taons possèdent cette particularité. Il y a lieu de remarquer que la convergence de forme de *Stibasoma* avec les gros Hyménoptères velus, détermine souvent une véritable ressemblance entre eux et constitue un caractère de différenciation très net.

Bibliographie. Wiedemann, Aussereurop. zweifl. Ins. Vol. 1, p. 136 (1828); Walker, List Dipt. Brit. Mus. Vol. 5, p. 1 (1854); Schiner, Reise Novara, Dipt. (1866); Bigot, Ann. Soc. Zool. France, p. 636 (1892); Osten-Sacken, Biol. Centr.-Amer. Dipt. Vol. 1, p. 2 (1886); Williston, Kansas Univ. Quart. Vol. 2, p. 94 (1895); Ricardo, Ann. Mag. Nat. Hist. (7), Vol. 14 (1904); Surcouf & Gonzalez-Rincones, Dipt. vulnér. Vol. 2, p. 45 (1912); Lutz, Mem. Inst. Oswaldo Cruz, Vol. 2 (1913).

Distribution géographique. Toutes les espèces connues de *Stibasoma* appartiennent à l'Amérique du Sud et ne semblent pas dépasser le Nord du Mexique; nous possédons cependant un exemplaire de ce genre provenant des Insectes de Bigot et qui était resté nommé et non décrit; l'étiquette manuscrite de Bigot porte les indications suivantes: genre *Stibasoma* Schiner, nov. sp. ♀. Antennes manquantes. *S. hemiptera* nobis J. Bigot, Nov. Holl.

Cette espèce se différencie de *St. Willistoni* Lutz, du Brésil, par sa taille: 21 m/m au lieu de 16 à 17 m/m, la présence de mouchetures blanches sur l'abdomen et le ventre, la moindre étendue de la zone colorée de l'aile.

La présence d'un *Stibasoma* en Océanie accroîtrait considérablement la zone de dispersion de ce genre, mais il semble que l'indication de provenance de Bigot soit erronée.

1. *S. bicolor* Bigot, Mém. Soc. Zool. France, Vol. 5, p. 636 (1892). Brésil.
2. *S. dives* Walker, List Dipt. Brit. Mus. Vol. 1, p. 166 [*Tabanus*] (1848). Amazonie.
flaviventre Macquart, Dipt. Exot. Suppl. 3, Vol. 2, p. 90 [*Tabanus*] (1847). Brésil.
3. *S. dyridiphorum* Knab, Proc. U. S. Nat. Mus. Vol. 46, p. 40 (1913). Ile de la Trinité.
?ferreus ♂ Walker, List Dipt. Brit. Mus. Vol. 1, p. 151 [*Tabanus*] (1848). Brésil.
4. *S. festivum* Wiedemann, Aussereurop. zweifl. Ins. Vol. 1, p. 135 [*Tabanus*] (1828). Brésil.
5. *S. flavistigma* Hine, The Ohio Natur. Vol. 12, p. 516 (1912). Mexique.
6. *S. fulvohirtum* Wiedemann, Aussereurop. zweifl. Ins. Vol. 1, p. 155 Brésil, Haute Amazonie, Colombie, Panama.
compactum Walker, List Dipt. Brit. Mus. Vol. 5, Suppl. 1, p. 122 [*Tabanus*] (1854).
7. *S. hemiptera* Surcouf (Bigot in litteris) Bull. Mus. Hist. Nat. Paris, p. 262 ? Australie. (1912).
8. *S. mallophoroides* Walker, Trans. Ent. Soc. Lond. (4), p. 123 (1857). Amazonie.
9. *S. pachycephalum* Bigot, Mém. Soc. Zool. France, Vol. 5, p. 636 (1892). Mexique.
chionostigma Osten-Sacken, Biol. Centr.-Amer. Dipt. Vol. 1, p. 54 (1886).
10. *S. semiflavum* Lutz, Mem. Inst. Oswaldo Cruz, Vol. 7, p. 115 (1915). Brésil.
11. *S. theotaenia* Wiedemann, Aussereurop. zweifl. Ins. Vol. 1, p. 136 [*Tabanus*] (1828). Brésil.
theotaeniata Williston, (nom. emend.) Kansas Univ. Quart. Vol. 3 (1905).
12. *S. triste* Wiedemann, Aussereurop. zweifl. Ins. p. 164 [*Tabanus*] (1828). Brésil.
13. *S. Willistoni* ♀ Lutz, Centralbl. f. Bakter. Abt. 1, Vol. 44, p. 163 (1907); Brésil.
 Mem. Inst. Oswaldo Cruz, Vol. 7, p. 104 (1915) ♂ Williston, Kansas Univ. Quart. Vol. 3 (1905). — Pl. 3, Fig. 4 a, b.

13. GENUS STIGMATOPHTHALMUS LUTZ

Stigmatophthalmus Lutz, Mem. Inst. Oswaldo Cruz, Vol. 2 (1913).

Caractères. Ce genre a été créé par le Docteur Lutz pour une espèce recueillie au Brésil, à Pétropolis, dans la Serra de Bocaina et dans l'Etat de Santa Catherina. Le Docteur Lutz a bien voulu nous offrir un de ses cotypes sur lequel nous établissons notre description : Corps de coloration noire, partiellement brillante. Longueur : 19 ^m/_m. Tête plus large que le thorax; trompe, palpes et antennes noirs, le troisième article de celles-ci forme un style régulièrement conique et une saillie en crochet, premier article à rude pilosité noire, deuxième subcylindrique. Yeux glabres, noirâtres à l'état sec, mais chez l'Insecte frais d'un vert brillant passant au bleu et traversés d'une ligne sombre qui de chaque côté, n'atteint pas le bord. Bande frontale étroite, à côtés légèrement divergents vers le vertex, à callosité longitudinale canaliculée à la base, de coloration marron; quelques poils noirs au vertex qui porte antérieurement une double callosité très réduite, brillante. Triangle frontal et face saupoudrés de blanchâtre. Palpes velus. Thorax glabre, noir en dessus avec quatre bandes longitudinales blanchâtres; flancs à poils brun-noirâtre, pectus noirâtre. Scutellum terminé au bord antérieur latéralement par deux lobes pointus, d'un noir luisant. Abdomen ovoïde vu de dessus, fortement convexe vu de profil, de sept segments apparents; le premier étroit à la base, presque divisé par une fente longitudinale médiane, une petite bordure de poils d'un blanc argenté au milieu du bord postérieur des quatrième et cinquième segments, le reste du bord postérieur porte quelques poils noirs; ceux du bord postéro-externe du deuxième segment sont blanc-argenté; dessous uniformément sombre et assez brillant, le bord postérieur des segments est plus clair et mat. Pattes noires en entier, les empodiums d'un brun

ferrugineux, tous les tibias nettement arqués, non sensiblement renflés, à pilosité concolore, les tibias postérieurs présentent au côté externe des poils groupés en frange, épais, mais courts. Ailes sombres à tiers apical clair, la zone sombre s'arrête au stigma, puis redescend en suivant une courbe convexe irrégulière, passant en arrière de la fourche de la troisième nervure longitudinale, par le milieu des première et deuxième cellules marginales postérieures et atteignant le bord postérieur à l'angle externe de la troisième cellule marginale postérieure; deux taches hyalines semblables au milieu de la discoïdale et de la quatrième cellule, une tache éclaircie moins nette au milieu de la cinquième cellule qui est largement ouverte; en outre, on distingue un trait longitudinal hyalin le long de la deuxième nervure et un étroit éclaircissement du sommet et de la base de la cellule basilaire supérieure. Cuillerons et balanciers brunâtres.

La description du Docteur Lutz est conforme à la nôtre, elle a été établie sur trois femelles provenant de Pétropolis (Brésil) et recueillies entre 800 et 2150 mètres, au début de décembre et dans la seconde moitié d'avril.

Le Docteur Lutz estime que si *Stigmatophthalmus altivagus* devait être rattaché au genre *Tabanus*, il devrait se rapprocher de *Tabanus fenestratus* Macquart.

L'examen du type de cette espèce ne confirme pas l'opinion du Docteur Lutz.

La collection du Muséum d'Histoire Naturelle de Paris possède un spécimen provenant de Santa-Fé de Bogota qu'on peut rapprocher de l'espèce *Stigmatophthalmus altivagus* Lutz; il en diffère uniquement par la taille plus grande, l'absence de macules villeuses sur l'abdomen et le dessin des taches claires des ailes. Nous donnons à cette espèce nouvelle le nom de *Stigmatophthalmus Lutzi*.

Il est hautement probable qu'une connaissance plus complète des Taons de l'Amérique tropicale permettra de supprimer le genre *Stigmatophthalmus* et d'en rapporter les espèces au genre *Tabanus*.

Bibliographie. Lutz, Mem. Inst. Oswaldo Cruz. Vol. 2 (1913).

Distribution géographique.

1. *S. altivagus* Lutz, Mem. Inst. Oswaldo Cruz. Vol. 2, p. 193 (1913). — **Pl. 3**, Brésil.

Fig. 5a, b.

2. *S. Lutzi* Surcouf, nov. sp.

Santa-Fé de Bogota.

14. GENUS TABANUS LINNÉ

Tabanus Linné, Fauna Suec. p. 462 (1761).

Agelanius Rondani, Arch. Zool. Modena, Vol. 3, p. 79 (1863).

Atylotus Osten-Sacken, Mem. Boston Soc. Nat. Hist. Vol. 2, p. 426 (1876).

Bellardia Rondani, Arch. Zool. Modena, Vol. 3, p. 81 (1863).

Brachytomus A. Costa, Contrib. Ditter. Il Giamb. vico Napoli, Vol. 2, p. 445 (1857).

Theriopectes Zeller, Isis, Vol. 11, p. 819 (1842).

Isshikia Shiraki, Blood Suck. Ins. Formosa, Vol. 1, p. 435 (1918).

Ochrops Szilády, Ent. Mitteil. Berlin. Vol. 4 (1915).

Caractères. Espèces moyennes ou grandes variant de 8 à 30 millimètres, fréquemment de couleurs sombres, uniformes ou ornées de taches et bandes abdominales grisâtres. Tête plus large que le thorax, plus ou moins hémisphérique, un peu concave en arrière, à vertex arrondi ou excavé. La bande frontale est nulle chez les mâles et de largeur diverse chez les femelles, elle présente des bords convergents ou divergents, suivant les espèces; elle peut être de deux et demi à sept fois plus haute

que large et porte en général une ou deux callosités saillantes, tangentes ou non au bord des yeux, prolongées ou non par une ligne saillante parfois dilatée en fuseau. En outre, au vertex, il peut y avoir un petit tubercule saillant, une large callosité bifide aplatie ou rien d'apparent. Antennes placées toujours au-dessous du milieu de la tête, regardée de profil. Les premiers articles courts, le troisième présentant à son bord supérieur une expansion aplatie latéralement qui se prolonge souvent en croc, le reste de l'article constitue une partie apicale dont les quatre segmentations ne sont pas mobiles, la dernière se termine en pointe. Yeux velus ou glabres, souvent ornés de bandes pourprées ou de colorations métalliques, les facettes oculaires sont de même grosseur chez les femelles d'une même espèce et souvent très inégales, chez les mâles, suivant les espèces; dans ce cas, les grandes facettes sont généralement situées à la partie médiane et les petites facettes sont distribuées en dessous et au-dessus des plus grosses; cette disposition présente un caractère de grande constance. Les ocelles manquent, mais il peut y avoir un tubercule ocellaire, vestige probable d'ocelles. Pièces buccales décrites en détail dans la première partie de ce travail. Palpes biarticulés, ils sont généralement courbes et terminés en pointe chez les femelles; au contraire, chez les mâles, les palpes sont plus réduits et le deuxième article est généralement renflé. Thorax presque quadrangulaire. Scutellum arrondi régulièrement ou polygonal. Abdomen aussi large ou plus large que le thorax, composé de sept segments non transformés, le premier d'entre eux est généralement excisé au milieu de son bord antérieur. Tibias postérieurs dépourvus d'éperons. Ailes à nervation normale, comprenant : une nervure costale l'entourant complètement; une première nervure longitudinale composée de deux rameaux, la cellule sous-costale est comprise entre le rameau supérieur et la nervure costale; la deuxième nervure longitudinale est issue de la première, la cellule radiale est entre celle-ci et le rameau inférieur de la première nervure. La cellule cubitale est limitée par la nervure 2, la base et le rameau supérieur de la nervure 3, cette dernière provient de 2 et se bifurque en comprenant entre ses deux branches, la cellule apicale. La nervure 4 limite en dessous la cellule basilaire supérieure, se bifurque, entoure la cellule discoïdale d'où partent trois nervures aboutissant au bord postérieur de l'aile en formant les seconde et troisième cellules marginales postérieures, la première cellule marginale postérieure qui est de beaucoup la plus longue est située entre 3^b et 4; la quatrième cellule se limite par la branche postérieure de 4 et par 5^a, la cinquième cellule est comprise entre 5^a et 5^b + 6. La nervure 5 borde en dessous la cellule basilaire inférieure et en dessus la cellule anale. Cette cellule est formée par 5 et 6, elle peut être ouverte, fermée au bord de l'aile ou pétiolée. La nervure 6 limite la vaste cellule axillaire. La nervure 7 est toujours rudimentaire. Au delà se voit un premier lobe : l'alula, suivi d'un second lobe nommé l'antisquame. Au-dessous des ailes sont les cuillerons et les balanciers.

DIVISIONS DU GENRE TABANUS

Ce genre, qui comprend dans le présent catalogue 1140 espèces, 26 variétés, 342 synonymes, a été divisé en sous-genres, dont nous conservons seulement *Therioplectes*, *Atylotus* et *Tabanus*.

Le rétrécissement ou l'occlusion de la première cellule marginale postérieure avait déterminé Rondani à créer le genre *Bellardia*. La stabilité du caractère employé nous paraît insuffisante pour justifier le maintien de cette coupe.

Nous ne conservons pas non plus le genre *Isshikia* créé par Shiraki (Blood Sucking Ins. Formosa, Vol. 2, p. 435 [1918]). pour un exemplaire femelle recueilli par le Docteur Isshiki, à Odaigahara, Yama, dans le Yamato (Japon). Cet Insecte avait été décrit par Bigot en 1892, sous le nom de *Dichelacera japonica* et réintégré dans le genre *Tabanus* par Miss G. Ricardo (Ann. Mag. Nat. Hist. (7), Vol. 14, p. 368 (1904).

Notre collection comprend deux spécimens ♀ de cette espèce, ils ont été recueillis par Edm. Gallois, sur la route de Chuzenji à Jumoto (Japon), le 1^{er} juillet 1909. La comparaison de ces deux

spécimens de taille légèrement inégale montre que le prolongement du troisième article basilaire, qui sert à Shiraki d'argument pour la création du genre *Isshikia*, est de longueur variable; d'autre part, plusieurs Tabanides du Japon, tels que *T. chrysurus* et *T. trigonus* Coquebert, présentent à un moindre degré, un prolongement et surtout une saillie anguleuse à la partie inférieure du segment basilaire du troisième article antennaire, caractère que nous retrouvons chez *Isshikia japonica* Bigot. Il convient donc de supprimer ce genre nouveau créé pour une seule espèce sur un caractère qui manque de fixité, les autres caractéristiques de cet Insecte étant complètement celles du genre *Tabanus*.

Nous avons été contraint de supprimer un certain nombre d'espèces de Lutz et de ses collaborateurs, qui ne sont mentionnées que par un nom, sans description. Nous en avons conservé quelques-unes qui avaient une indication relative à leur vie larvaire, mais ne comprenaient pas non plus de description.

SUBGENUS THERIOPLECTES ZELLER

Theriopectes Zeller, Isis, Vol. 11, p. 819 (1842).

Caractères. Le sous-genre *Theriopectes* se distingue par l'épaisse villosité des yeux, également dense dans les deux sexes et par la présence d'un petit tubercule brillant arrondi ou ovale situé au vertex.

Espèces de taille généralement moyenne, habitant les montagnes, ou les pays froids dans le plus grand nombre de cas connus.

SUBGENUS ATYLOTUS OSTEN-SACKEN

Atylotus Osten-Sacken, Mem. Boston Soc. Nat. Hist. Vol. 2, p. 426 (1876).

Caractères. Le sous-genre *Atylotus* a les yeux normalement velus chez les mâles, peu ou non velus chez les femelles; pas de tubercule mais une callosité aplatie parfois bifide au vertex, quelquefois invisible sous la vestiture de la bande frontale. A ce groupe appartient le *Tabanus fulvus* Meigen (*Atylotus*) et quelques autres dont la villosité des yeux de la femelle est presque nulle.

SUBGENUS TABANUS S. STR.

Bellardia Rondani, Arch. Zool. Modena, Vol. 3, p. 79 (1863).

Caractères. Le sous-genre *Tabanus* s. str. comprend toutes les espèces à yeux glabres dans les deux sexes et à bande frontale dépourvue de callosité au vertex.

La forme de la bande frontale et de ses callosités nous a servi utilement dans l'ouvrage intitulé « Les Tabanides d'Afrique », préparé en collaboration étroite avec Miss G. Ricardo et gracieusement publié en 1909, par les soins de l'Institut Pasteur de Paris. Depuis cette époque, de nombreuses études sur les Taons nous ont amenés à la conclusion qu'il existe des groupes naturels qui se continuent au delà des faunes locales; c'est ainsi que *Tabanus latipes* Macquart, et ses espèces voisines, se retrouvent en Amérique centrale et méridionale, où ils sont représentés par *Tabanus fenestratus* Macquart; de même, le groupe de *Tabanus ruficrus* y est figuré.

Ajoutons que la distinction entre les sous-genres *Tabanus* et *Atylotus* est quelquefois difficile à établir, et qu'il ne sera guère possible de faire usage avec certitude de ces deux divisions qu'après une revision complète des deux sexes de toutes les espèces du genre. Aussi avons-nous réuni alphabétiquement dans le catalogue, toutes les espèces du genre *Tabanus*, sans indication du sous-genre auquel elles se rapportent; cette indication est donnée dans les références de l'espèce.

IMPORTANCE DU RÔLE DES TAONS EN PARASITOLOGIE

Il est aujourd'hui démontré que les Tabanides transmettent, entre autres maladies, une Trypanosomose bien connue au Brésil, au Paraguay et en Argentine, dans la Province de Santa Fé, Corrientes, Catamarca et dans les territoires de Formosa et des Missions. Cette maladie a reçu le nom de Mal de Caderas et de Peste de Caderas.

En 1901, on découvrait au Paraguay, puis on retrouva en 1904 au Vénézuéla la cause du Mal de Caderas; mais en 1908 le Docteur Ignace Oropeza à Calabozo (Vénézuéla), avait signalé dans le sang des animaux atteints de la maladie connue sous le nom de Peste de Apura, un parasite qu'il désigne sous le nom imprécis d'Hématozoaire du paludisme du Cheval. En 1904, le Docteur Rangel, en retour d'une expédition scientifique à El Rastro, put démontrer que le *Trypanosoma equinum vagus* était l'agent de la « Peste Boba », maladie dont la dissémination sur de nombreux centres d'élevage de bestiaux est mise en évidence par les multiples noms locaux qu'elle porte, où les Taons constituent la très grande majorité des Insectes piqueurs qui harcèlent les bestiaux dans ces régions infestées de trypanosomose.

En Afrique, les belles recherches du Docteur Edouard Sergent, Directeur de l'Institut Pasteur d'Alger et du Docteur Etienne Sergent, son frère, qui travaille avec lui, démontrent que les Taons d'Algérie et de Tunisie transmettent aux Chameaux une trypanosomose appelée « Debab » par les indigènes; les Dromadaires atteints meurent dès les premiers froids et les guérisons sont très rares, au dire des indigènes. Dans certaines régions d'Algérie, aux environs de Laghouat, par exemple, les indigènes qui vont en estivage évitent de passer de jour dans les points où foisonnent les Taons, ils affirment que ces Insectes piquent par les nuits éclairées par la lune, mais nous n'avons jamais vu se confirmer ce fait (1). Les Taons sont si nombreux qu'un indigène qui s'était chargé de nous recueillir des Taons, en prit 3000 en deux jours à Boghari (département d'Alger), au mois de mai 1914.

Le Docteur R. Gonzalez-Rincones, Ministre de l'Instruction Publique au Vénézuéla, nous signalait dans une lettre que les Taons sont les agents de transmission des maladies de l'homme et des animaux au Vénézuéla. D'autre part, il est vraisemblable que la Filaire du Dromadaire dans le Sud algérien soit au moins pour une part transmise par les Taons. Nous avons trouvé cette filaire dans le sang des jeunes Chameaux, vivant dans le Grand Erg et qui y étaient nés. A l'exception de quelques Taons, que l'on trouve dès le mois de janvier, il n'y a à cette époque aucun moustique et ensuite tous les puits sont taris.

Il est vraisemblable que le rôle des Taons en Parasitologie est bien plus considérable que nos connaissances actuelles ne permettent de le supposer.

Ces quelques considérations font comprendre jusqu'à quel point il est nécessaire de poursuivre l'étude de ces Diptères; pour cela il est indispensable de disposer d'un très grand nombre de spécimens frais, recueillis dans des conditions favorables et envoyés selon les indications que nous donnons à la fin de cet ouvrage. Les collections anciennes contiennent parfois une majorité d'Insectes usés, défraîchis, moisiss, frottés, ayant perdu leurs couleurs et leur vestiture par suite de l'humidité, de la fermentation, d'une dessiccation mal opérée ou d'un séjour dans un liquide conservateur quelconque. L'identification des spécimens recueillis n'en est que plus incertaine.

Lorsqu'on recueille des Taons quelconques, il est toujours utile de joindre à l'Insecte une courte description de son genre de vie, et s'il y a lieu, de noter avec soin le nombre et la disposition des bandes colorées. Cette précaution facilite la détermination, non que les bandes disparaissent à jamais par la

(1) Le *T. mexicanus* du Brésil et du Mexique pique si tardivement dans la soirée, qu'on ne peut qu'à peine le discerner.

dessiccation, mais parce que l'hydratation nécessaire à leur réapparition est toujours nuisible à la bonne conservation de l'Insecte.

* * *

Le Docteur Lutz a subdivisé le genre *Tabanus* en un grand nombre de sous-genres arbitraires, basés le plus souvent sur la coloration des yeux, ces divisions (*Amphichroma*, *Catachlorops*, *Neotabanus*, etc.), sont utiles pour distinguer entre elles les espèces d'un pays déterminé, mais n'offrent aucun caractère général. Nous ne le signalons que pour mentionner d'une façon générale les études approfondies de la faune diptérologique brésilienne qu'a entreprises le Docteur Adolfo Lutz.

Bibliographie. Linné, Fauna Suec. p. 462 (1761); Rondani, Arch. Zool. Modena, Vol. 3, p. 79 (1863); Osten-Sacken, Mem. Bost. Soc. Nat. Hist. Vol. 2, p. 426 (1876); Zeller, Isis, Vol. 11, p. 819 (1842); Walker, List Dipt. Brit. Mus. (1860); Macquart, Dipt. Exot. (1838-1850); Szilády, Ent. Mitteil. Berlin, Vol. 4, p. 93 (1915); Kertész, Cat. Dipt. (1908)

Distribution géographique.

1. *T. abazus* Bigot, Ann. Soc. Ent. France (5), Vol. 10, p. 146 (1886). ?Perse, ?Caucase.
2. *T. abbreviatus* Bigot, Mém. Soc. Zool. France, Vol. 5, p. 670 (1892). Java, Salangor, Formose.
? *Atylotus conicus* ♂ Bigot, ibidem, p. 650 (1892). Inde orientale.
3. *T. abdominalis* Fabricius, Syst. Antl. p. 96 (1805). Amérique septentrionale.
4. ? *T. abiens* Walker, List Dipt. Brit. Mus. Vol. 1, p. 191 [*Dichelacera*] (1848). Inde occidentale.
5. *T. abscondens* Walker, Trans. Ent. Soc. Lond. (n. s.), Vol. 5, p. 275 (1860). Birmanie, Chine.
6. *T. accensus* Austen, Bull. Ent. Research, Lond. Vol. 10, p. 309 (1820). Palestine.
7. *T. acer* Brèthes, An. Mus. Hist. Nat. Buenos Aires, Vol. 20, p. 478 (1909). Brésil.
8. *T. actaeon* Osten-Sacken, Mem. Boston Soc. Nat. Hist. Vol. 2, p. 443 (1876). Amérique septentrionale.
9. *T. acuminatus* Loew, Verh. Zool.-bot. Ges. Wien, Vol. 8, p. 590 (1858). Europe centr. et mérid.
10. *T. acutidens* Philippi, ibidem, Vol. 15, p. 715 (1865). Chili. [Sibérie.
11. *T. acutipalpis* Macquart, Dipt. Exot. Vol. 1, p. 131 (1838). Océanie.
edentulus Macquart, Dipt. Exot. Suppl. 1, p. 34, pl. 3, f. 13 (1845). Tasmanie.
12. *T. acutus* Bigot, Mém. Soc. Zool. France, Vol. 5, p. 660 [*Atylotus*] (1892). Amérique septentrionale.
13. *T. adjacens* Ricardo, Rec. Indian Mus. Vol. 4, p. 248 (1911). Beloutschistan.
14. *T. adustus* Walker, Ins. Saund. Dipt. Vol. 1, p. 34 (1850). Colombie.
15. *T. advena* Walker, in Newman, The Zoologist, Vol. 8, App. p. 69 (1850). Patrie inconnue.
16. *T. aegrotus* Osten-Sacken, Bull. U. S. Geol. Surv. Wash. Vol. 3, p. 219 (1878). Amérique septentrionale.
17. *T. aeneus* Surcouf, Bull. Mus. Hist. Nat. Paris, Vol. 4, p. 265 (1907). Afrique occidentale.
18. *T. aequitinctus* Becker, Act. Soc. Sc. Fenn. Helsingfors, Vol. 26, p. 9 [*Therioplectes*] (1900). Sibérie.
19. *T. aethereus* Bigot, Mém. Soc. Zool. France, Vol. 5, p. 637 [*Therioplectes*] (1892). ? Europe.
20. *T. affinis* Kirby, Fauna Bor.-Amer. Ins. Vol. 4, p. 313 (1837). Amérique septentrionale.
triligatus Walker, List Dipt. Brit. Mus. Vol. 5, Suppl. 1, p. 183 (1854).
21. *T. africanus* Gray, apud Surcouf & Ricardo, Tabanides d'Afrique, p. 25 (1909). Afrique.
22. *T. agrestis* Wiedemann, Aussereurop. zweifl. Ins. Vol. 1, p. 557 (1828). Egypte, France.
23. *T. agricola* Wiedemann, ibidem, p. 556 (1828). Afrique septentrionale.
24. *T. alazinus* Bigot, Mém. Soc. Zool. France, Vol. 5, p. 647 (1892). Caucase.
25. *T. albibarbis* Wiedemann, Anal. Ent. p. 21 (1824). Amérique méridionale.
26. *T. albibasis* Brèthes, An. Mus. Hist. Nat. Buenos Aires, Vol. 20, p. 477 (1909). Formose.
27. *T. albicans* Macquart, Hist. Nat. Dipt. Vol. 1, p. 204 (1834). Sénégal.
28. *T. albicans* Macquart, Dipt. Exot. Vol. 1, p. 183 (1839). Arabie.
29. *T. albicans* Macquart, ibidem, Suppl. 1, p. 37 (1845). Colombie.

30. *T. albidicollis* Macquart, Dipt. Exot. Suppl. 4, p. 32 (1850). Guyane.
albicollis Hunter, Trans. Amer. Ent. Soc. Philad. Vol. 28, p. 139 (1901).
31. *T. albidocinctus* Bigot, Mém. Soc. Zool. France, Vol. 5, p. 686 (1892). Brésil.
32. *T. albifacies* Loew, Neue Beitr. Kenntn. Dipt. Abt. 4, p. 27 (1856). Egypte.
33. *T. albifrons* Szilády, Ann. Mus. Nat. Hung. Vol. 12, p. 668 (1914). Tunisie.
34. *T. albilateralis* Macquart, Dipt. Exot. Vol. 1, p. 129 (1838). Java.
35. *T. albilinea* Walker, List Dipt. Brit. Mus. Vol. 1, p. 176 (1848). Patrie inconnue.
niveipalpis Bigot, Mém. Soc. Zool. France, Vol. 5, p. 645 [*Atylotus*] (1892), nec
Tabanus niveipalpis Bigot (1880). Cap de Bonne-Espérance
36. *T. albimediis* Walker, Ins. Saund. Dipt. p. 48 (1850). Inde orientale, Java,
lacrymans Bigot, Mém. Soc. Zool. France, Vol. 5, p. 669 [*Atylotus*] (1892). Inde. [Batavia].
priscus Walker, List Dipt. Brit. Mus. Vol. 1, p. 176 (1848). Patrie inconnue.
umbrosus Walker, Ins. Saund. Dipt. Vol. 1, p. 52 (1850). Inde orientale.
vagus Walker, ibidem, Vol. 1, p. 50 (1850), nec *vagus* Walker, in Newman,
The Zool. Vol. 8, app. p. 68 (1850). Inde orientale, Java,
? *calidus* Walker, Ins. Saund. Dipt. Vol. 1, p. 57 (1850). Hong-Kong.
? Asia.
37. *T. albipalpis* Rondani, Ann. Soc. Nat. Modena, Vol. 3, p. 36, pl. 4, Argentine.
f. 2 [*Agelanius*] (1868).
38. *T. albipalpus* Walker, Ins. Saund. Dipt. Vol. 1, p. 44 (1850). Gambie.
39. *T. albipectus* Bigot, Ann. Soc. Ent. France (3), Vol. 7, p. 125, pl. 9, f. 2, Madagascar.
(1859).
40. *T. albiscutellatus* Macquart, Dipt. Exot. Suppl. 4, p. 107, pl. 2, f. 9 (1850). Mexique.
41. *T. albithorax* Ricardo, in Nova Guinea, Zool. Vol. 9, p. 391 (1912). Nouvelle-Guinée.
42. *T. albitibialis* Macquart, Dipt. Exot. Vol. 1, p. 125 (1838). Madagascar.
silvanus Ricardo, Ann. Mag. Nat. Hist. (8), Vol. 1, p. 329 (1908). Madagascar.
43. *T. albiventralis* Newstead, Ann. Trop. Med. Paras. Cambridge, Vol. 1, p. 46 Sénégal.
(1907).
44. *T. alboater* Walker, in Newman, The Zoologist, Vol. 8, App. p. 66 (1850). Brésil.
45. *T. albocirculus* Hine, The Ohio Natur. Vol. 8, p. 227 (1907). Costa Rica.
46. *T. albocostatus* Bigot, Mém. Soc. Zool. France, Vol. 5, p. 649 [*Atylotus*] (1892). Inde.
47. *T. albofasciatus* Ricardo, Rec. Indian Mus. Vol. 4, p. 146 (1911). Assam. occidentale).
48. *T. albohirtus* Walker, Trans. Linn. Soc. Lond. Vol. 17, p. 338 (1837). Cap Gregory (Amérique
49. *T. albomaculatus* Walker, List Dipt. Brit. Mus. Vol. 5, Supp. 1, p. 207 (1854). Brésil.
50. *T. albonotatus* Bellardi, Saggio Ditter. Messic. Vol. 1, p. 56, pl. 2, f. 5 Amérique méridionale
(1859). et centrale.
bipartitus Walker, List Dipt. Brit. Mus. Vol. 1, p. 158 (1848).
oculus Walker, ibidem, Vol. 1, p. 157 (1848).
51. *T. albonotatus* Bigot, Mém. Soc. Zool. France, Vol. 5, p. 670 [*Atylotus*] Nouvelle-Calédonie.
(1892).
caledonicus Ricardo, Ann. Mag. Nat. Hist. Vol. 13, p. 477 (1914). Nouvelle-Calédonie.
52. *T. albopictus* Bigot, Mém. Soc. Zool. France, Vol. 5, p. 633 [*Dichelacera*] Brésil.
(1892).
53. *T. albostriatus* Ricardo, Ann. Mag. Nat. Hist. (8), Vol. 1, p. 315 (1908). Transvaal.
54. *T. albovarius* Walker, List Dipt. Brit. Mus. Vol. 5, p. 206 (1854). Amazonie.
55. *T. alboventralis* Newstead, Ann. Trop. Med. Paras. Cambridge, Vol. 1, Gambie.
p. 46 (1907).
56. *T. alcis* Williston, Trans. Ent. Soc. Lond. p. 302, pl. 10, f. 77 (1896). Ile Saint Vincent.
57. *T. alene* Townsend, Trans. Amer. Ent. Soc. Philad. Vol. 22, p. 59 (1895). Jamaïque.
58. *T. alexandrinus* Wiedemann, Aussereurop. zweifl. Ins. Vol. 2, p. 624 Europe, Afrique septen-
(1830). trionale, Asie mineure.
carbonatus Macquart, Hist. Nat. Dipt. Vol. 1, p. 199 (1834).
59. *T. algirus* Macquart, Dipt. Exot. Vol. 1, p. 180 (1839). Algérie.
Eatoni Ricardo, Ann. Mag. Nat. Hist. (7), Vol. 16, p. 198 (1905). Algérie.
var. *tunisiensis* Surcouf, Ann. Inst. Pasteur, Tunis, p. 183 (1913).
60. *T. Allynii* Marten, The Canad. Ent. Vol. 15, p. 110 (1883). Amérique septentrionale.
61. *T. alteripennis* Walker, Trans. Ent. Lond. (n. s.), Vol. 5, p. 274 (1860). Mexique.

62. *T. amabilis* Walker, List Dipt. Brit. Mus. Vol. 1, p. 154 (1848). Patrie inconnue.
63. *T. amaenus* ♂ Walker, ibidem, Vol. 1, p. 163 (1848). Hong-Kong, Formose.
administrans ♂ Schiner, Novara Reise, Dipt. p. 83 (1868). Hong-Kong.
clausacella ♂ Macquart, Dipt. Exot. Suppl. 5, p. 25, 113 (1855). Chine.
signatipennis ♀ Portschinsky, Hor. Soc. Ent. Ross. Vol. 21, p. 180 (1887). Mongolie chinoise.
Bellardia sinicus ♀ Bigot, Mém. Soc. Zool. France, Vol. 5, p. 629 (1892). Chine.
okadae Shiraki, Nogi-Shik, Tok-Hok. Govern. Formosa, Vol. 8, p. 285 (1913). Formose.
64. *T. amaenus* Walker var. *lateralis*, Shiraki, Blood Suck. Ins. Formosa, Vol. 1, p. 322 (1918). Formose.
65. *T. amblychromus* Speiser, in Sjostedt, Kilidmandjaro Meru Exped. Vol. 10, p. 73 (1910). Mont Kilimandjaro.
66. *T. Ameghinoi* Brèthes, An. Mus. Hist. Nat. Buenos Aires, Vol. 20, p. 478 (1909). Brésil.
67. *T. americanus* Förster, Nova Spec. Ins. Cent. 1, p. 100 (1771). Amérique septentrionale.
limbatus Palisot de Beauvois, Ins. rec. Afr. Amér. p. 54, pl. 1, f. 2 (1805-21).
plumbeus Drury, Ill. Nat. Hist. Exot. Ins. Vol. 1, p. 103, Vol. 2, pl. 44, f. 2 (1770).
ruficornis Fabricius, Syst. Ent. p. 789 (1775).
68. *T. anachoreta* Philippi, Verh. Zool.-bot. Ges. Wien, Vol. 15, p. 717 (1865). Chili.
69. *T. andamanicus* Bigot, Mém. Soc. Zool. France, Vol. 5, p. 668 [*Atylotus*] (1892). Ile Andaman.
70. *T. andicola* Philippi, Verh. Zool.-bot. Ges. Wien, Vol. 15, p. 716 (1865). Chili.
71. *T. angusticollis* Ricardo, Ann. Mag. Nat. Hist. (8), Vol. 19, p. 218 (1917). Australie.
72. *T. angusticornis* Loew, Wien. Ent. Monatschr. Vol. 2, p. 104 (1858). Japon.
73. *T. angustifrons* Macquart, Dipt. Exot. Suppl. 3, p. 12, 93 (1847). Cayenne.
74. *T. angustifrons*, Townsend, Trans. Amer. Ent. Soc. Philad. Vol. 22, p. 59 (1895). Jamaïque.
75. *T. angustus* Bigot, Mém. Soc. Zool. France, Vol. 5, p. 652 [*Atylotus*] (1892). Inde orientale.
palpalis Ricardo, Rec. Indian Mus. Vol. 4, p. 212 (1911). Inde.
76. *T. angustus* Macquart, Dipt. Exot. Vol. 1 (1), p. 136, pl. 17, fig. 1 (1838). Uruguay.
77. *T. annamiticus* Surcouf, Rev. Médec. et Hygiène Trop. Paris, Vol. 8, p. 41 (1911). Annam.
78. *T. annamitus* Bigot, Mém. Soc. Zool. France, Vol. 5, p. 630 [*Bellardia*] (1892). Cochinchine.
79. *T. annularis* Hine The Ohio, Journ. of Science, Vol. 17, p. 269 (1917). Mississipi.
80. *T. annulatus* Say, Journ. Acad. Nat. Sc. Philad. Vol. 3, p. 32 (1823). Amérique septentrionale.
81. *T. annulicornis* Philippi, Verh. Zool.-bot. Ges. Wien, Vol. 15, p. 721 (1865). Chili.
82. *T. anonymus* Lutz & Neiva, Mem. Ins. Oswaldo Cruz, Vol. 6, p. 73 (1914). Brésil.
83. *T. antarcticus* Linné, Syst. Nat. (ed. 12), Vol. 2, p. 1001 (1767). Amérique méridionale.
84. *T. antedens* Walker, List Dipt. Brit. Mus. Vol. 1, p. 178 (1848). Australie.
85. *T. antedens* Walker, ibidem, Vol. 5, Suppl. 1, p. 253 (1854). Tasmanie.
86. *T. anthracinus* Meigen, Syst. Besch. Vol. 2, p. 36 (1820). Europe méridionale.
atropos Jaennike, Berl. Ent. Zeitschr. Vol. 10, p. 87 (1866).
corsicanus Macquart apud Pandellé, Rev. d'Ent. Caen, Vol. 2, p. 216 (1883).
obscurus Loew, Verh. Zool.-bot. Ges. Wien, Vol. 8, p. 612 (1858).
87. *T. antilope* Brèthes, An. Mus. Hist. Nat. Buenos Aires, Vol. 20, p. 480 (1909). Brésil.
88. *T. aphanopterus* Wiedemann, Aussereurop. zweifl. Ins. Vol. 1, p. 148 (1828). Brésil.
89. *T. apicalis* Rondani, Ann. Mus. Stor. Nat. Genova, Vol. 7, p. 459 (1875). Bornéo.
90. *T. apaecilus* Schiner, Reise Novara, Dipt. p. 85 (1868). Chili.
91. *T. appendiculatus* Hine, The Ohio Natur. Vol. 7, p. 22 (1906). Guatémala, Honduras.
92. *T. apricus* Meigen, Syst. Besch. Vol. 2, p. 37 (1820). Europe centr. et mérid.
infuscatus Loew, Verh. Zool.-bot. Ges. Wien, Vol. 8, p. 608 (1858).
tropicus p. p. Meigen, Syst. Besch. Vol. 2, p. 57 ♀ (1820).
93. *T. aquilus* Surcouf, Bull. Mus. Hist. Nat. Paris, Vol. 1, p. 38 (1907). Afrique occidentale.
94. *T. arabicus* Macquart, Dipt. Exot. Vol. 1, 2, p. 182 (1839). Arabie.

95. *T. ardens* Wiedemann, Dipt. Exot. p. 78, 31 (1821). Java.
96. *T. arenivagus* Austen, Bull. Ent. Research, Lond. (3), Vol. 10, p. 305 (1920). Palestine.
97. *T. argenteus* Surcouf, Bull. Mus. Hist. Nat. Paris, Vol. 4, p. 263 (1907). Afrique occidentale.
98. *T. argentifrons* Walker, List Dipt. Brit. Mus. Vol. 1, p. 186 (1848). Patrie inconnue.
99. *T. argyrophorus* Schiner, Reise Novara, Dipt. p. 90 (1868). Amérique méridionale.
100. *T. arisanus* Shiraki, Blood Suck. Ins. Formosa, Vol. 1, p. 198 (1918). Formose.
101. *T. arvensis* Brèthes, An. Mus. Hist. Nat. Buenos Aires, Vol. 20, p. 479 (1909). Salta (Argentine).
102. *T. astur* Erichson, in Middendorf's Reise in Sibirien, Zool. Vol. 1, 2, p. 66 (1851). Sibérie.
- spilopterus* Loew, Verh. Zool.-bot. Ges. Wien (6), Vol. 8, p. 581 (1858).
103. *T. astutus* Osten-Sacken, Mem. Boston Soc. Nat. Hist. Vol. 2, p. 471 [Theriopectes] (1876). Amérique septentrionale.
104. *T. ater* Rossi, Fauna Etrusca, Vol. 2, p. 320, pl. 1, f. 11 (1790). Europe centr. et mérid.
- fuscatus* Macquart, Recueil Soc. Sc. Agr. Lille, p. 473 (1826). Afrique septentrionale.
- ? *morio* Linné, Syst. Nat. (ed. 12) (2), p. 1001 (1767).
- nigrita* Meigen (nec Fabricius), Classif. zweifl. Ins. Vol. 1, p. 172 (1804).
- ? *transiens* Walker, List Dipt. Brit. Mus. Vol. 1, p. 174 (1848).
105. *T. aterrimus* Meigen, Syst. Besch. Vol. 2, p. 33 [Theriopectes] (1820). Europe.
- aethiops* Ljungh, Vet.-Akad. Nya Handl. Stockholm, p. 265, Vol. 3, f. 2 (1823).
- austriacus* Wiedemann ap. Meigen, Syst. Besch. (5), p. 355, Vol. 2 (1820).
- Heydenianus* Jeannicke, Berl. Ent. Zeitschr. Vol. 10, p. 68 (1866).
- nigerrimus* Zetterstedt, Dipt. Scand. Vol. 1, p. 115 (1842).
- signatus* Wiedemann ap. Meigen, Syst. Besch. zweifl. Ins. Dipt. Vol. 2, p. 34 (1820).
- var. *auripilus* Meigen, ibidem, Vol. 2, p. 41 (1820). Europe.
- var. *lugubris* Zetterstedt, Ins. Lappon. Dipt. p. 515 (1838). Europe centrale et méridion.
106. *T. atlanticus* Johnson, Bull. Amer. Mus. Nat. Hist. Vol. 32, p. 445 (1913). Bermudes.
107. *T. atratus* Fabricius, Syst. Ent. p. 709 (1775). Amérique mérid. et cent.
- americanus* Drury, Ill. Nat. Hist. Exot. Ins. Vol. 1, p. 104, Vol. 3, pl. 44, f. 3 (1770).
- niger* Palisot de Beauvois, Ins. rec. Afr. Amér. p. 54, pl. 1 (1805-21).
- validus* Wiedemann, Aussereurop. zweifl. Ins. Vol. 1, p. 113 (1828).
108. *T. atricornis* Bigot, Mém. Soc. Zool. France, Vol. 5, p. 683 (1892). Amérique méridionale.
109. *T. atrimanus* Loew, Oefv. Svenska Vet.-Akad. Foerh. Vol. 14, p. 340 (1857). Cafrerie.
110. *T. atripes* Van der Wulp, Notes Leyd. Mus. Vol. 7, p. 75 (1885). Afrique orientale.
111. *T. atrohirtus* Ricardo, Rec. Indian Mus. Vol. 4, p. 209 (1911). Ceylan.
112. *T. aurantiacus* Bellardi, Saggio Ditter. Messic. Vol. 1, p. 67, pl. 2, f. 9 (1859). Mexique.
113. *T. auribarbis* Macquart, Dipt. Exot. Suppl. 3, p. 12 (1847). Equateur.
114. *T. auriflamma* Walker, List Dipt. Brit. Mus. Vol. 1, p. 155 (1848). Inde orientale.
115. *T. aurihirtus* Ricardo, Ann. Mag. Nat. Hist. Vol. 15, p. 290 (1915). Australie.
116. *T. auripunctatus* Macquart, Dipt. Exot. (2), Vol. 1, p. 180 (1839). Algérie.
117. *T. aurisquamatus* Bigot, Mém. Soc. Zool. France, Vol. 5, p. 665 (1892). Brésil.
118. *T. auristriatus* Ricardo, Rec. Indian Mus. Vol. 4, p. 161 (1911). Inde S. O.
119. *T. aurivittatus* Ricardo, in Nova Guinea, Zool. Vol. 9, p. 394 (1912). Nouvelle-Guinée.
120. *T. aurora* Macquart, Dipt. Exot. Vol. 1, p. 138 (1838). Brésil.
121. *T. aurotestaceus* Walker, List Dipt. Brit. Mus. Vol. 5, suppl. (1), p. 247 (1854). Chine N. et Formose.
122. *T. Austeni* Szilády, Ent. Mitteil. Berlin, Vol. 4, p. 100 [Ochrops] (1915). Asie mineure.
123. *T. autumnalis* Linné, Fauna Suec. p. 462, p. 1883 (1761). Europe centr. et mérid.
- auctumnalis* Zeller, Isis, Vol. 11, p. 816, pl. 1, f. 9 (1842). Afrique septentrionale, Asie mineure.
- bovinus* Harris, Expos. Engl. Ins. 27, pl. 7, fig. 1 (1872).
124. *T. avidus* Bigot, Mém. Soc. Zool. France, Vol. 5, p. 673 (1892). Australie.
- fuçipes* Taylor, Rep. Austr. Ins. Trop. Medic. p. 64 (1913). Australie.
- Taylori* Austen, Ann. Mag. Nat. Hist. Vol. 13, p. 265 (1914). Australie.
- ? *posticus* Wiedemann, Aussereurop. zweifl. Ins. Vol. 1, p. 152 (1828). Australie.

125. *T. Baal* Townsend, Trans. Amer. Ent. Soc. Philad. Vol. 22, p. 58 (1895). Amérique septentrionale.
126. *T. barbarus* Coquebert, Illust. icon. Ins. Vol. 3, pl. 25, f. 2 (1804). Europe méridionale,
marroccanus Fabricius, Syst. Antl. p. 93 (1805). Afrique septentrionale.
taurinus Meigen, Classif. Antl. Vol. 1, p. 165 (1805).
? auricinctus Macquart, Dipt. Exot. Vol. 1, p. 130, pl. 17, f. 3 (1838). Archipel indien.
127. *T. Barclayi* Austen, Bull. Ent. Research. Lond. Vol. 3, p. 133 (1912). Nyassaland.
128. *T. basalis* Macquart, Dipt. Exot. Vol. 1, p. 126 (1838). Inde orientale, Sumatra.
129. *T. basalis* Walker, List Dipt. Brit. Mus. Vol. 1, p. 182 (1848). Australie.
130. *T. basifasciatus* Meijere, Tijdschr. v. Ent. Vol. 58, p. 107 (1915). Nouvelle-Guinée.
131. *T. basirufus* Walker, Ins. Saund. Dipt. Vol. 1, p. 32 (1850). Colombie.
132. *T. basivitta* Walker, in Newman, The Zoologist. Vol. 8, App. 58 (1850). Brésil.
133. *T. batavus* Ricardo, Tijdschr. v. Ent. Vol. 55 (1912). Java.
134. *T. batnensis* Bigot, Mém. Soc. Zool. France, Vol. 5, p. 639 [*Theriopectes*] (1892). Algérie.
135. *T. beatificus* Whitney, The Canad. Ent. Vol. 14, p. 344 (1914). Floride.
136. *T. bellicosus* Brèthes, An. Mus. Hist. Nat. Buenos Aires, Vol. 20, p. 479 (1909). Salta.
137. *T. benedictus* Whitney, The Canad. Ent. Vol. 36, p. 206 (1904). Amérique septentrionale.
138. *T. Besti* Surcouf, Arch. de Parasit. Paris, p. 473 (1907). Afrique occidentale.
obscurissimus Ricardo, Ann. Mag. Nat. Hist. (8), Vol. 1, p. 372 (1908). Sierra Leone, Congo, Gabon,
var. *Arbucklei* Austen, Ann. Mag. Nat. Hist. (8), Vol. 9, p. 363 (1912). Sierra Leone. [Côte de l'Or.
139. *T. bicallosus* Ricardo, Ann. Mag. Nat. Hist. (8), Vol. 3, p. 489 (1909). Népal.
140. *T. bicinctus* Ricardo, Rec. Indian Mus. Vol. 4, p. 32 (1911). Inde S. O. Etats malais.
141. *T. bicolor* Thunberg, Nova Acta Upsal. Vol. 9, p. 55 (1827). Patrie inconnue.
142. *T. bicolor* Wiedemann, Dipt. Exot. p. 96 (1821). Amérique septentrionale.
fulvescens Walker, List Dipt. Brit. Mus. Vol. 1, p. 171 (1848).
ruficeps Macquart, Dipt. Exot. Suppl. 5, p. 35 (1855).
143. *T. bifarius* Loew, Verh. Zool.-bot. Ges. Wien, Vol. 8, p. 595 (1858). Europe centrale et méridionale, Asie mineure, Afrique septentrionale.
144. ? *T. bifasciatus* Fourcroy (= ? *Chrysops*) Ent. Paris, Vol. 2, p. 458 (1785). Europe.
145. *T. bifasciatus* Macquart, Hist. Nat. Dipt. Vol. 1, p. 201 (1834). Australie.
146. *T. bifenestratus* Osten-Sacken, Biol. Centr.-Amer. Dipt. Vol. 1, p. 52, p. 1, f. 9 (1886). Mexique.
[et centrale.
147. *T. Bigoti* Bellardi, Saggio Ditter. Messic. Vol. 1, p. 58 (1859). Amérique méridionale
apicalis Macquart, Dipt. Exot. Vol. 2, p. 102 (1841).
Macquarti Schiner, Reise Novara, Dipt. p. 89 (1868).
148. *T. biguttatus* ♂ ♀ Wiedemann, Aussereurop. zweifl. Ins. Vol. 2, p. 623 (1830). Afrique occidentale.
cerberus Walker, List Dipt. Brit. Mus. Vol. 1, p. 149 (1848).
noctis Walker, Ins. Saund. Dipt. Vol. 1, p. 42 (1850).
tripunctifer Walker, in Newman, The Zoologist. Vol. 8, App. 95 (1850).
var. *cilipes* Macquart, Dipt. Exot. Vol. 1, p. 120 (1838).
var. *croceus* Surcouf, Bull. Mus. Hist. Nat. Paris, Vol. 2, p. 143 (1907). Afrique tropicale.
? sudanicus Cazalbou in litt. ap. Bezzi : Diptera Erythræa, p. 44.
149. *T. Billingtoni* Newstead, Ann. Trop. Medic. Liverpool, Vol. 1, p. 1 (1907). Afrique occidentale.
splendidissimus Ricardo, in litt. Bull. Mus. Hist. Nat. Paris, Vol. 3, p. 212 (1907).
150. *T. Birdiei* Whitney, The Canad. Ent. Vol. 46, p. 343 (1914). Floride.
151. *T. birmanicus* Bigot, Mém. Soc. Zool. France, Vol. 5, p. 653 (1892). Birmanie.
152. *T. bitinctus* Walker, Trans. Ent. Soc. Lond. (n. sér.), Vol. 4, p. 123 (1857). Brésil.
153. *T. bivittatus* Macquart, Dipt. Exot. Suppl. 1, p. 35 (1845). Brésil.
154. *T. Blanchardi* Surcouf, Arch. de Parasit. Paris, Vol. 11, p. 439, pl. 9, f. 3-4 (1907). Afrique occidentale.
155. *T. bonariensis* Macquart, Dipt. Exot. Vol. 1, p. 138 (1838). Argentine.
acupunctatus Rondani, Ann. Soc. Nat. Modena, Vol. 3, p. 38 (*Agelanius*) [1868].
156. *T. borealis* Meigen, Syst. Besch. Vol. 2, p. 37 (1820). Europe centrale et septentrionale, Sibérie.

157. *T. borniensis* Ricardo, Rec. Indian Mus. Vol. 4, p. 216 (1911). Brésil.
apicalis Wiedemann, nom. preocc. Aussereurop. zweifl. Ins. Vol. 1, p. 142 (1828).. Brésil.
158. *T. Boueti* Surcouf, Bull. Mus. Hist. Nat. Paris, Vol. 5, p. 333 (1907). Afrique occidentale.
159. *T. bovinus* Loew, Verh. Zool.-bot. Ges. Wien, Vol. 8, p. 606 (1858). Europe, Afrique.
bovinus Linné, Fauna Suec. p. 462 (1761) p. p.
160. *T. Bratnankii* Now. Denkschr. Akad. Wiss. Krakau, Vol. 2, p. 19 (1875). Nouvelle-Zélande.
161. *T. brevior* Walker, List Dipt. Brit. Mus. Vol. 1, p. 188 (1848). Australie.
anellosus Summers, Ann. Mag. Nat. Hist. Vol. 10, p. 224 (1912).
162. *T. brevis* Loew, Verh. Zool.-bot. Ges. Wien, Vol. 8, p. 584 (1858). Sibérie.
163. *T. breviusculus* Walker, Proc. Linn. Soc. Lond. Vol. 8, p. 109 (1865). Nouvelle-Guinée.
164. *T. brevivitta* Walker, List Dipt. Brit. Mus. Vol. 1, p. 157 (1848). Australie.
165. *T. brevivitta* Walker, in Newman, The Zoologist. Vol. 8, app. 96 (1850). Patrie inconnue.
166. *T. Brockmani* Austen, Ann. Mag. Nat. Hist. (1905). Afrique orientale.
167. *T. Brodeni* Bequaert, Rev. Zool. Afr. Brux. Vol. 2, p. 449-467 (1913). Katanga.
168. *T. bromius* Linné, Fauna Succ. p. 463 (1761). — **Pl. 3, Fig. 6.** Europe.
atricornis Meigen, Syst. Besch. Vol. 7, p. 59 (1838).
bronicus Gimmel, Bull. Soc. Nat. Moscou, Vol. 20, p. 182 (1847).
connexus Walker, Ins. Saund. Dipt. Vol. 1, p. 62 (1850).
maculatus De Geer, Mém. Ins. Vol. 6, p. 221 (1776).
nemoralis Meigen, Syst. Besch. Vol. 2, p. 50 (1820) p. p.
scalaris Meigen, ibidem, p. 38 (1820).
169. *T. bromius* var. *flavofemoratus* Czerny & Strobl. Span. Dipt. Vol. 3, Espagne.
p. 292 (1908) (1).
170. *T. bromius* var. *glaucescens* Schiner, Fauna Centr. Dipt. p. 136 (1862) (1).
glaucus Meigen, Syst. Besch. Vol. 2, p. 51 (1820) p. p.
171. *T. Brucei* ♀ Ricardo, Ann. Mag. Nat. Hist. (8), Vol. 1, p. 268 (1908). Ouganda.
172. *T. Bruchii* Brèthes, An. Mus. Buenos Aires, Vol. 20, p. 481 (1909). Brésil, Catamarca.
173. *T. Brumpti* ♂ ♀ Surcouf, Bull. Mus. Hist. Nat. Paris, Vol. 1, p. 40 (1907). Afrique occidentale.
174. *T. brunnescens* Szilády, Ann. Mus. Nat. Hung. Vol. 12, p. 671 (1914). Algérie.
175. *T. brunneus* Macquart, Hist. Nat. Dipt. Vol. 1, p. 203 (1834). Inde or. Java, Sumatra.
176. *T. brunneus* Thunberg, Nova Acta Upsal. Vol. 9, p. 56 (1827). Cap de Bonne-Espérance.
177. *T. brunnipennis* Ricardo, Rec. Indian Mus. Vol. 4, p. 160 (1911). Inde S. O. Siam, Bata-
178. *T. bubali* Dolleschall, Natuurk. Tijdschr. Ned. Ind. Vol. 10, p. 407 (1856). Java. [via, Java.
179. *T. bucolicus* Schiner, Reise Novara, Dipt. p. 81 (1868). Hong-Kong.
180. *T. Buddha* Portschinsky, Hor. Soc. Ent. Ross. Vol. 31, p. 181 (1887). Mongolie chinoise.
181. *T. caesi* Walker, List Dipt. Brit. Mus. Vol. 1, p. 180 (1848). Patrie inconnue.
182. *T. caiennensis* Fabricius, Ent. Syst. Vol. 4, p. 366 (1794). Amérique méridionale.
183. *T. calens* Linné, Syst. Nat. (ed. 12), Vol. 2, p. 1000 (1767). Amérique septentrionale.
184. *T. caliginosus* Bellardi, Saggio Ditter. Messic. Vol. 1, p. 68, pl. 2, f. 10 Amérique centrale.
(1859).
?ebrius Osten-Sacken, Biol. Centr.-Amer. Dipt. Vol. 1, p. 49 (1886).
185. *T. callicera* Bigot, Mém. Soc. Zool. France, Vol. 5, p. 686 (1892). Brésil.
186. *T. callosus* Macquart, Dipt. Exot. Suppl. 3, p. 11 (1847). Brésil.
187. *T. calopsis* Bigot, Mém. Soc. Zool. France, Vol. 5, p. 639 [*Therioplectes*] Algérie.
(1892).
188. *T. calopecterus* Schiner, Reise Novara, Dipt. p. 91 (1868). Amérique méridionale.
189. *T. camaronensis* Bigot, Mém. Soc. Zool. France, Vol. 5, p. 644 (1892). Iles Madère.
190. *T. camelarius* Austen, Bull. Ent. Research, Lond. Vol. 2, p. 173 Soudan anglo-égyptien.
(1911-12).
191. *T. campechianus* Townsend, The Canad. Ent. Vol. 29, p. 197 (1897). Mexique.
192. *T. candidus* Ricardo, Ann. Mus. Nat. Hungar. Vol. 11, p. 172 (1913). Formose.
193. *T. canescens* Surcouf, Bull. Mus. Hist. Nat. Paris, p. 4-6 (1909). Chari (Congo).

(1) Nous indiquons sous cette forme typographique deux variétés qui sont probablement des espèces distinctes.

194. *T. canipalpis* Bigot, Mém. Soc. Zool. France, Vol. 5, p. 649 (1892). Perse.
195. *T. canofasciatus* Austen, Bull. Ent. Research, Lond. Vol. 3, p. 129 (1912). Protectorat est-africain.
196. *T. canus*, Karsch, Zeitschr. f. ges. Naturk. (3), Vol. 4, p. 377, pl. 4, f. 1 (1879). Afrique occidentale.
- multipunctatus* Van der Wulp, Notes Leyden Mus. Vol. 7, p. 72, pl. 5, f. 2 (1885).
197. *T. capensis* Wiedemann, Dipt. Exot. p. 91 (1821). Cap de Bonne-Espérance.
198. *T. captonis* Marten, The Canad. Ent. Vol. 14, p. 211 [*Theriopectes*] (1882). Amérique septentrionale.
- comastes* Williston, Trans. Kansas Acad. Sc. Vol. 10, p. 137 (1887).
199. *T. carabaghensis* Portschinsky, Rev. d'Ent. russe, vol. 10, p. 154, pl. 3, f. 2 (1877). Russie.
200. *T. carbo* Macquart, Dipt. Exot. Suppl. 4, p. 33 (1850). Chili.
201. *T. carneus* Bellardi, Saggio Ditter. Messic. Vol. 1, p. 62 (1859). Mexique.
202. *T. carolinensis* Macquart, Dipt. Exot. Vol. 1, p. 145 (1838). Amérique septentrionale.
203. *T. castaneoventris* Macquart, ibidem, Vol. 1, p. 148 (1838). Patrie inconnue.
204. *T. castaneus* Bigot, Mém. Soc. Zool. France, Vol. 5, p. 633 [*Dichelacera*] (1892). Brésil.
205. *T. castaneus* Macquart, Hist. Nat. Dipt, Vol. 1, p. 98 (1834). Cayenne.
206. *T. centron* Marten, The Canad. Ent. Vol. 14, p. 211 (1882). Amérique septentrionale.
207. *T. ceylonicus* Schiner, Reise Novara, Dipt. p. 93 (1868). Ceylan.
- nitidulus* Bigot, Mém. Soc. Zool. France, Vol. 5, p. 679 (1892). Java.
208. *T. Chevalieri* Surcouf, Bull. Mus. Hist. Nat. Paris, Vol. 7, p. 525 (1906). Lac Tchad.
209. *T. chilensis* Macquart, Dipt. Exot. Vol. 1, p. 141 (1838). Chili.
210. *T. chrysoleucus* Walker, List Dipt. Brit. Mus. Vol. 5, Suppl. 1, p. 327 (1854). Brésil.
211. *T. chrysurus* Loew, Wien. Ent. Monatschr. Vol. 2, p. 103 (1858). Japon.
- pyrrhoceras* Bigot, Ann. Soc. Ent. France, Vol. 7, Bull. 77 [*Atylotus*] (1887). Japon.
212. *T. cinctus* Fabricius, Ent. Syst. Vol. 4, p. 366 (1794). Amérique sept. et centr.
213. *T. cinerarius* Wiedemann, Aussereurop. zweifl. Ins. Vol. 1, p. 121 (1828). Brésil.
- glaucus* Wiedemann, Zool. Mag. Vol. 1, p. 42 [*nom. bis lectum*] (1819).
214. *T. cinerascens* King, Narrat. Survey Coasts of Australia, Vol. 2, p. 467 (1827). Australie.
- tetralineatus* Taylor, Rep. Austral. Inst. Trop. Med. p. 194 (1913). Australie.
215. *T. cinereus* Wiedemann, Dipt. Exot. p. 89 (1821). Amérique méridionale.
216. *T. cingulatus* Macquart, Dipt. Exot. Vol. 1, p. 144 (1838). Amérique occidentale.
217. *T. cingulatus* Thunberg, Nova Acta Upsal. Vol. 9, p. 58, pl. 1, f. 3 (1827). Patrie inconnue.
218. *T. cingulifer* Walker, Trans. Ent. Soc. Lond. (n. s.), Vol. 4, p. 123 (1857). Amazonie.
219. *T. cinnamomeus* Schiner, Reise Novara, Dipt. p. 90 (1868). Amérique méridionale.
220. *T. cinnamomeus* Doleschall, Natuurk. Tijdschr. Nederl. Ind. Vol. 17, p. 84 (1858). Amboine.
221. *T. circumdatus* Walker, List Dipt. Brit. Mus. Vol. 1, p. 155 (1848). Patrie inconnue.
- abstersus* Walker, Ins. Saund. Dipt. Vol. 1, p. 580 (1850). Australie.
- brevidentatus* Macquart, Dipt. Exot. Suppl. 5, p. 28 (1855). Australie.
- hebes* Walker, List Dipt. Brit. Mus. Vol. 1, p. 159 (1848). Patrie inconnue.
- nepos* Walker, ibidem, Vol. 1, p. 159 (1848). Australie.
- exulans* Erichson, Arch. f. Naturg. (1), Vol. 8, p. 270 (1842). Tasmanie.
- gregarius* Erichson, ibidem (1), Vol. 8, p. 271 (1842). Tasmanie.
222. *T. circumfusus* Wiedemann, Aussereurop. zweifl. Ins. Vol. 2, p. 624 (1830). Mexique.
223. *T. cirrus* Ricardo, Ann. Mag. Nat. Hist. (8), Vol. 19, p. 222 [*Theriopectes*] (1917). Nouvelle-Galles du Sud.
224. *T. claripes* Ricardo, ibidem, Vol. 1, p. 317 (1908). Congo belge.
225. *T. claripennis* Bigot, Mém. Soc. Zool. France, Vol. 5, p. 675 (1892). Australie.
226. *T. claritibialis* Ricardo, Ann. Mag. Nat. Hist. (8), Vol. 1, p. 276 (1908). Afrique centrale.
227. *T. clarus* Schiner, Reise Novara, Dipt. p. 88 (1868). Amérique méridionale.
228. *T. clausus* Macquart, Dipt. Exot. Suppl. 2, p. 17 (1847). Brésil.

229. *T. clavicallosus* Ricardo, Ann. Mag. Nat. Hist. (8), Vol. 19 (1917).
 230. *T. cohaerens* Walker, Proc. Linn. Soc. Lond. Vol. 8, p. 108 (1866).
 alfourensis Bigot, Mém. Soc. Zool. France, Vol. 5, p. 672 [*Atylotus*] (1892).
 ? *picticornis* Bigot, ibidem, Vol. 5, p. 671 (1892).
 231. *T. coerulescens* Macquart, Dipt. Exot. Vol. 1, p. 128 (1838).
 232. *T. coffeatus* Macquart, ibidem, Suppl. 2, p. 23 (1847).
 ? *nigripes* Wiedemann, Dipt. Exot. p. 75 (1821).
 233. *T. colombensis* Macquart, Dipt. Exot. Suppl. 1, p. 37, pl. 4, f. 2 (1845).
 234. *T. colon* Thunberg, Nova Acta Upsal. Vol. 9, p. 54 (1827).
 235. *T. combustus* Bigot, Ann. Soc. Ent. France (7), Vol. 1, p. 368 (1891).
 236. *T. comes* Walker, List Dipt. Brit. Mus. Vol. 4, p. 152 (1849).
 inscitus Walker, ibidem, Vol. 1, p. 172 (1848).
 237. *T. comitans* Wiedemann, Aussereurop. zweifl. Ins. Vol. 1, p. 175 (1828).
 238. *T. completus* Walker, List Dipt. Brit. Mus. Vol. 1, p. 185 (1848).
 ? *stigma* Fabricius, Syst. Antl. p. 104 (1805).
 239. *T. concolor* Walker, List Dipt. Brit. Mus. Vol. 1, p. 179 (1848).
 240. *T. concurrens* Walker, ibidem, Vol. 5, Suppl. 1, p. 216 (1854).
 241. *T. confinis* Walker, ibidem, Vol. 1, p. 160 (1848).
 242. *T. confinis* Zetterstedt, Ins. Lappon. Dipt. p. 516 [*Therioplectes*] (1838).
 243. *T. confirmatus* Brèthes, An. Mus. Hist. Nat. Buenos Aires, Vol. 20, p. 478 (1909).
 244. *T. confligens* Walker, List Dipt. Brit. Mus. Vol. 5, Suppl. 1, p. 326 (1854).
 tenens Walker (*nom. bis lectum*), in Newman, The Zool. Vol. 8, App. 65 (1850).
 245. *T. conformis* Walker, List Dipt. Brit. Mus. Vol. 1, p. 150 (1848).
 fervidus Walker, Ins. Saund. Dipt. 1, p. 55 (1850).
 terminatus Walker, ibidem, p. 41 (1850).
 janus Walker, ibidem, p. 61.
 246. *T. conformis* Frey, Naturw. Unters. Sar. Schwedisch-Lappland (4) p. 681 (1917).
 confinis Becker, Acta Soc. Scient. Fenn. Vol. 36, p. 7 (1910).
 247. *T. Confucius* Macquart, Dipt. Exot. Suppl. 5, p. 26 (1855).
 248. *T. confusus* Walker, List Dipt. Brit. Mus. Vol. 1, p. 147 (1848).
 249. *T. congoiensis* Ricardo, Ann. Mag. Nat. Hist. (8), Vol. 1, p. 328 (1908).
 250. *T. coniformis* Ricardo, ibidem, Vol. 1, p. 321 (1908).
 251. *T. consanguineus* Macquart, Dipt. Exot. Vol. 1, p. 127 (1838).
 252. *T. consequa* Walker, in Newman, The Zoologist, Vol. 8, App. 121 (1850).
 253. *T. conspicuus* Ricardo, Ann. Mag. Nat. Hist. (8), Vol. 1, p. 318 (1908).
 254. *T. constans* Walker, List Dipt. Brit. Mus. Vol. 1, p. 186 (1848).
 255. *T. contactus* Walker, Ins. Saund. Dipt. Vol. 1, p. 63 (1850).
 256. *T. conterminus* Walker, ibidem, Vol. 1, p. 24 (1850).
 257. *T. Copemani* Austen, Bull. Ent. Research, Lond. Vol. 2, p. 281 (1911-12).
 258. *T. Coquilletti* Shiraki, Blood Suck. Ins. Formosa, Vol. 1, p. 392 (1918).
 259. *T. coracinus* Philippi, Verh. Zool.-bot. Ges. Wien, Vol. 15, p. 718 (1865).
 260. *T. Cordieri* Surcouf, Essai Monogr. Taban. Afr. p. 210 (1909).
 261. *T. cordiger* Meigen, Syst. Besch. Vol. 2, p. 47 (1820).
 atricornis Meigen, ibidem, Vol. 7, p. 59 (1838) p. p.
 Braueri Jaennicke, Berl. Ent. Zeitschr. Vol. 10, p. 82 (1866).
 latifrons Zetterstedt, Dipt. Scand. Vol. 1, p. 106 (1842).
 megacephalus Jaennicke, Berl. Ent. Zeitschr. Vol. 10, p. 82 (1866).
 vicinus Egger (nec Meigen), Verh. Zool.-bot. Ges. Wien, Vol. 9, p. 391 (1859).
 262. *T. corone* Osten-Sacken, Biol. Centr.-Amer. Dipt. Vol. 1, p. 51 (1886).
 263. *T. corpulentus* Brèthes, An. Mus. Hist. Nat. Buenos Aires, Vol. 20, p. 480 (1909).
 264. *T. costalis* Wiedemann, Aussereurop. zweifl. Ins. Vol. 1, p. 173 (1828).
 baltimorensis Macquart, Dipt. Exot. Suppl. 5, p. 34 (1855).
 vicarius Walker, List Dipt. Brit. Mus. Vol. 1, p. 187 (1848).
 265. *T. crassicornis* Wiedemann, Dipt. Exot. pl. 71 (1821).
- Australie.
 Nouv.-Guinée, Céram.
 Nouvelle-Guinée.
 Nouvelle-Guinée.
 Java.
 Amérique septentrionale.

 Colombie.
 Brésil.
 Assinie.
 Amérique septentrionale.

 Brésil.
 Ile St-Thomas.
 Amérique méridion., Antilles.
 Australie.
 Amérique or. [Sibérie,
 Europe septentrionale,
 Europe septentrionale,
 Argentine. [Sibérie.

 Brésil.

 Congo.
 ? Asie.
 ? Amérique méridionale.
 ?
 Suède.

 Finlande.
 Chine boréale.
 Amérique septentrionale.
 Congo belge.
 Congo belge, Angola.
 Inde orientale.
 Brésil.
 Protectorat africain or.
 Australie.
 Patrie inconnue.
 Amérique septentrionale.
 Rhodésie, N. Nyassaland.
 Japon.
 Chili.
 Abyssinie.
 Europe centrale et mérid.
 Asie mineure, Afrique
 septentrionale.

 Guatémala.
 Brésil (Missions).
 [et centrale.
 Amérique septentrionale.

 Amérique.

266. *T. crassus* Walker, Ins. Saund. Dipt. Vol. 1, p. 50 (1850). Inde orientale.
267. *T. Craveri* Bellardi, Saggio Ditter. Messic. Vol. 1, p. 60 (1859). Mexique.
268. *T. cribellum* Osten-Sacken, Biol. Centr.-Amer. Dipt. Vol. 1, p. 52, pl. 1, f. 10 (1886). Amérique septentrionale et centrale.
guttatulus Townsend, Trans. Kans. Acad. Sc. Vol. 12, p. 134 [*Diachorus*] (1892).
269. *T. crocodilinus* Austen, Bull. Ent. Research, Lond. Vol. 2, p. 284 (1911-1912). Nyassaland, Soudan, anglo-égyptien.
270. *T. cyaneus* Macquart, Dipt. Exot. Suppl. 4, p. 30, pl. 2, f. 7 (1850). Tasmanie.
cyaneoviridis Macquart, ibidem, p. 31 (1850).
271. *T. cyanops* Brauer, Denkschr. Akad. Wiss. Wien, Vol. 42, p. 153, pl. 5, f. 15 (1880). Syrie.
272. *T. cymatophorus* Osten-Sacken, Mem. Boston Soc. Nat. Hist. Vol. 2, p. 444 (1876). Amérique méridionale.
273. *T. Dalei* Austen, Bull. Ent. Research, Lond. (3), Vol. 10, p. 319 (1920). Palestine.
274. *T. darwinensis* Taylor, Austral. Taban. Part. 2, p. 41 (1917). Australie.
275. *T. decorus* Loew, Verh. Zool.-bot. Ges. Wien, Vol. 8, p. 588 (1858). Asie mineure, Crête.
276. *T. Daeckei* Hine, The Ohio Journ. of Sc. Vol. 17, p. 269 (1917). Amérique septentrionale.
277. *T. De Filippii* Bellardi, Saggio Ditter. Messic. Vol. 1, p. 57 (1859). Mexique.
278. *T. Denshami* Austen, Ann. Mag. Nat. Hist. (8), Vol. 1, p. 222 (1908). Rhodésie, Ouganda.
279. *T. denticulatus* Ricardo, in Nova Guinea, Zool. Vol. 9, p. 397 (1912). Nouvelle-Guinée.
280. *T. derivatus* Walker, List Dipt. Brit. Mus. Vol. 1, p. 151 (1848). Amérique septentrionale.
281. *T. desertus* Walker, in Newman, The Zoologist, Vol. 8, App. p. 69 (1850). Brésil.
282. *T. deterrentus* Walker, Ins. Saund. Dipt. p. 31 (1850). Colombie.
283. *T. difficilis* Wiedemann, Aussereurop. zweifl. Ins. Vol. 1, p. 165 (1828). Patrie inconnue.
284. *T. dilutius* Surcouf, Bull. Mus. Hist. Nat. Paris, Vol. 1, p. 39 (1907). Afrique occidentale.
285. *T. dimidiatus* Meigen, Syst. Besch. Vol. 6, p. 320 (1830). Patrie inconnue.
286. *T. diminutus* Walker, List Dipt. Brit. Mus. Vol. 1, p. 183 (1848). Australie.
287. *T. discifer* Bigot, Mém. Soc. Zool. France, Vol. 5, p. 684 (1892). Amazone.
288. *T. discifer* Walker, Ins. Saund. Dipt. Vol. 1, p. 35, pl. 2, f. 1 (1850). Brésil.
289. *T. discrepans* Ricardo, Rec. Indian Mus. Vol. 4, p. 185 (1911). Ceylan.
290. *T. discus* Wiedemann, Aussereurop. zweifl. Ins. Vol. 1, p. 123 (1828). Brésil.
291. *T. dissimilis* Ricardo, Rec. Indian Mus. Vol. 4, p. 180 (1911). Selangor, Singapour,
292. *T. distinctus* Brèthes, An. Mus. Hist. Nat. Buenos Aires, Vol. 20, p. 48 (1909). Argentine. [Bornéo.
293. *T. ditaenia* Wiedemann, Aussereurop. zweifl. Ins. Vol. 1, p. 182 (1828). Patrie inconnue.
294. *T. ditaeniatulus* Macquart, Dipt. Exot. Vol. 1, p. 126 (1838). Ile de France, Somali.
bipunctatus Van der Wulp, Notes Leyden Mus. Vol. 7, p. 75, pl. 5, fig. 5 (1885). Afrique orientale et occident.
fuscinervis Macquart, Dipt. Exot. Vol. 1 (2), p. 184 (1839).
nigromaculatus Ricardo, Ann. Mag. Nat. Hist. (7), Vol. 6, p. 165 (1900). Afrique méridionale.
295. *T. diurnus* Walker, Ins. Saund. Dipt. Vol. 1, p. 43 (1850). Cap de Bonne-Espér.
296. *T. diversifrons* Ricardo, Rec. Indian Mus. Vol. 4, p. 214 (1911). Inde.
297. *T. diversipennis* Walker, List Dipt. Brit. Mus. Vol. 1, p. 165 (1848). Chili.
298. *T. diversus* Ricardo, Ann. Mag. Nat. Hist. (8), Vol. 1, p. 331 (1908). Congo belge.
var. *lufirensis* Bequaert, Rev. Zool. Afr. Brux. Vol. 2, p. 449-467 (1913). Congo belge.
299. *T. dives* Rondani, Ann. Mus. Stor. Nat. Genova, Vol. 7, p. 457 (1875). Bornéo.
300. *T. divisus* Ricardo, in Nova Guinea, Zool. Vol. 9, p. 392 (1913). Nouvelle-Guinée.
301. *T. Doddi* Taylor, Proc. Linn. Soc. N. S. Wales, Vol. 41, p. 758 (1917). Australie.
abstersus Taylor, nom. preoccup. ibidem, Vol. 41 (1917).
302. *T. Dodgei* Whitney, The Canad. Ent. Vol. 9, p. 37 (1879). Amérique septentrionale.
303. *T. Donaldsoni* Carter, Ann. Trop. Med and Paras. Liverpool, Vol. 6, p. 439 (1912). Ashanti.
304. *T. doreicus* Walker, Proc. Linn. Soc. Lond. Vol. 5, p. 233 (1861). Nouvelle-Guinée.
Sonnerati Bigot, Mém. Soc. Zool. France, Vol. 5, p. 672 (1892). Nouvelle-Guinée.
305. *T. dorsifer* Walker, Trans. Ent. Soc. Lond. (n. s.), Vol. 5, p. 273 (1860). Mexique.
306. *T. dorsiger* Wiedemann, Dipt. Exot. p. 83 (1821). Brésil, Uruguay.

307. *T. dorsivitta* Walker, Ins. Saund. Dipt. Vol. 1, p. 39 (1850). ? Amérique méridionale.
308. *T. dorsomaculatus* Macquart, Dipt. Exot. Suppl. 2, p. 16 (1847). Algérie.
309. *T. dorsonotatus* Macquart, ibidem, Suppl. 2, p. 22 (1847). Amérique septentrionale.
310. *T. dorsovitattus* Macquart, ibidem, Suppl. 5, p. 30 (1855). Amérique méridionale.
dubiosa Ricardo, Ann. Mag. Nat. Hist. Vol. 16, p. 284 (1915). Australie.
311. *T. dubius* Macquart, Dipt. Exot. Vol. 1, p. 150 (1838). Patrie inconnue.
312. *T. duplex* Walker, List Dipt. Brit. Mus. Vol. 5, Suppl. 1, p. 173 (1854). Amérique septentrionale.
imitans Walker, ibidem, Vol. 1, p. 173 (1848).
313. *T. duplonotatus* Ricardo, Ann. Mag. Nat. Hist. Vol. 14, p. 396 (1914). Australie.
314. *T. duplovittatus* Rondani, Ann. Soc. Nat. Modena, Vol. 3, p. 37 (*Agelanius*) (1868). Argentine.
315. *T. elongatus* Macquart, Dipt. Exot. Suppl. 1, p. 38, pl. 4, f. 4 (1845). Nouvelle-Grenade.
316. *T. elongatus* Wiedemann, Aussereurop. zweifl. Ins. Vol. 1, p. 124 (1828). Patrie inconnue.
317. *T. Endymion* Osten-Sacken, Mem. Boston Soc. Nat. Hist. Vol. 2, p. 556 (1876). Amérique septentrionale.
318. *T. epistates* Osten-Sacken, ibidem, Vol. 2, p. 555 (1876). Amérique septentrionale.
californicus Marten, The Canad. Ent. Vol. 14, p. 210 [*Therioplectes*] (1882).
socius Osten-Sacken, Mem. Boston Soc. Nat. Hist. Vol. 2, p. 467 (1876).
319. *T. Erberi* Brauer, Denkschr. Akad. Wiss. Wien, Vol. 42, p. 151, pl. 2, f. 13 (1880). Europe méridionale.
320. *T. erebus* Osten-Sacken, Biol. Cent.-Amer. Dipt. Vol. 1, p. 50 (1886). Amérique centrale.
321. *T. erraticus* Bigot, Mém. Soc. Zool. France, Vol. 5, p. 676 (1892). Patrie inconnue.
322. *T. Eryunis* Brèthes, An. Mus. Hist. Nat. Buenos Aires, Vol. 20, p. 481 (1909). Buenos Aires, Brésil (Cordoba-Chubut).
323. *T. erythraeus* Bigot, Mém. Soc. Zool. France, Vol. 5, p. 661 (1892). Mexique.
324. *T. erythraeus* Bigot, ibidem, Vol. 5, p. 687 (1892). Argentine.
325. *T. erythrocephalus* Bigot, ibidem, Vol. 5, p. 668 [*Atylotus*] (1892). Panama.
326. *T. erythrocephalus* Van der Wulp, Tijdschr. v. Ent. Vol. 11, p. 99 (1868). Ile Halmahera.
327. *T. eutaeniatu*s Bigot, Mém. Soc. Zool. France, Vol. 5, p. 664 (1892). Brésil.
328. *T. exagens* Walker, Proc. Linn. Soc. Lond. Vol. 7, p. 205 (1864). Ile Misol.
329. *T. excelsus* Surcouf, Mission Arc mér. équat. Vol. 10, p. 228 (1919). Equateur.
330. *T. excelsus* Ricardo, Ann. Mag. Nat. Hist. Vol. 11, p. 543 (1913). Inde orientale.
331. *T. exclusus* Pandellé, Rev. d'Ent. Caen, Vol. 2, p. 208 (1883). France.
332. *T. exoticus* Ricardo, Ann. Mag. Nat. Hist. Vol. 11, p. 170 (1913). Formose.
333. *T. explicatus* Walker, List Dipt. Brit. Mus. Vol. 5, suppl. 1, p. 328 (1854). Inde orientale.
334. *T. expollicatus* Pandellé, Rev. d'Ent. Caen, Vol. 2, p. 218 (1883). France.
335. *T. expulsus* Walker, Proc. Linn. Soc. Lond. Vol. 5, suppl. 1, p. 329 (1854). Nouvelles-Hébrides.
336. *T. extricans* Walker, ibidem, Vol. 5, p. 275 (1861). Iles Batjan.
? *serus* Walker.
337. *T. exul* Osten-Sacken, Mem. Boston Soc. Nat. Hist. Vol. 2, p. 557 (1876). Amérique septentrionale.
abdominalis Wiedemann (nec Fabricius), Dipt. Exot. p. 65 (1821).
338. *T. factiosus* Walker, Proc. Linn. Soc. Lond. Vol. 4, p. 102 (1860). Célèbes.
spoliatus Walker, ibidem, Vol. 4, p. 103 (1860). Célèbes.
succurvus Walker, ibidem, Vol. 4, p. 102 (1860). Célèbes.
339. *T. fallax* Macquart, Dipt. Exot. Suppl. 1, p. 32 (1845). Cafrerie.
340. *T. farinosus* Szilády, Ent. Mitteil. Berlin, Vol. 4, p. 102 [*Ochrops*] (1915). Arabie.
341. *T. fallax*, Macquart, ibidem, Suppl. 2, p. 20 (1847). Cayenne.
342. ? *T. fasciatus*, De Geer, Mém. Ins. Vol. 6, p. 222 (1776). Europe.
343. *T. fasciatus* Fabricius, Syst. Ent. p. 788 (1775). Afrique.
var. *nigripes* Surcouf, Bull. Mus. Hist. Nat. Paris, Vol. 8, p. 537 (1909). Congo belge.
var. *mixta* Surcouf, Rev. Zool. Afr. Brux. Vol. 3, p. 371 (1914). Congo belge.
344. *T. fascipennis* Macquart, Dipt. Exot. Suppl. 1, p. 35, pl. 4, f. 1 (1845). Brésil.
345. *T. Felderi* Van der Wulp, Notes Leyden Mus. Vol. 3, p. 78, pl. 5, f. 7 (1885). Chine.
346. *T. fenestra* Williston, Trans. Kansas Acad. Sc. Vol. 10, p. 141 (1887). Saint-Domingue.

347. *T. fenestratus* Macquart, Dipt. Exot. Vol. 1, p. 135, pl. 16, f. 3 (1838). Brésil.
348. *T. ferreus* Walker, List Dipt. Brit. Mus. Vol. 1, p. 151 (1848). Brésil.
349. *T. ferrifer* Walker, Ins. Saund. Dipt. Vol. 1, p. 30 (1850). ? Barbade.
350. *T. ferrugineus* Palisot de Beauvois, Ins. rec. Afr. et Amér. p. 221, pl. 3, f. 2 (1805-21). Amérique septentrionale.
351. *T. ferruginosus* Walker, Ins. Saund. Dipt. Vol. 1, p. 40 (1850). Amérique méridionale.
352. *T. fervens* Linné, Syst. Nat. (ed. 12). Vol. 2, p. 1000 (1767). Brésil.
353. *T. fezianus* Bigot, Mém. Soc. Zool. France, Vol. 5, p. 638 [*Therioplectes*] (1892). Maroc.
354. *T. Fijianus* Ricardo, Ann. Mag. Nat. Hist. Vol. 13, p. 478 (1914). Iles Fidji.
355. *T. filiolus* Williston, Biol. Centr.-Amer. Dipt. Vol. 1, p. 261 (1901). Mexique, Cuba.
? *rufiventris* Macquart, Dipt. Exot. Vol. 1, p. 141 (1838). Jamaïque.
356. *T. finalis* Walker, List Dipt. Brit. Mus. Vol. 5, Suppl. 1, p. 258 (1854). Patrie inconnue.
apicalis Walker, ibidem, Vol. 1, p. 176 (1848).
357. *T. flammans* Walker, ibidem, Vol. 1, p. 153 (1848). Patrie inconnue.
358. *T. flavescens* Thunberg, Nova Acta Upsal. Vol. 9, p. 57 (1827). Brésil.
359. *T. flavibarbis* Macquart, Dipt. Exot. Suppl. 1, p. 41 (1845). Cayenne.
360. *T. flavicinctus* Ricardo, Rec. Indian Mus. Vol. 4, p. 130 (1911). Assam, Java.
361. *T. flavidus* Hine, The Ohio Natur. Vol. 5, p. 236 (1904). Amérique centrale.
362. *T. flavifacies* Macquart, Dipt. Exot. Suppl. 1, p. 36 (1845). Colombie. [et du Sud.
363. *T. flavipennis* Ricardo, Bijdr. tot de Dierkunde, Vol. 19, p. 72 (1914). Buru. [Sibérie E.
364. *T. flavipes* Wiedemann, Aussereurop. zweifl. Ins. Vol. 1, p. 137 (1828). Amérique septentrionale.
365. *T. flaviventris* Bigot, Mém. Soc. Zool. France, Vol. 5, p. 657 (1892). Inde orientale.
366. *T. flavothorax* Ricardo, Rec. Indian Mus. Vol. 4, p. 201 (1911). Etats malais.
367. *T. flavissimus* Ricardo, ibidem, Vol. 4, p. 207 (1911). Ceylan.
368. *T. flavoguttatus* Szilády, Ent. Mitteil. Berlin, Vol. 4, p. 98 [*Ochrops*] (1915). Asie mineure.
369. *T. flexilis* Walker, Proc. Linn. Soc. Lond. Vol. 4, p. 104 (1860). Célèbes.
pictipennis Van der Wulp, Tijdschr. v. Ent. Vol. 11, p. 100, pl. 3, f. 1, 2 (1868). Célèbes.
370. *T. floridensis* Hine, The Ohio Natur. Vol. 12, p. 525, pl. 25 (1912). Floride.
371. *T. formosiensis* Ricardo, Rec. Indian Mus. Vol. 4, p. 220 (1911). Formose.
372. *T. formosus* Walker, List Dipt. Brit. Mus. Vol. 1, p. 148 (1848). Patrie inconnue.
373. *T. fratellus* Williston, Trans. Kansas Acad. Sc. Vol. 10, p. 140 (1887). Amérique septentrionale.
haematopoides Bigot, Mém. Soc. Zool. France, Vol. 5, p. 624 [*Diachlorus*] (1892).
374. *T. fraterculus* Macquart, Dipt. Exot. Suppl. 4, p. 30 (1850). Tasmanie.
375. *T. fraternus* Macquart, ibidem, Suppl. 1, p. 31 (1845). Cafrerie.
bipartitus Walker, Ins. Saund. Dipt. Vol. 1, p. 451 (1856). Natal.
trisignatus Loew, Oefv. Svenska Vet.-Akad. Foerh. Vol. 14, p. 338 (1858). Afrique.
376. *T. Frenchi* Marten, The Canad. Ent. Vol. 15, p. 3 [*Therioplectes*] (1883). Amérique septentrionale.
377. *T. Froggati*, Ricardo, Ann. Mag. Nat. Hist. Vol. 16, p. 285 (1915). Australie.
378. *T. frontalis* Walker, List Dipt. Brit. Mus. Vol. 1, p. 172 (1848). Amérique septentrionale.
379. *T. fronto* Osten-Sacken, Mem. Boston Soc. Nat. Hist. Vol. 2, p. 431 (1876). Amérique septentrionale.
chelioplerus Rondani, Nuovi Ann. Stor. Nat. Bologna (3), Vol. 2, p. 192 (1850).
380. *T. fulgidus* Ricardo, in Nova Guinea, Zool. Vol. 9, p. 402 (1912). Nouvelle-Guinée.
381. *T. fuliginosus* Lutz, Mem. Inst. Oswaldo Cruz, Vol. 6, p. 77 [*Melanotabanus*] (1914). Brésil.
382. *T. fullo* Walker, in Newman, The Zoologist, Vol. 8, App. 67 (1850). Patrie inconnue.
383. *T. fulvianus* Loew, Oefv. Svenska Vet. Akad. Foerh. Vol. 14, p. 33 (1858). Cafrerie.
384. *T. fulvicapillus* Carter, Ann. Trop. Med. Liverpool, Vol. 4, p. 437 (1912). Congo belge.
385. *T. fulvicinctus* Ricardo, Suppl. Ent. Berlin, Vol. 3, p. 62 (1914). Formose.
386. *T. fulvifasciatus* Macquart, Hist. Nat. Dipt. Vol. 1, p. 206 (1834). Patrie inconnue.
387. *T. fulviger* Walker, Ins. Saund. Dipt. Vol. 1, p. 65 (1850). Patrie inconnue.
388. *T. fulvilateralis* Macquart, Dipt. Exot. Vol. 1, p. 133 (1838). Cayenne.
389. *T. fulvimedioides* Shiraki, Blood Suck. Ins. Formosa, Vol. 1, p. 219 (1918). Japon.

390. *T. fulvimedius* Walker, List Dipt. Brit. Mus. Vol. 1, p. 152 (1848).
melanopygatus Bigot, Mém. Soc. Zool. France, Vol. 5, p. 651 (1892).
pagodinus Bigot, ibidem, Vol. 5, p. 654 (1892).
391. *T. fulvipes* Philippi, Verh. Zool.-bot. Ges. Wien, Vol. 15, p. 723 (1865).
392. *T. fulvissimus* Rondani, Ann. Mus. Stor. Nat. Genova, Vol. 7, p. 458 (1875).
393. *T. fulvistriatus* Hine, The Ohio Natur. Vol. 12, p. 515 (1912).
394. *T. fulviventris* Macquart, Dipt. Exot. Suppl. 1, p. 36 (1845).
395. *T. fulvofrater* Walker, List Dipt. Brit. Mus. Vol. 1, p. 181 (1848).
396. *T. fulvulus* Wiedemann, Aussereurop. zweifl. Ins. Vol. 1, p. 153 (1828).
397. *T. fulvus* Meigen, Syst. Besch. Vol. 2, p. 61 (1820).
bituberculatus Bigot, Mém. Soc. Zool. France, Vol. 5, p. 659 (1892).
alpinus, Panzer, Fauna Germ. Vol. 13, p. 21 (1794).
? *ferus* Scopoli, Ent. Carniol. p. 371 (1763).
rusticus Meigen, Syst. Besch. Vol. 2, p. 60 ♀ (1820), p. p.
sanguisorba Harris, Expos. English Ins. p. 28, pl. 7, f. 3 (1782).
var. *rufipes* Meigen, Syst. Besch. Vol. 2, p. 59 (1820).
var. *loevianus* Villeneuve, Ann. Soc. Ent. Belg. (1920).
398. *T. fumatus* Wiedemann, Dipt. Exot. p. 91 (1821).
399. *T. fumifer* Walker, Linn. Soc. Lond. Vol. 1, p. 110 (1857).
400. *T. fumipennis* Van der Wulp, Dipt. Sumatra Exped. p. 18, pl. 1, f. 10 (1890).
401. *T. funebris* Macquart, Dipt. Exot. Suppl. 1, p. 33, pl. 3, f. 12 (1845).
402. *T. fur* Williston, Trans. Kansas Acad. Sc. Vol. 10, p. 139 (1887).
403. *T. furcatus* Bigot, Mém. Soc. Zool. France, Vol. 5, p. 631 [*Bellardia*] (1892).
404. *T. furens* Thunberg, Nova Acta Upsal. Vol. 9, p. 58 (1827).
405. *T. furunculigenus* Doleschall, Natuurk. Tijdschr. Nederl. Ind. Vol. 17, p. 84 (1858).
406. *T. furunculus*, Williston, Biol. Centr.-Amer. Dipt. Vol. 1, p. 260 (1901).
407. *T. fuscicauda* Bigot, Mém. Soc. Zool. France, Vol. 5, p. 658 (1892).
408. *T. fuscicornis* Ricardo, Rec. Indian Mus. Vol. 4, p. 144 (1911).
409. *T. fuscicostatus* Hine, The Ohio Natur. Vol. 7 (2), p. 24 (1906).
410. *T. fuscicrura* Bigot, Mém. Soc. Zool. France, Vol. 5, p. 662 (1892).
411. *T. fuscipalpis* Bigot, ibidem, Vol. 5, p. 681 (1892).
412. *T. fuscipennis* Wiedemann, Aussereurop. zweifl. Ins. Vol. 1, p. 179 (1828).
413. *T. fuscipes* Ricardo, Ann. Mag. Nat. Hist. (8), Vol. 1 (1908).
var. *oculipilus* Carter, Ann. Trop. Med. Liverpool, Vol. 9, p. 175 (1915).
414. *T. fuscofasciatus* Macquart, Dipt. Exot. Vol. 1, p. 136 (1838).
415. *T. fuscomaculatus* Ricardo, Rec. Indian Mus. Vol. 4, p. 183 (1911).
var. *altermaculatus* Ricardo, Ann. Mag. Nat. Hist. Vol. 11, p. 544 (1913).
416. *T. fuscomarginatus* Ricardo, Ann. Mag. Nat. Hist. (8), p. 273 (1908).
417. *T. fuscopunctatus* Macquart, Dipt. Exot. Suppl. 4, p. 34 (1850).
imitans Walker, List Dipt. Brit. Mus. Vol. 1, p. 146 (1848).
418. *T. fuscus* Wiedemann, Zool. Mag. Vol. 1, p. 3 (1819).
419. *T. gabonensis* Macquart, Dipt. Exot. Suppl. 5, p. 23 (1855).
420. *T. gagatinus* Philippi, Verh. Zool.-bot. Ges. Wien, Vol. 15, p. 719 (1865).
421. *T. Gedoelsti* Surcouf, Rev. Zool. Afr. Brux. Vol. 1, p. 32 (1911).
422. *T. geniculatus* Vander Wulp, Dipt. Sumatra Exped. p. 16, pl. 1, f. 7 (1881).
423. *T. gentilis* Erichson, Arch. f. Naturg. Vol. 8, p. 271 (1842).
424. *T. Gerkei* Brauer, Denkschr. Akad. Wiss. Wien, Vol. 42, p. 205, pl. 4, f. 58 (1880).
fraterculus Wiedemann, in litt. in coll. Winthem.
425. *T. germanicus* Ricardo, Ann. Mag. Nat. Hist. Vol. 15, p. 212 (1915).
426. *T. giganteus* De Geer, Mém. Ins. Vol. 6, p. 226, pl. 30, f. 1 (1776).
bicolor Macquart, Dipt. Exot. Suppl. 2, p. 21 (1847).
caesiofasciatus Macquart, ibidem, Suppl. 5, p. 32 (1855).
catenatus Walker, List Dipt. Brit. Mus. Vol. 1, p. 148 (1848), p. p.
lineatus Fabricius, Spec. Ins. Vol. 2, p. 455 (1781).
- Nepaul, Formose.
Inde orientale.
Inde orientale.
Chili.
Bornéo.
Mexique.
Brésil.
Amérique septentrionale.
Amérique septentrionale.
Europe, Afrique septentr.
? Chine.
- Europe centrale,
Europe.
Brésil.
Bornéo, Sumatra.
Sumatra.
Australie.
Amérique septentrionale
et centrale.
Patrie inconnue.
Patrie inconnue.
Amboine.
Mexique.
Ceylan.
Formose.
Louisiane.
Ceylan.
Amérique septentrionale.
Brésil.
Mashonaland, Natal,
Afrique centrale
Brésil. [anglaise.
Birmanie, Inde.
Inde occidentale.
Ouganda.
Amérique septentrionale.
Brésil.
Afrique occidentale.
Chili.
Katanga.
Sumatra.
Tasmanie.
Russie méridionale,
Caucase.
Australie.
Amérique septentrionale.

427. *T. gigas* Herbst, Natursyst. bek. Ins. Vol. 8, p. 22, pl. 67, f. 2 (1787). Europe, Asie mineure.
albipes Fabricius, Ent. Syst. Vol. 4, p. 364 (1794).
grossus Thunberg, Nova Acta Upsal Vol. 9, p. 57, pl. 1, f. 1 (1827).
ignotus Rossi, Fauna Etrusca, Vol. 2, p. 320 (1790).
ursus A. Costa, Contr. Ditt. Ital. Vol. 2, p. 454 [*Brachytomus*] (1857).
428. *T. gigas* Macquart, Hist. Nat. Dipt. Vol. 1, p. 200 (1834). Patrie inconnue.
429. *T. gilanus* Townsend, Psyche, Vol. 8, p. 255, 92 (1897). Amérique septentrionale.
430. *T. glaber* Bigot, Mém. Soc. Zool. France, Vol. 5, p. 678 (1892). Inde orientale.
431. *T. glandicolor* Lutz, Comm. Tel. Matta-Grosso, Zool. Annex. p. 5 (5) (1912). Matto-Grosso.
432. *T. glaucopis* Meigen, Syst. Besch. Vol. 2, p. 48, pl. 13, f. 28 (1820) p. p. Europe.
chlorophthalmus Meigen, ibidem, Vol. 2, p. 58 (1820).
ferrugineus Meigen, Classif. Europ. zweifl. Ins. Vol. 1, p. 169 (1804).
flavicans Zeller, Isis, Vol. 11, p. 819, pl. 1, f. 20-22 (1842).
var. *cognatus* Loew, Ver. Zool.-bot. Ges. Wien, Vol. 8, p. 602 (1858). Europe.
lunulatus Meigen, Syst. Besch. Vol. 2, p. 49 (1820), p. p.
var. *castellana* Strobl, Mem. Soc. Esp. Hist. Nat. Vol. 3, p. 279 (1905). Espagne.
433. *T. gracilis* Wiedemann, Aussereurop. zweifl. Ins. Vol. 1, p. 156 (1828). Amérique septentrionale.
434. *T. graecus* Fabricius, Ent. Syst. Vol. 4, p. 368 (1794). Europe centrale et méridionale, Asie mineure.
ferrugineus Meigen, Syst. Besch. Vol. 2, p. 60 (1820).
infusus Walker, Ins. Saund. Dipt. Vol. 1, p. 23 (1851).
liburnicus Wiedemann, in litteris apud Meigen.
segmentarius Brullé, Expéd. Scient. Morée. Vol. 3, p. 304 (1834).
ursulus Megerle, in litteris apud Meigen.
? *propinquus* Palmen, Verh. Zool.-bot. Ges. Wien, Vol. 25, p. 411 (1875). [trale anglaise.
435. *T. grandissimus* Ricardo, Ann. Mag. Nat. Hist. (8), p. 271 (1908). Rhodésie, Afrique cen-
436. *T. gratus* Loew, Oefv. Svenska Vet.-Akad. Foerh. Vol. 14, p. 340 (1858). Cafrerie.
437. *T. gravis* Hutton, Trans. New Zeal. Inst. Vol. 33, p. 13 (1901). Nouvelle-Zélande.
438. *T. griseoannulatus* Taylor, Proc. Linn. Soc. N. S. Wales, Vol. 41, p. 756 (1917). Australie.
439. *T. griseohirtus* Taylor, ibidem, p. 753 (1917). Australie.
440. *T. griseescens* Szilády, Ent. Mitteil. Berlin, Vol. 4, p. 104 [*Ochrops*] (1915). Tripolitaine.
441. *T. guatemalanus* Hine, The Ohio Nat. (2), Vol. 7, p. 24 (1906). Guatémala.
442. *T. guttatus* Wiedemann, Dip. Exot. Vol. 1, p. 73 (1821). Amérique.
443. *T. guttipennis* Wiedemann, Aussereurop. zweifl. Ins. Vol. 1, p. 153 (1828). Brésil.
444. *T. guyananens* Hunter, Trans. Amer. Ent. Soc. Philad. Vol. 27, p. 141 (1901). Guyane.
445. *T. guyanensis* Macquart, Dipt. Exot. Suppl. 1, p. 41, pl. 4, f. 9 (1845). Guyane.
446. *T. habilis* Brèthes, An. Mus. Hist. Nat. Buenos Aires, Vol. 20, p. 487 (1909). Argentine.
447. *T. haemagogus* Williston, Biol. Centr.-Amer. Dipt. Vol. 1, p. 261 (1901). Mexique.
448. *T. haematopoides* Jaennicke, Berl. Ent. Zeitschr. Vol. 10, p. 77 (1866) (*Theriopectes*). Europe centrale.
449. *T. Haimovitchae* Surcouf, Bull. Mus. Hist. Nat. Paris, Vol. 15, p. 174 (1909). Madagascar.
450. *T. hamatus* Van der Wulp, Tijdschr. v. Ent. Vol. 24, p. 159, pl. 15, fig. 7 (1881). Argentine.
451. *T. hesperus* Lutz, Comm. Tel. Matto Grosso, Zool. Annexa, p. 58 (1912). Matto Grosso.
452. *T. Hilarii* Macquart, Dipt. Exot. (2), Vol. 1, p. 185 (1839). Brésil.
453. *T. hilaris* Walker, Ins. Saund. Dipt. p. 49, pl. 2, fig. 3 (1850). Inde orientale.
454. *T. Hinei* Johnson, Psyche, Vol. 11, p. 15 [*Theriopectes*] (1904). Amérique septentrionale.
politus Johnson, Ent. News. Philad. Vol. 11, p. 325 [*Theriopectes*] (1900).
455. *T. hirsutus* Villers, Ent. Linn. Vol. 3, p. 561 (1789). Europe.
456. *T. hirticeps* Loew, Wien. Ent. Monatschr. Vol. 2, p. 105 (1858). Japon.
457. *T. hirtiocolatus* Macquart, Dipt. Exot. Suppl. 5, p. 33 (1855). Amérique septentrionale.
cerastes Osten-Sacken, Mem. Boston Soc. Nat. Hist. Vol. 2, p. 462 (1876).
458. *T. hirtipalpis* Ricardo, Rec. Indian Mus. Vol. 4, p. 129 (1911). Nepaul.
459. *T. hirtistriatus* Ricardo, ibidem, Vol. 4, p. 158 (1911). Perak, Etats malais.
460. *T. hirtitibia* Walker, Ins. Saund. Dipt. Vol. 1, p. 33 (1850). Colombie.

461. *T. hirtulus* Bigot, Mém. Soc. Zool. France, Vol. 5, p. 641 [*Therioplectes*] (1892). Amérique septentrionale.
462. *T. hirtuosus* Philippi, Verh. Zool.-bot. Ges. Wien, Vol. 15, p. 719 (1865). Chili.
463. *T. hirtus* Walker, Ins. Saund. Dipt. Vol. 1, p. 52 (1850). Inde orientale.
464. *T. hispidus* Walker, ibidem, Vol. 1, p. 63 (1850). Patrie inconnue.
465. *T. histrio* Wiedemann, Aussereurop. zweifl. Ins. Vol. 2, p. 625 (1830). Brésil.
466. *T. hoang* Macquart, Dipt. Exot. Suppl. 5, p. 26, 115 (1855). Chine boréale.
467. *T. hobartiensis* White, Proc. Roy. Soc. Tasmania, Vol. 1, p. 13 (1915). Tasmanie.
468. *T. honestus* Walker, Ins. Saund. Dipt. Vol. 1, p. 64 (1850). Patrie inconnue.
469. *T. hongkongensis* Ricardo, Bull. Ent. Research. Lond. Vol. 6, p. 406 (1916). Hong-Kong.
470. *T. Hookeri* Townsend, Insect. Insit. [s. 3] (1915). Porto Rico.
471. *T. humilis* Coquillett, Proc. U.S. Nat. Mus. Vol. 21, p. 311 (1898). Japon.
472. *T. humillimus* Walker, Trans. Ent. Soc. Lond. (n. s.), Vol. 4, p. 124 (1857). Célèbes, Java.
473. *T. hyalinipennis* Hine, The Canad. Ent. Vol. 35, p. 244 (1903). Amérique septentrionale.
474. *T. hybridus* Wiedemann, Aussereurop. zweifl. Ins. Vol. 1, p. 557 (1828). Bornéo.
475. *T. hyperythreus* Bigot, Mém. Soc. Zool. France, Vol. 5, p. 674 [*Atylotus*] (1892). Australie.
- Lorentzi* Ricardo, in Nova Guinea, Zool. Vol. 9, p. 40 (1913). Nouvelle-Guinée.
476. *T. ianthinus* Surcouf, Bull. Mus. Hist. Nat. Paris, Vol. 4, p. 258 (1907). Haut-Congo.
477. *T. ignobilis* Rondani, Ann. Mus. Stor. Nat. Genova, Vol. 7, p. 457 (1875). Bornéo.
478. *T. ignotus* ♂ Surcouf, Etude Monogr. Taban. Afr. p. 223 (1909). Afrique.
479. *T. ignotus* Del Guercio, Radia, Firenze, Vol. 9, p. 339 (1913). Italie.
480. *T. illotus* Osten-Sacken, Mem. Boston Soc. Nat. Hist. Vol. 2, p. 469 (1876). Amérique septentrionale.
481. *T. illustris* Ricardo, in Nova Guinea, Zool. Vol. 9, p. 398 (1912). Nouvelle-Guinée.
482. *T. imbecillus* Karsch, Berl. Ent. Zeitschr. Vol. 31, p. 370 (1887). Afrique orientale.
483. *T. imitator* Lutz & Neiva, Mem. Ins. Oswaldo Cruz, Vol. 6 (1914). Brésil.
484. *T. immanis* Wiedemann, Aussereurop. zweifl. Ins. Vol. 1, p. 123 (1828). Sumatra, Java.
485. *T. immixtus* Walker, Proc. Linn. Soc. Lond. Vol. 4, p. 103 (1860). Célèbes.
486. *T. impar* Walker, in Newman, The Zoologist, Vol. 8, App. p. 71 (1850). Nouvelle-Zélande.
487. *T. imperfectus* Walker, List Dipt. Brit. Mus. Vol. 1, p. 179 (1848). Australie.
488. *T. imponens* Walker, Trans. Ent. Soc. Lond. (n. s.), Vol. 4, p. 122 (1857). Brésil.
489. *T. importunus* Macquart, Dipt. Exot. Suppl. 2, p. 18 (1847). Brésil.
490. *T. importunus* Wiedemann, Aussereurop. zweifl. Ins. Vol. 1, p. 127 (1828). Brésil, Paraguay.
491. *T. impressus* Wiedemann, ibidem, Vol. 1, p. 126 (1828). Brésil, Guyane.
492. *T. impurus* Karsch, Berl. Ent. Zeitschr. Vol. 31, p. 370, pl. 4, fig. 2 (1887). Afrique orientale.
493. *T. incertus* Macquart, Dipt. Exot. Vol. 1, p. 147 (1838). Chili.
494. *T. incipiens* Walker, Trans. Ent. Soc. Lond. (n. sér.), Vol. 5, p. 275 (1861). Amazone.
495. *T. incisuralis* Macquart, Dipt. Exot. Suppl. 2, p. 21 (1847). Amérique.
496. *T. incisus* Walker, Ins. Saund. Dipt. Vol. 1, p. 26 (1850). Cap Breton.
497. *T. inconspicuus* Walker, List Dipt. Brit. Mus. Vol. 1, p. 171 (1848). Patrie inconnue.
498. *T. incultus* Van der Wulp, Dipt. Sumatra Exped. p. 17, pl. 1, f. 8 (1881). Sumatra.
499. *T. indecisus* Bigot, Mém. Soc. Zool. France, Vol. 5, p. 666 (1892). Amazonie.
500. *T. indianus* ♂ ♀ Ricardo, Rec. Indian Mus. Vol. 4, p. 175 (1911). Formose, Inde S. O.
- ? *mentitus* ♂ Walker, List Dipt. Brit. Mus. Vol. 1, p. 162 (1848). Chine.
501. *T. indicus* Fabricius, Syst. Antlia. p. 103 (1805). Amérique méridionale, ? Inde méridionale.
502. *T. indistinctus* Bigot, Mém. Soc. Zool. France, Vol. 5, p. 689 (1892). Nouvelle-Guinée.
503. *T. infans* Walker, Ins. Saund. Dipt. Vol. 1, p. 45 (1850). Cap de Bonne-Espérance.
504. *T. infestans* Macquart, Dipt. Exot. Suppl. 2, p. 15 (1847). Algérie.
505. *T. infumatus* Philippi, Verh. Zool.-bot. Ges. Wien, Vol. 15, p. 718 (1865). Chili.
- informatus* Hunter, Trans. Amer. Ent. Soc. Philad. Vol. 27, p. 141 (1901).
506. *T. infuscatipennis* Macquart (*nomen nudum*), in Surcouf, Mes. Arc. équat. Vol. 10, p. 230 (1919). Colombie.
507. *T. inhambanensis* Bertoloni, Mem. Accad. Sc. Bologna, Vol. 12, p. 16, pl. 1, f. 7 (1862). Mozambique.

508. *T. innotabilis* Walker, List Dipt. Brit. Mus. Vol. 1, p. 177 (1848).
dorsobimaculatus Macquart, Dipt. Exot. Suppl. 4, p. 29 (1850). Patrie inconnue.
 Australie.
509. *T. innotescens* Walker, ibidem, Vol. 5, Suppl. 1, p. 327 (1854). Brésil.
510. *T. inornatus* Philippi, Verh. Zool.-bot. Ges. Wien, Vol. 15, p. 718 (1865). Argentine.
511. *T. inscitus* Walker, List Dipt. Brit. Mus. Vol. 1, p. 161 (1848). Inde orientale.
512. *T. insecutor* Austen, Bull. Ent. Research, Lond. Vol. 10, p. 296 (1920). Palestine.
513. *T. insignis* Loew, Oefv. Svenska Vet.-Akad. Foerh. Vol. 14, p. 341 (1858). Cafrerie.
514. *T. insuetus* Osten-Sacken, Bull. U. S. Geol. Surv. Vol. 3, p. 219 (1876). Amérique septentrionale.
515. *T. insularis* Walker, List Dipt. Brit. Mus. Vol. 1, p. 184 (1848). Iles Sandwich.
516. *T. insurgens* Walker, Proc. Linn. Soc. Lond. Vol. 5, p. 276 (1861). N.-Guinée, Ile Batjan.
517. *T. intensivus* Townsend, Psyche, Vol. 8, 255, p. 93 (1897). Amérique septentrionale.
518. *T. interenus* Walker, Ins. Saund. Dipt. Vol. 1, p. 450 (1856). Brésil. [centr. et mérid.
519. *T. intermedius* Egger, Verh. Zool.-bot. Ges. Wien, Vol. 9, p. 389 (1859). Asie mineure, Europe.
Eggeri Schiner, Reise Novara, Dipt. p. 81 (1868). Egypte.
gallorum Schiner, in litteris.
520. *T. intermedius* Walker, List Dipt. Brit. Mus. Vol. 1, p. 173 (1848). Amérique septentrionale.
521. *T. interpositus* Rondani, Ann. Soc. Natur. Modena, Vol. 3, p. 38 (1868). Argentine.
(Agelanius).
522. *T. intersectus* Fourcroy, Ent. Paris, Vol. 2, p. 457 (1785). Europe.
523. *T. irroratus* Surcouf, Bull. Mus. Hist. Nat. Paris, p. 355 (1909). Congo belge.
524. *T. Ixion* ♂ Osten-Sacken, Berl. Ent. Zeitschr. Vol. 26, p. 99 (1882). Iles Philippines.
inobservatus ♂ Ricardo, Rec. Indian Mus. Vol. 4, p. 205 (1911). Sumatra.
525. *T. ixyostactes* Wiedemann, Aussereurop. zweifl. Ins. Vol. 1, p. 190 (1828). Brésil.
526. *T. iyoensis* Shiraki, Blood Suck. Ins. Formosa, Vol. 1, p. 251 (1918). Japon, Formose.
527. *T. jamaicensis* Newstead, Ann. Trop. Med. Liverpool, Vol. 3, p. 465 (1909). Jamaïque.
528. *T. japonicus* Bigot, Mém. Soc. Zool. France, Vol. 5, p. 632 (1892). Japon.
[Dichelacera] = Isshikia japonica Shiraki.
529. *T. javanus* Fabricius, Syst. Antl. p. 103 (1805). Java.
530. *T. Johnsoni* Hine, The Ohio Natur. (2), Vol. 8, p. 225 (1907). Floride.
531. *T. joëdus* Bigot, Mém. Soc. Zool. France, Vol. 5, p. 657 (1892). Inde orientale.
532. *T. jucundus* Walker, List Dipt. Brit. Mus. Vol. 1, p. 187 (1848). Chine.
533. *T. justorius* Rondani, Ann. Mus. Stor. Nat. Genova, Vol. 7, p. 455 (1875). Bornéo.
534. *T. karafutonis* Matsumura, Journ. Coll. Agr. Sapporo, Vol. 4, p. 64 (1911). Ile Sakkaline.
535. *T. Kertész* Szilády, Ent. Mitteil. Berlin, Vol. 4, p. 99 [*Ochrops*] (1915). Russie méridionale.
536. *T. Kershawi* Ricardo, Ann. Mag. Nat. Hist. (8). Vol. 19, p. 221 (1917). Australie.
537. *T. karybenthinus* Szilády, Ent. Mitteil. Berlin, Vol. 4, p. 103 [*Ochrops*] (1915). Turkestan.
538. *T. Kervillei* Surcouf, Bull. Soc. Amis Sc. Nat. Rouen, p. 6 (1911). Syrie.
539. *T. khasiensis* Ricardo, Ann. Mag. Nat. Hist. (8), Vol. 3, p. 487 (1909). Assam.
540. *T. Kingsleyi* Ricardo, ibidem (8), Vol. 1, p. 318 (1908). Sierra Leone.
541. *T. Kingi* Austen, Bull. Ent. Research, Lond. Vol. 1, p. 291 (1911). Soudan anglo-égyptien.
 var. *nigrifeminibus* Austen, Ann. Mag. Nat. Hist. (8), Vol. 9, p. 25 (1912). Abyssinie, Protect. est-afr.
542. *T. Komurae* Matsumura, Journ. Agr. Coll. Sapporo, Vol. 4, p. 65 (1911). Ile Sakkaline.
543. *T. kotoshoensis* Shiraki, Blood Suck. Ins. Formosa, Vol. 1, p. 193 (1918). Formose.
544. *T. lacteipennis* Becker, Ann. Mus. Zool. Acad. Sc. St Pétersb. p. 589 (1912). Perse.
545. *T. laeteticinctus* Becker, ibidem, p. 589 (1912). Perse.
546. *T. laetus* Meijere, in Nova Guinea, Zool. Vol. 5, p. 74, f. 75 (1906). Nouvelle-Guinée.
547. *T. laeivifrons* Loew, Oefv. Svenska Vet.-Akad. Foerh. Vol. 15, p. 336 (1858). Cap de Bonne-Espérance.
548. *T. lageniferus* Macquart, Dipt. Exot. Vol. 1, p. 148 (1838). Patrie inconnue.
549. *T. lama* Portschinsky, Hor. Soc. Ent. Ross. Vol. 26, p. 201, pl. 1, f. 1 (1891). Mongolie chinoise.
550. *T. laotianus* Bigot, Nouv. Arch. Mus. Hist. Nat. Paris (3), Vol. 2, p. 205 (1890). Laos.

551. *T. lapponicus* Wahlberg, Oef. Svenska Vet.-Akad. Foerh. Vol. 5, p. 199 (1848). Europe septentrionale, Sibérie.
 ? *borealis* Fabricius, Spec. Ins. Vol. 2, p. 459 (1781).
 var. *albomaculatus* Zettertedt, Ins. Lappon. Dipt. p. 516 (1838). Europe septentrionale.
552. *T. lasiophthalmus* Macquart, Dipt. Exot. Vol. 1, p. 143 (1838). Amérique septentrionale et méridionale.
 notabilis Walker, List Dipt. Brit. Mus. Vol. 1, p. 166 (1848).
 punctipennis Macquart, Dipt. Exot. Suppl. 2, p. 23 (1847).
553. *T. lateralis* Meigen, Syst. Besch. Vol. 2, p. 58 (1820). Europe centr. et mérid.
 pilosus Loew, Verh. Zool.-bot. Ges. Wien, Vol. 8, p. 587 (1858).
554. *T. lateritius* Rondani, Arch. Zool. Modena, Vol. 3, p. 80 (1863). Amérique septentrionale.
 unicolor Macquart, Dipt. Exot. Suppl. 2, p. 22 (1847).
555. *T. laticallosus* Ricardo, Ann. Mag. Nat. Hist. Vol. 14, p. 395 (1914). Australie.
556. *T. laticeps* Hine, The Ohio Natur. Vol. 5, p. 239 (1904). Amérique septentrionale.
557. *T. laticornis* Hine, ibidem, Vol. 5, p. 239 (1904). Amérique septentrionale.
558. *T. latipes* Macquart, Dipt. Exot. Vol. 1, p. 119 (1838). Afrique mérid. et occid.
 ? *fenestratus* Walker, in Newman, The Zoologist. Vol. 8, append. p. 67 (1850).
559. *T. latistriatus* Brauer, Denkschr. Akad. Wiss. Wien, Vol. 42, p. 170, pl. 3, f. 33 (1880). Europe méridionale.
560. *T. lativentris* Macquart, Dipt. Exot. Vol. 1, p. 149, pl. 18, f. 1 (1838). Chili.
561. *T. lativitta* Walker, List Dipt. Brit. Mus. Vol. 1, p. 184 (1848). Brésil. [Gambie.
562. *T. Laverani* Surcouf, Bull. Mus. Hist. Nat. Paris Vol. 13, p. 331 (1907). Guinée, Sierra Leone,
563. *T. Leleani* Austen, Bull. Ent. Research, Lond. (3), Vol. 10, p. 312 (1920). Palestine.
564. *T. Lemairei* Surcouf, Bull. Mus. Hist. Nat. Paris, Vol. 14, p. 123 (1908). Katanga.
565. *T. Letourneuxi* Bigot, Mém. Soc. Zool. France, Vol. 5, p. 643 (1892). Algérie.
566. *T. leucocnematus* Bigot, ibidem, Vol. 5, p. 656 (1892). Inde orientale.
567. *T. leucaspis* Wiedemann, Aussereurop. zweifl. Ins. Vol. 1, p. 179 (1828). Brésil.
568. *T. leucohirtus* Ricardo, Ann. Mag. Nat. Hist. (8), Vol. 3, p. 488 (1909). Bombay.
569. *T. leucomelas* Walker, List Dipt. Brit. Mus. Vol. 1, p. 175 (1848). Amérique septentrionale.
570. *T. leucophilus* Walker, ibidem, Vol. 1, p. 154 (1848). Australie.
571. *T. leucopogon* Bigot, Mém. Soc. Zool. France, Vol. 5, p. 651 (1892). Inde orientale.
572. *T. leucopterus* Van der Wulp, Tijdschr. v. Ent. Vol. 11, p. 98 (1868). Ile Arow.
 ? *casius* Walker.
573. *T. leucosparsus* Bigot, Nouv. Arch. Mus. Hist. Nat. Paris (3), Vol. 2, p. 203 (1890). Laos.
574. *T. lifuensis* Bigot, Mém. Soc. Zool. France, Vol. 5, p. 689 (1892). Ile Lifu.
575. *T. ligatus* Walker, Ins. Saund. Dipt. Vol. 1, p. 59 (1850). Patrie inconnue.
576. *T. limbatinervis* Macquart, Dipt. Exot. Suppl. 2, p. 16 (1847). Tasmanie.
577. *T. limbatinervis* Macquart, ibidem. Suppl. 4, p. 29 (1850). Australie.
 Macquarti Ricardo, Ann. Mag. Nat. Hist. (8), Vol. 14, p. 277 (1915) *nomen preoccup.* Queensland.
578. *T. limbatus* Bigot, Mém. Soc. Zool. France, Vol. 5, p. 642 [*Therioplectes*] (1892). Argentine
579. *T. limpidapex* Wiedemann, Aussereurop. zweifl. Ins. Vol. 5, p. 140 (1828). Brésil.
580. *T. limpidipennis* Hine, The Ohio Natur. Vol. 8, p. 223 (1907). Guatémala.
581. *T. lineatus* Taylor, Rep. Austral. Inst. Trop. Med. p. 62 (1913). Australie.
582. *T. lineifrons* Lutz, Comm. Tel. Matto Grosso Zool. Ann. 5, p. 6 (1912). Matto Grosso.
583. *T. lineola* Fabricius, Ent. Syst. Vol. 4, p. 369 (1794). Amérique.
 commixtus Walker, Trans. Ent. Soc. Lond. (n. s.) Vol. 5, p. 273 (1860).
 compactus Aldrich, Cat. N. Amer. Dipt. p. 204, sub syn. *lineolae* (1905).
 propinquus Bellardi, Saggio Ditter. Messic. Vol. 1, p. 65 (1859).
 ? *scutellaris* Walker, Ins. Saund. Dipt. Vol. 1, p. 27 (1850).
 simulans Walker, List Dipt. Brit. Mus. Vol. 1, p. 182 (1848).
 trilineatus Bellardi, Saggio Ditter. Messic. Vol. 1, p. 63 (1859).
584. *T. lineola* Palisot de Beauvois, Ins. rec. Afr. et Amér. p. 101, pl. 2, f. 6 (1805-1821). Patrie inconnue.
585. *T. litigiosus* Walker, Ins. Saund. Dipt. Vol. 1, p. 37 (1850). Amérique méridionale.
586. *T. littoreus* Hine, The Ohio Natur. Vol. 8, p. 227 (1907). Guatémala.

587. *T. liventipes* Surcouf, Bull. Mus. Hist. Nat. Paris, Vol. 14, p. 38 (1908). Afrique occidentale.
588. *T. lividus* Walker, List Dipt. Brit. Mus. Vol. 1, p. 162 (1848). Brésil.
589. *T. longiappendiculatus* Macquart, Dipt. Exot. Suppl. 5, p. 32 (1855). Honduras.
590. *T. longipennis* Macquart, Hist. Nat. Dipt. Vol. 1, p. 201 (1834). Patrie inconnue.
591. *T. longiusculus* Hine, The Ohio Natur. Vol. 8, p. 226 (1907). Géorgie.
592. *T. longus* Osten-Sacken, Mem. Boston Nat. Hist. Soc. Vol. 2, p. 447 (1876). Amérique septentrionale.
593. *T. lucidulus* Walker, List Dipt. Brit. Mus. Vol. 1, p. 188 (1848). Jamaïque.
594. *T. luctuosus* Macquart, Dipt. Exot. Vol. 1, p. 135 (1838). Brésil.
595. *T. lugens* Philippi, Verh. Zool.-bot. Ges. Wien, Vol. 15, p. 719 (1865). Chili.
596. *T. lugubris* Macquart, Dipt. Exot. Vol. 1, p. 145 (1838). Amérique septentrionale.
- ater* Palisot de Beauvois, Inst. rec. Afr. Amér. p. 161, pl. 2, f. 5 (1805-1821).
597. *T. lunatus* Fabricius Ent. Syst. Vol. 4, p. 370 (1794). Europe mérid., Afrique sept., Asie mineure.
- algericus* Thunberg, Nova Acta Upsal, Vol. 9, p. 60 (1827).
- anthophilus* Loew, Verh. Zool.-bot. Ges. Wien, Vol. 8, p. 53 (1858).
- bromius* Meigen, Syst. Besch. Vol. 2, p. 52 (1820), p. p.
- lunulatus* Bigot, Bull. Soc. Zool. France, Vol. 16, p. 79 [*Haematopota*] (1891).
- lunulatus* Meigen, Syst. Besch. Vol. 2, p. 49 (1820), p. p.
- Wideri* Jaennicke, Berl. Ent. Zeitschr. Vol. 10, p. 72 (1866).
598. *T. lunulatus* Bigot, Mém. Soc. Zool. France, Vol. 5, p. 688 (1892). Australie.
599. *T. luridus* Fallén, Taban. Suec. p. 5 (1817). Europe centr. et septentr.
- borealis* Zetterstedt, Dipt. Scand. Vol. 1, p. 113, var. *a* et *e* (1842).
- depressus* Walker, List Dipt. Brit. Mus. Vol. 1, p. 167 (1848).
600. *T. luridus* Meigen, Syst. Besch. Zweifl. Ins. Vol. 2, p. 55, pl. 13, f. 21 (1820). Europe.
- tropicus* Panzer, Fauna Germ. Vol. 13, pl. 22 (1794).
601. *T. luteoflavus* Bellardi, Saggio Ditter. Messic. Vol. 1, p. 60 (1859). Mexique.
602. *T. Mac-Farlanei* Ricardo, Bull. Ent. Research, Lond. Vol. 6, p. 405 (1916). Hong-Kong.
603. *T. macrodonta* Macquart, Dipt. Exot. Suppl. 1-2, p. 43 (1839). Patrie inconnue.
604. *T. macrophthalmus* Schiner, Reise Novara, Dipt. p. 82 (1868). Autralie.
605. *T. macula* Macquart, Dipt. Exot. Suppl. 1, p. 43 (1845). Patrie inconnue.
606. *T. macularis* Fabricius, Ent. Syst. p. 370 (1794). Maroc.
607. *T. maculatissimus* Macquart, ♂ ♀ Dipt. Exot. Vol. 1, p. 21, pl. 17, fig. 1 (1838). Amérique méridionale.
608. *T. maculicornis* Zetterstedt, Dipt. Scand. Taban. Vol. 1, p. 117 (1842). Europe centr. et septentr.
- borealis* Meigen, Syst. Besch. Vol. 2, p. 37 (1820), p. p.
- glaucescens* Schiner, Fauna Austr. Dipt. Vol. 1, p. 36 (1862), p. p.
- nemoralis* Meigen, Syst. Besch. Vol. 2, p. 50 (1820), p. p.
- nigricans* Egger, Verh. Zool.-bot. Ges. Wien, Vol. 9, p. 392 (1859).
609. *T. maculifer* Bigot, Mém. Soc. Zool. France, Vol. 5, p. 641 [*Theriopectes*] (1892). Amérique méridionale.
610. *T. maculifrons* Hine, The Ohio Natur. Vol. 8, p. 222 (1907). Guatemala.
611. *T. maculinervis* Macquart, Dipt. Exot. Suppl. 5, p. 31 (1855). Amérique méridionale.
612. *T. maculipennis* Macquart, Hist. Nat. Dipt. Vol. 1, p. 198 (1834). Brésil.
613. *T. maculipennis* Macquart, Dipt. Exot. Suppl. 1, p. 34, pl. 3, fig. 14 (1845). Brésil.
614. *T. maculipennis* Wiedemann, Aussereurop. zweifl. Ins. Vol. 1, p. 138 (1828). Brésil.
615. *T. maculiventris* Macquart, Dipt. Exot. Suppl. 4, p. 33 (1850). Chili.
- rubromaculatus* Blanchard, in Gay, Hist. fis. Chile, Zool. Vol. 7, Dipt. pl. 2, fig. 8 (1854).
616. *T. maculosus* Coquillett, Journ. New York Ent. Soc. Vol. 10, p. 138 (1902). Mexique.
617. *T. magellanicus* Philippi, Verh. Zool.-bot. Ges. Wien, Vol. 15, p. 717 (1865). Chili.
- major* Eversmann, Bull. Soc. Natur. Moscou, Vol. 7, p. 422 (1834), nomen nudum.
618. *T. malayensis* Ricardo, Rec. Indian Mus. Vol. 4, p. 178 (1911). Etats malais.
619. *T. maletectus* Bigot, Mém. Soc. Zool. France, Vol. 5, p. 664 (1892). Brésil.

620. *T. mandarinus* ♂ Schiner, Reise Novara, Dipt. p. 83 (1868).
trigeminus ♀ Coquillett, Proc. U. S. Nat. Mus. Vol. 21, p. 310 (1898). Hong-Kong.
 Japon.
621. *T. manifestus* Walker, Ins. Saund. Dipt. Vol. 1, p. 41 (1850). ?Amérique méridionale.
622. *T. manipurensis* Ricardo, Ann. Mag. Nat. Hist. Vol. 11, p. 544 (1914). Inde.
623. *T. maoriorum* Bigot, Mém. Soc. Zool. France, Vol. 5, p. 621 (*Mesomyia*). Nouvelle-Zélande.
maorium Hutton, Trans. N. Zeal. Inst. Vol. 32, p. 14 (*Silvius*) [*lapsus*] (1901).
624. *T. marginatus* Macquart, Dipt. Exot. Suppl. 3, p. 12 (1847). Brésil.
macroceratus Bigot, Mém. Soc. Zool. France, Vol. 5, p. 687 (1892). Brésil.
625. *T. marginenervis* Macquart, Dipt. Exot. Suppl. 5, p. 29 (1855). Amérique septentrionale.
626. *T. maritimus* Townsend, Ent. News, Philad. Vol. 9, p. 167 (1898). Amérique méridionale.
627. *T. marmoratus* Bigot, Mém. Soc. Zool. France, Vol. 5, p. 634 [*Dichelacera*] (1892). Brésil.
albopictus Bigot, ibidem, Vol. 5, p. 633 [*Dichelacera*] (1892).
628. *T. marmorosus* Surcouf, Bull. Mus. Hist. Nat. Paris, Bull. 6, p. 351 (1909). Afrique occidentale.
marmoratus Surcouf, in litteris (1908). Afrique occid., Congo belge.
629. *T. Martini* Surcouf, Bull. Mus. Hist. Nat. Paris, Bull. 5, p. 331 (1907). Afrique occidentale.
630. *T. Mastersi* Taylor, Proc. Linn. Soc. N. S. Wales, Vol. 41, p. 754 (1917). Australie.
gregarius Taylor.
631. *T. medionotatus* Austen, Bull. Ent. Research, Lond. Vol. 3, p. 329 (1912). N. E. de la Rhodésie.
632. *T. Megerlei* Wiedemann, Aussereurop. zweifl. Ins. Vol. 1, p. 132 (1828). Amérique septentrionale.
633. *T. melanocerus* Wiedemann, ibidem, Vol. 1, p. 122 (1828). Amérique sept. et centr.
exaestuans Linné, Syst. Nat. (ed. 12), Vol. 2, p. 1000 (1767).
634. *T. melanogaster* Brèthes, An. Mus. Hist. Nat. Buenos Aires, Vol. 20, La Plata.
p. 482 (1909).
635. *T. melanognathus* Bigot, Nouv. Arch. Mus. Hist. Nat. Paris (3), Vol. 2, Laos
p. 204 (1890).
636. *T. melanopterus* Brèthes, An. Mus. Hist. Nat. Buenos Aires, Vol. 20, Argentine.
p. 479 (1909).
637. *T. melanostoma* Philippi, Verh. Zool.-bot. Ges. Wien, Vol. 15, p. 720 (1865). Chili.
638. *T. mendicus* Villeneuve, Bull. Soc. Amis Hist. Nat. Rouen (1911). Syrie.
639. *T. meridianus* Rondani, Arch. Zool. Modena, Vol. 3, p. 79 (*Agelanius*) (1863). Chili.
640. *T. meridionalis* Thunberg, Nova Arta Upsal. Vol. 9, p. 58 (1827). Patrie inconnue.
641. *T. Mesnili* Surcouf, Bull. Mus. Hist. Nat. Paris, Bull. 6, p. 4 (1909). Afrique occidentale.
642. *T. metallicus* Ricardo, in Nova Guinea, Zool. Vol. 9, p. 393 (1912). Nouvelle-Guinée.
643. *T. mexicanus* Linné, Syst. Nat. (ed. 12), Vol. 2, p. 1000 (1767). Amérique.
flavus Macquart, Hist. Nat. Dipt. Vol. 1, p. 200 (1834).
inanis Fabricius, Ent. Syst. Vol. 4, p. 368 (1794).
ochroleucus Meigen, Klassif. Vol. 1, p. 170 (1804).
olivaceus De Geer, Mém. Ins. Vol. 6, p. 229, pl. 30, f. 6 (1776).
punctatus Fabricius, Ent. Syst. Vol. 4, p. 368 (1794).
sulphureus Palisot de Beauvois, Ins. rec. Afr. Amér. p. 222, pl. 3, f. 6 (1805-21).
viridiflavus Walker, in Newman, The Zoologist, Vol. 8, app. 66 (1850).
var. *limonus* Townsend, Ann. Mag. Nat. Hist. (6), Vol. 20, p. 21 (1897). Mexique.
644. *T. micans* Meigen, Klassif. Vol. 1, p. 167 (1804). Europe centrale
austriacus Fabricius, Syst. Antl. p. 96 (1805). et septentrionale.
niger Donovan, Nat. Hist. Brit. Ins. Vol. 16, p. 47 (1813).
signatus Panzer, Fauna Germ. 110, pl. 20 (1809).
645. *T. microcephalus* Osten-Sacken, Mem. Boston Soc. Nat. Hist. Vol. 2, Amérique septentrionale.
p. 470 (1876).
646. *T. microcerus* Walker, List Dipt. Brit. Mus. Vol. 1, p. 150 (1848). Patrie inconnue.
647. *T. microdonta* Macquart, Dipt. Exot. Suppl. 2, p. 17 (1847). Tasmanie.
648. *T. Mikii* Brauer, Denkschr. Akad. Wiss. Wien, Vol. 42, p. 195, pl. 6, Europe centrale.
f. 52 (1880).
graecus Meigen, Syst. Besch. Vol. 2, p. 53 (1820).
649. *T. miles* Wiedemann, Aussereurop. zweifl. Ins. Vol. 1, p. 139 (1828). Brésil.
650. *T. Milleri* Whitney, The Canad. Ent. Vol. 46, p. 344 (1914). Floride.

651. *T. milsonis* Ricardo, Ann. Mag. Nat. Hist. (8), Vol. 19, p. 220 (1917). Nouvelles-Galles du Sud.
652. *T. minor* Macquart, Dipt. Exot. Suppl. 4, p. 33 (1850). Patagonie.
653. *T. Minos* Schiner, Reise Novara. Dipt. p. 88 (1868). Amérique méridionale.
654. *T. minuscularius* Austen, Ann. Mag. Nat. Hist. (8), Vol. 9, p. 31 (1912). Afrique portugaise orient
655. *T. minusculus* Hine, The Ohio Natur. (2), Vol. 8, p. 227 (1907). Maine, Utah, Canada.
656. *T. miser* Szilády, Ent. Mitteil. Berlin, Vol. 4, p. 103 [*Ochrops*] (1915). Mandchourie.
657. *T. missionum* Macquart, Dipt. Exot. (2), Vol. 1, p. 186 (1839). Brésil.
658. *T. mitidjensis* Macquart, ibidem (2), Vol. 1, p. 182 (1839). Algérie.
- metidjensis* Macquart, in Lucas, Expl. Scient. Algérie, Zool. Vol. 3, p. 423 (1849).
659. *T. mixtus* Szilády, Ann. Mus. Nat. Hung. Vol. 2, p. 672 (1914). Asie mineure, Chypre,
660. *T. miyajima* Ricardo, Rec. Indian Mus. Vol. 4, p. 50 (1911). Japon. [Tunisie.
661. *T. Miyakei* Shiraki, Blood Suck. Ins. Formosa, Vol. 1, p. 273 (1918). Formose.
662. *T. modestus* Wiedemann, Aussereurop. zweifl. Ins. Vol. 1, p. 146 (1828). Brésil.
663. *T. molestans* Becker, Ann. Mus. Zool. Acad. Sc. St Pétersb. Vol. 18, Maroc.
- p. 61 (1913).
664. *T. molestissimus* Philippi, Verh. Zool.-bot. Ges. Wien, Vol. 15, p. 716 (1865). Chili.
665. *T. molestus* Say, Journ. Acad. Nat. Sc. Philad. Vol. 3, p. 31 (1823). Amérique septentrionale.
666. *T. monochroma* Wiedemann, Aussereurop. zweifl. Ins. Vol. 1, p. 555 (1828). Uruguay.
667. *T. monocolus* Doleschall, Natuurk. Tijdschr. Nederl. Ind. Vol. 17, p. 85 Amboine.
- (1858).
668. *T. monogramma* Wiedemann, Aussereurop. zweifl. Ins. Vol. 1, p. 150 (1828). Brésil.
669. *T. monotaeniatus* Bigot, Mém. Soc. Zool. France, Vol. 5, p. 665 (1892). Inde orientale.
670. *T. montanus* Meigen, Syst. Besch. Vol. 2, p. 55 (1820) p. p. Europe centr. et septentr.
- ? *paganus* Fabricius, Spec. Ins. Vol. 2, p. 458 (1781). Sibérie.
- tropicus* Zetterstedt, Ins. Lappon, Dipt. p. 514 (1838) p. p.
- var. *fulvicornis* Meigen, Syst. Besch. Vol. 2, p. 46 (1820).
- montanus* Brauer, Denkschr. Akad. Wiss. Wien, Vol. 42, p. 144, pl. 1 et 5, f. 8 Europe centrale.
- (1880).
671. *T. montium* ♀ Surcouf, Mission Mes. Arc Mérid. p. 229 (1920). Equateur.
672. *T. mordax* Austen, Bull. Ent. Research, Lond. Vol. 2, p. 175 (1911-12). Soudan anglo-égyptien,
673. *T. Morgani* Surcouf, Compte rendu de l'Expéd. de Morgan, p. 71 (1912). Perse. [Somaliland.
674. *T. morsitans* Ricardo, Ann. Mag. Nat. Hist. (8), Vol. 1, p. 277 (1908). Côte de Somalis.
675. *T. Mühlfeldi* Brauer, Denkschr. Akad. Wiss. Wien, Vol. 42, p. 149, pl. 5, Asie mineure, Sibérie.
- f. 11 (1880).
676. *T. muluba* Bequaert, Rev. Zool. Afr. Brux. Vol. 2, p. 462 (1914). Congo.
677. *T. muscoideus* Hine, The Ohio Natur. Vol. 7, p. 222 (1907). Guatémala.
678. *T. mutatus* Walker, Ins. Saund. Dipt. Vol. 1, p. 23 (1850). Amérique septentrionale.
679. *T. nagamiensis* Carter, Ann. Trop. Med. Liverpool, Vol. 6, p. 435 (1912). Afrique tropicale.
680. *T. nantuckensis* Hine, The Ohio Journ. of Sc. Vol. 17, p. 271 (1917). Amérique septentrionale.
681. *T. nanus* Macquart, Dipt. Exot. Suppl. 1, p. 42 (1845). Amérique septentrionale.
682. *T. nanus* Wiedemann, Dipt. Exot. p. 95 (1821). Cap de Bonne-Espér.
683. *T. Neavei* Austen, Bull. Ent. Research, Lond. Vol. 3, p. 330 (1912). Ouganda, Protectorat
684. *T. nebulosus* De Geer, Mém. Ins. Vol. 6, p. 227, pl. 30, f. 2 (1776). Surinam. [est africain.
685. *T. nebulosus* Palisot de Beauvois, Ins. rec. Afr. et Amér. p. 222, pl. 3, Amérique septentrionale.
- f. 4-5 (1805-21).
686. *T. necopinus* Austen, Bull. Ent. Research, Lond. Vol. 2, p. 279 (1911-12). Nord de la Nigeria, Sierra
687. *T. nefarius* Hine, The Ohio Natur. Vol. 8, p. 224 (1907). Louisiane. [Leone.
688. *T. negativus* Ricardo, Rec. Indian Mus. Vol. 4, p. 137 (1911). Formose, Hong-Kong.
689. *T. nemocallosus* Ricardo, Ann. Mag. Nat. Hist. (8), Vol. 3, p. 490 (1909). Bengale.
690. *T. nemopunctatus* Ricardo, ibidem (8), Vol. 14, p. 388 (1915). Australie.
691. *T. nemoralis* Meigen, Syst. Besch. Vol. 2, p. 50 ♂ (1820). Europe mérid., Algérie.
- atricornis* Meigen, Syst. Besch. Vol. 7, p. 59 (1838) p. p.
- barbarus* Thunberg, Nova Acta Upsal, Vol. 9, p. 60 (1827).
- glaucoptis* Meigen, Syst. Besch. Vol. 2, p. 48 (1820) p. p.
- var. *ruficornis* Surcouf, Bull. Soc. Ent. France, n° 19 (1920).

692. *T. nemotuberculatus* Ricardo, Ann. Mag. Nat. Hist. (8), Vol. 14, p. 388 (1915). Australie.
693. *T. neocirrus* Ricardo, ibidem (8), Vol. 19, p. 223 [*Theriopectes*] (1917). Tasmanie.
694. *T. neogermanicus* Ricardo, ibidem (8), Vol. 14, p. 283 (1915). Australie.
695. *T. nephodes* Bigot, Mém. Soc. Zool. France, Vol. 5, p. 656 (1892). Inde orientale.
696. *T. nexus* Walker, Proc. Linn. Soc. Lond. Vol. 1, p. 110 (1856). Bornéo.
697. *T. nicobarensis* Schiner, Reise Novara, Dipt. p. 81 (1868). Iles Nicobar.
698. *T. nigellus* Szilády, Ann. Mus. Nat. Hung. Vol. 12, p. 664 (1914). Sibérie.
699. *T. nigrescens* Palisot de Beauvois, Ins. rec. Afr. et Amér. p. 100, pl. 2, f. 2 (1805-21). Amérique septentrionale.
700. *T. nigricans* Wiedemann, Aussereurop. zweifl. Ins. Vol. 1, p. 157 (1828). Patrie inconnue.
701. *T. nigricornis* Zetterstedt, Ins. Scand. Vol. 1, p. 112 (1842). Europe septent. et centr.
alpinus Zetterstedt, Ins. Lappon. Dipt. p. 516 (1838).
engadinensis Jaennicke, Berl. Ent. Zeitschr. Vol. 10, p. 75 (1866).
702. *T. nigrifacies* Gobert, Mém. Soc. Linn. Nord France, p. 303 (1897). France, Algérie.
703. *T. nigrifer* Walker, The Entom. Vol. 5, p. 255 (1871). Egypte.
704. *T. nigrifrons* Philippi, Verh. Zool.-bot. Ges. Wien, Vol. 15, p. 720 (1865). Chili.
705. *T. nigrimanus* Walker, List Dipt. Brit. Mus. Vol. 1, p. 183 (1848). Australie.
badius Summers, Ann. Mag. Nat. Hist. (8), Vol. 10, p. 224 (1912). Australie.
706. *T. nigripalpis* Macquart, Dipt. Exot. Suppl. 1, p. 40, pl. 4, f. 7-8 (1845). Nouvelle-Grenade,
707. *T. nigripennis* Philippi, Verh. Zool.-bot. Ges. Wien, Vol. 15, p. 714 (1865). Chili. [Equateur.
708. *T. nigrita* Fabricius, Ent. Syst. Vol. 4, p. 367 (1794). Europe méridionale,
carbonarius Meigen, Syst. Besch. Vol. 2, p. 33 (1820). Afrique septentrionale,
gagates Loew Verh. Zool.-bot. Ges. Wien, Vol. 7, p. 609 (1858). Asie mineure.
709. *T. nigratarsis* Taylor, Rep. Austral. Inst. Trop. Med. p. 18 (1913). Australie.
710. *T. nigriventris* Macquart, Dipt. Exot. Suppl. 1, p. 34 (1845). Australie.
711. *T. nigrocaeruleus* Rondani, Nuovi Ann. Sc. Nat. Bologna (3), Vol. 2, p. 191 (1850). Vénézuéla.
712. *T. nigropictus* Macquart, Dipt. Exot. Suppl. 5, p. 24 (1855). Inde orientale.
713. *T. nigrostriatus* Ricardo, Ann. Mag. Nat. Hist. (8), Vol. 1, p. 317 (1908). Nyassaland.
714. *T. nigrotectus* Bigot, Nouv. Arch. Mus. Hist. Nat. Paris (3), Vol. 2, p. 204 [Bellardia] (1890). Siam.
715. *T. nigrovenosus* Lutz & Neiva, Mem. Inst. Oswaldo Cruz, Vol. 6, p. 72 (1914). Brésil.
716. *T. nigrovittatus* Macquart, Dipt. Exot. Suppl. 2, p. 24 (1847). Amérique septentrionale.
717. *T. niloticus* ♀ Austen, Gordon Mem. College, Khartoum, p. 62, pl. 6 (1906). Soudan égyptien.
718. *T. nitidifrons* Szilády, Ann. Mus. Nat. Hung. Vol. 12, p. 664 (1914). Sibérie.
719. *T. nitidus* Surcouf, Ann. Soc. Ent. Belg. Vol. 1, p. 87 (1911). Congo belge.
720. *T. niveipalpis* Bigot, Ann. Soc. Ent. France (5), Vol. 10, p. 145 (1880). Caucase, Perse.
721. *T. nivosus* Osten-Sacken, Mem. Boston Soc. Nat. Hist. Vol. 2, p. 445 (1876). Amérique septentrionale.
722. *T. nonoptatus* Ricardo, Rec. Indian Mus. Vol. 4, p. 140 (1911). Inde.
723. *T. notatus* Ricardo, Ann. Mag. Nat. Hist. Vol. 15, p. 283 (1915). Australie.
724. *T. novae guineensis* Ricardo, in Nova Guinea, Zool. Vol. 9, p. 399 (1912). Nouvelle-Guinée.
725. *T. novae scotiae* Macquart, Dipt. Exot. Suppl. 2, p. 24 (1847). Amérique septentrionale.
726. *T. nuntius* Walker, List Dipt. Brit. Mus. Vol. 5, Suppl. 1, p. 207 (1854). Brésil.
727. *T. nyassae* Ricardo, Ann. Mag. Nat. Hist. (7), Vol. 6, p. 164 (1900). Nyassaland.
tarsalis Adams, Ann. Trop. Med. and Paras. Liverpool, p. 45, pl. 4, f. 13 (1907).
728. *T. obconicus* Walker, Ins. Saund. Dipt. Vol. 1, p. 54 (1850). Inde orientale.
729. *T. obesus* Bigot, Mém. Soc. Zool. France, Vol. 5, p. 660 (1892). Mexique.

730. *T. obliquemaculatus* Macquart, Dipt. Exot. Vol. 1, p. 123 (1838). Afrique méridionale.
leucostomus Loew, Oefv. Svenska Vet.-Akad. Foerh. Vol. 15, p. 336 (1858). Afrique méridionale.
psusennis Jaennicke, Abh. Senckenb. Naturf. Ges. Frankfurt, Vol. 6, p. 333 (1867).
ruficeps Bigot, Mém. Soc. Zool. France, Vol. 5, p. 642 [*Alylotus*] (1892).
rufescens Kertész, Cat. Taban. (1900) (lapsus), p. 68 (1908).
731. *T. obliquus* Walker, Inst. Saund. Dipt. Vol. 1, p. 28 (1850). Jamaïque.
732. *T. obscuratus* Philippi, Verh. Zool.-bot. Ges. Wien, Vol. 15, p. 720 (1865). Chili.
733. *T. obscuratus* Walker, Proc. Linn. Soc. London, Vol. 8, p. 232 (1864). Ile Ceram.
734. *T. obscurefumatus* Surcouf, Bull. Mus. Hist. Nat. Paris, Bull. 7, p. 522 (1906). Congo.
735. *T. obscurehirtus* Ricardo, Ann. Mag. Nat. Hist. (8), Vol. 1, p. 374 (1908). Congo.
736. *T. obscurestigmatus* Bigot, Ann. Soc. Ent. France (3), Vol. 7, p. 126, pl. 9, f. 1 (1859). Madagascar.
737. *T. obscurestriatus* Ricardo, Ann. Mag. Nat. Hist. (8), Vol. 1, p. 316 (1908). Congo.
738. *T. obscurior* Ricardo, ibidem, Vol. 1, p. 276 (1908). Congo belge.
739. *T. obscuripennis* Philippi, Verh. Zool.-bot. Ges. Wien, Vol. 15, p. 722 (1865). Chili.
740. *T. obscuripes* Ricardo, Ann. Mag. Nat. Hist. (8), Vol. 1, p. 275 (1908). Abyssinie.
741. *T. obsolescens* Pandellé, Rev. d'Ent. Caen. Vol. 2, p. 207 (1883). Grèce.
obsoletus Kertész, Cat. Taban. p. 63 (1900).
742. *T. obsoletus* Wiedemann, Dipt. Exot. p. 85 (1821). Brésil.
743. *T. occidentalis* Linné, Syst. Nat. (ed. 12), Vol. 2, p. 1001 (1767). Brésil, Surinam, Chili.
744. *T. ochraceus* Macquart, Dipt. Exot. Vol. 1, p. 149 (1838). Cayenne.
745. *T. ochrophilus* Lutz & Neiva (*nec Tabanus*), Mem. Inst. Oswaldo Cruz (2), Vol. 6, p. 70 [*nomen nudum*] (1914). Brésil.
746. *T. ohioensis* Hine, The Canad. Ent. Vol. 3, p. 28 (1901). Amérique septentrionale.
pruinosis Hine, ibidem, Vol. 32, p. 148 (1900).
747. *T. okinawanus* Shiraki, Blood Suck. Ins. Formosa, Vol. 1, p. 277 (1918). Ile d'Oshima.
748. *T. olivaceiventris* Macquart, Dipt. Exot. Suppl. 2, p. 18 (1847). Brésil.
749. *T. opacus* Coquillett, Invertebr. Pacifica, Vol. 1, p. 21 (1904). Amérique septentrionale.
750. *T. oplus* Walker, List Dipt. Brit. Mus. Vol. 1, p. 175 [*sine descriptio*] (1848). Nouvelle-Zélande.
751. *T. optatus* Walker, Proc. Linn. Soc. Lond. Vol. 1, p. 311 (1856). Bornéo, Batavia, Java.
alboscutatus Rondani, Ann. Mus. Stor. Nat. Genova, Vol. 6, p. 456 (1875). Bornéo.
equestris Van der Wulp, Notes Leyd. Mus. Vol. 7, p. 77, pl. 5, f. 6 (1885). Sumatra, Java, Bornéo.
752. *T. opulentus* Walker, List Dipt. Brit. Mus. Vol. 1, p. 148 (1848). Patrie inconnue.
753. *T. orientalis* Wiedemann, Anal. Ent. p. 21 (1824). Inde orientale.
754. *T. orientis* ♀ Walker, List Dipt. Brit. Mus. Vol. 1, p. 152 (1848). Inde septentr. et occid.
consocius Walker, Ins. Saund. Dipt. Vol. 1, p. 56 (1850). Inde orientale.
perlina Walker, ibidem, Vol. 1, p. 56 (1850). Inde orientale.
755. *T. Orion* Osten-Sacken, Mem. Boston Soc. Nat. Hist. Vol. 2, p. 442 (1876). Amérique septentrionale.
756. *T. oritensis* Bigot, Mém. Soc. Zool. France, Vol. 5, p. 677 (1892). Caucase.
757. *T. ornatissimus* Brèthes, An. Mus. Hist. Nat. Buenos Aires, Vol. 20, p. 479 (1909). Argentine.
758. *T. Osburni* Hine, The Ohio Natur. Vol. 5, p. 241 (1904). Amérique septentrionale.
759. *T. oxyceratus* Bigot, Mém. Soc. Zool. France, Vol. 5, p. 652 (1892). Inde orientale.
760. *T. pachnodes* Schiner, Reise Novara, Dipt. p. 84 (1868). Chili.
761. *T. pachypalpus* Bigot, Mém. Soc. Zool. France, Vol. 5, p. 631 [*Dichelacera*] (1892). Mexique.
762. *T. pacificus* Ricardo, Ann. Mag. Nat. Hist. (8), Vol. 19, p. 224 (1917). Ile Fidji.
763. *T. pallescens* Walker, The Entom. Vol. 5, p. 256 (1871). Arabie.
764. *T. pallidepectoratus* Bigot, Mém. Soc. Zool. France, Vol. 5, p. 658 (1892). Cochinchine, Formose.
765. *T. pallidifacies* Surcouf, Bull. Mus. Hist. Nat. Paris, Bull. 7, p. 527 (1906). Afrique occid. anglaise.
766. *T. pallidipes* Austen, Bull. Ent. Research, Lond. Vol. 10, 3, p. 316 (1920). Palestine.
767. *T. pallidus* Palisot de Beauvois, Ins. rec. Afr. et Amér. p. 100, pl. 2, f. 3 (1805-21). Amérique septentrionale.
768. *T. pallipennis* Macquart, Dipt. Exot. Suppl. 1 p. 32 (1845). Australie.

769. *T. palpalis* Brèthes, An. Mus. Hist. Nat. Buenos Aires, Vol. 20, p. 477 (1909). Missiones.
770. *T. palpinus* Palisot de Beauvois, Ins. rec. Afr. et Amér. p. 221, pl. 3, fig. 1 (1805-21). Amérique.
771. *T. papuinus* Walker, Proc. Linn. Soc. Lond. Vol. 8, p. 108 (1865). Nouvelle-Guinée.
772. *T. par* Walker, List Dipt. Brit. Mus. Vol. 5, Suppl. 1, p. 235 (1854). Port Natal.
rufipes Macquart (nec Meigen) Dipt. Exot. Vol. 1, p. 124 (1838) *nom. preocc.*
cereolus Bigot, Mém. Soc. Zool. France, Vol. 5, p. 644 (1892)
luteolus Loew, Oefv. Svenska Vet.-Akad. Foerh. Vol. 14, p. 348 (1858).
773. *T. paradoxus* Jaennicke, Berl. Ent. Zeitschr. Vol. 10, p. 83 (1866). Cafrerie
Europe centr. et septentr.
Caucase.
774. *T. parallelus* Walker, List Dipt. Brit. Mus. Vol. 1, p. 187 (1848). Inde occidentale.
775. *T. parvicallus* Ricardo, Ann. Mag. Nat. Hist. Vol. 14, p. 394 (1914). Australie.
776. *T. parvidentatus* Macquart, Dipt. Exot. Vol. 1, p. 142 (1838). Antilles.
777. *T. parvulus* Williston, Trans. Kansas Acad. Sc. Vol. 10, p. 141 (1887). Saint-Domingue.
778. *T. parvus* Taylor, Rep. Austral. Inst. Trop. Med. p. 62 (1913). Australie.
779. *T. patulus* Walker, List Dipt. Brit. Mus. Vol. 1, p. 175 (1848). Amérique septentrionale.
780. *T. Paulseni* Philippi, Verh. Zool.-bot. Ges. Wien, Vol. 15, p. 721 (1865). Chili.
781. *T. pauper* Rondani, Ann. Mus. Stor. Nat. Genova, Vol. 7, p. 456 (1875). Bornéo.
782. *T. peculiaris* Szilády, Ann. Mus. Nat. Hung. Vol. 12, p. 665 (1914). Turkestan, Russie mérid.
783. *T. pellucidus* Fabricius, Syst. Antl. p. 97 (1805). Amérique méridionale.
784. *T. perakiensis* Ricardo, Rec. Indian Mus. Vol. 4, p. 204 (1911). Etats malais, Formose.
785. *T. perplexus* Walker, Ins. Saund. Dipt. Vol. 1, p. 32 (1850). Colombie.
786. *T. pertinens* Austen, Bull. Ent. Research, Lond. Vol. 2, p. 286 (1911-12). Nigéria N. Soudan anglo-égypt. Rhodésie N. E. Afrique or. Nyassaland.
787. *T. peruvianus* Bigot, Mém. Soc. Zool. France, Vol. 5, p. 635 [*Dichelacera*] (1892). Perse.
788. *T. peruvianus* Macquart, Dipt. Exot. Suppl. 3, p. 13 (1847). Pérou.
789. *T. petiolatus* Hine, The Ohio Journ. of Sc. Vol. 17, p. 270 (1917). Amérique septentrionale.
790. *T. phoenops* Osten-Sacken, Bull. U. S. Geol. Surv. Wash. Vol. 3, p. 217 (1875). Amérique septentrionale.
791. *T. Philippii* Rondani, Arch. Zool. Modena, Vol. 3, p. 80 [*Agelanius*] (1863). Chili.
792. *T. piceiventris* Rondani, in Truqui, Studi Ent. Vol. 1, p. 106 (1848). Brésil.
793. *T. piceus* Thunberg, Nova Acta Upsal. Vol. 9, p. 55 (1827). Brésil.
794. *T. picticornis* Bigot, Mém. Soc. Zool. France, Vol. 5, p. 622 (1892). Haïti.
795. *T. pictipennis* Macquart, Hist. Nat. Dipt. Vol. 1, p. 199 (1834). Brésil.
796. *T. plangens* Walker, List Dipt. Brit. Mus. Vol. 5, Suppl. 1, p. 199 (1854). Brésil.
797. *T. planiventris* Wiedemann, Aussereurop. zweifl. Ins. Vol. 1, p. 139 (1828). Brésil.
798. *T. planus* Walker, Ins. Saund. Dipt. Vol. 1, p. 61 (1850). Patrie inconnue.
799. *T. platensis* Brèthes, An. Mus. Hist. Nat. Buenos Aires, Vol. 20, p. 480 (1909). Chaco.
800. *T. plebejus* Fallèn, Dipt. Suec. Taban. p. 8 (1817). Europe centr. et septentr.
laniger Wiedemann, in litteris apud Meigen.
? *sublunaticornis* Zetterstedt, Dipt. Scand. Vol. 1, p. 118 (1842).
801. *T. plenus* Hine, The Ohio Natur. (2), Vol. 8, p. 125 (1907). Guatémala.
802. *T. Pluto* Walker, List Dipt. Brit. Mus. Vol. 1, p. 153 (1848). Sierra Leone.
? *corax* Loew, Wien. Ent. Monatschr. Vol. 7, p. 10 (1863). Afrique méridionale.
var. *leucapsis* Van der Wulp, Notes Leyden Mus. Vol. 7, p. 74, nec Wiedemann (1828) *nomen bislectum*.
var. *xanthomelas* Austen, Ann. Mag. Nat. Hist. (8), Vol. 9, p. 29 (1912).
803. *T. poecilopterus* Schiner, Reise Novara, Dipt. p. 91 (1868). Amérique méridionale.
804. *T. politus* Walker, The Entomol. Vol. 5, p. 256 (1871). Arabie.
805. *T. pollinosus* Ricardo, in Nova Guinea, Zool. Vol. 9, p. 395 (1912). Nouvelle-Guinée.
806. *T. polygonus* Walker, List Dipt. Brit. Mus. Vol. 5, Suppl. 1, p. 237 (1854). Mésopotamie.

807. *T. polytaenia* Bigot, Mém. Soc. Zool. France, Vol. 5, p. 667 (1892). Argentine.
808. *T. polyzonatus* Bigot, ibidem, Vol. 5, p. 648 (1892). Perse.
809. *T. posticus* Wiedemann, Aussereurop. zweifl. Ins. Vol. 1, p. 152 (1828). Australie.
810. *T. postponens* Walker, List Dipt. Brit. Mus. Vol. 1, p. 179 (1848). Australie.
811. *T. potator* Wiedemann, Aussereurop. zweifl. Ins. Vol. 1, p. 149 (1828). Brésil.
812. *T. praepositus* Walker, List Dipt. Brit. Mus. Vol. 1, p. 158 (1848). Australie.
813. *T. praetereuns* Walker, Ins. Saund. Dipt. Vol. 1, p. 69, pl. 2, f. 6 Amérique méridionale.
[*Dichelacera*] (1850). [Selangor.]
814. *T. Pratti* Ricardo, Rec. Indian Mus. Vol. 4, p. 143 (1911). Malacca, Sarawak,
815. *T. primitivus* Walker, List Dipt. Brit. Mus. Vol. 1, p. 177 (1848). Amérique méridionale.
816. *T. princeps* Brèthes, An. Mus. Hist. Nat. Buenos Aires, Vol. 20, p. 478 Brésil : Matto Grosso.
(1909).
817. *T. procallosus* Lutz, Comm. Tel. Matto Grosso, Zool. Annexe 5, p. 4 (1912) Brésil : Matto Grosso.
818. *T. Procyon* Osten-Sacken, Bull. U. S. Geol. Surv. Wash. Vol. 3, p. 216 Amérique septentrionale.
(1877).
819. *T. producticornis* Austen, Ann. Mag. Nat. Hist. (8). Vol. 9, p. 30 (1912). Afrique portugaise orient.
820. *T. productus* Hine, The Ohio Natur. Vol. 5, p. 242 (1904). Amérique septentrionale.
821. *T. propinquus* Macquart, Dipt. Exot. Suppl. 5, p. 27 (1855). Australie.
822. *T. provincialis* Ricardo, Ann. Mag. Nat. Hist. Vol. 11, p. 545 (1914). Inde.
823. *T. proximus* Walker, List Dipt. Brit. Mus. Vol. 1, p. 147 (1848). Amérique septentrionale.
824. *T. pruinosis* Bigot, Mém. Soc. Zool. France, Vol. 5, p. 683 (1892). Mexique.
825. *T. prunicolor* Lutz, Comm. Tel. Matto Grosso, Zool. Annexe, p. 6 (1912). Brésil : Matto Grosso.
826. *T. psammophilus* Osten-Sacken, Mem. Boston Soc. Nat. Hist. Vol. 2, Amérique septentrionale.
p. 445 (1876).
827. *T. pseudoardens* Taylor, Rep. Austral. Inst. Trop. Medic. p. 66, pl. 14, Australie.
f. 11 (1913).
828. *T. psolopterus* Wiedemann, Aussereurop. zweifl. Ins. Vol. 1, p. 181 (1828). Uruguay.
829. *T. pubescens* Macquart, Dipt. Exot. Suppl. 2, p. 20 (1847). Amérique.
830. *T. pubescens* Walker, List Dipt. Brit. Mus. Vol. 5, Suppl. 1, p. 220 Brésil.
(1854).
831. *T. pudens* Walker, Ins. Saund. Dipt. Vol. 1, p. 36 (1850). Brésil.
832. *T. pulchellus* Loew, Verh. Zool.-bot. Ges. Wien, Vol. 8, p. 597 (1858). Asie mineure, Afrique
cyprianus Ricardo, Rec. Indian Mus. Vol. 4, p. 248 (1911). septentrionale.
833. *T. pulchiventris* Portschinsky, Hor. Soc. Ent. Ross. Vol. 2, p. 179 (1887). Mongolie chinoise.
834. *T. pullulus* Austen, Bull. Ent. Research, Lond. Vol. 2, p. 281 (1911-1912). Nyassaland, Rhodésia
[septentr., Zanguebar.
835. *T. pullus* Philippi, Verh. Zool.-bot. Ges. Wien, Vol. 15, p. 722 (1865). Chili.
pulius Hunter, Trans. Amer. Ent. Soc. Philad. Vol. 27, p. 143 [1901] (*lapsus*).
836. *T. pulverifer* Walker, List Dipt. Brit. Mus. Vol. 5, Suppl. 1, p. 236 (1854). Mésopotamie.
persis Ricardo, Rec. Indian Mus. Vol. 4, p. 51, pl. 14, fig. 24 (1911).
837. *T. pulverulentus* Bigot, Mém. Soc. Zool. France, Vol. 5, p. 665 (1892). Cayenne.
838. *T. pumiloïdes* Williston, Biol. Cent.-Amer. Dipt. p. 260, pl. 4, f. 21, (1901). Mexique.
839. *T. pumilus* Macquart, Dipt. Exot. Vol. 1, p. 146 (1838). Amérique septentrionale.
840. *T. punctifer* Osten-Sacken, Mem. Boston Soc. Nat. Hist. Vol. 2, p. 453 Basse Californie, Amé-
(1876). rique septentrionale.
841. *T. punctifrons* Wahlberg, Oefv. Svenska Vet.-Akad. Foerh. Vol. 5, p. 200 Europe septentrionale,
(1848). Nord de la Sibérie.
842. *T. punctipennis* Macquart, Dipt. Exot. (2), Vol. 1, p. 185 (1839). Brésil.
843. *T. punctum* Rondani, in Truqui, Studi Ent. Vol. 1, p. 105 (1848). Brésil.
844. *T. pungens* Wiedemann, Aussereurop. zweifl. Ins. Vol. 1, p. 175 (1828). Uruguay.
845. *T. purus* Walker, Trans. Ent. Soc. Lond. (n. s.), Vol. 5, p. 274 (1860). Mexique.
846. *T. pusillus* Egger, Verh. Zool.-bot. Ges. Wien, Vol. 9, p. 393 (1859). Europe centr. et mérid.
847. *T. pusillus* Macquart, Dipt. Exot. Vol. 1, p. 127 (1838). Chine.
848. *T. pusillus* Macquart, ibidem, Suppl. 5, p. 29 (1855). Australie.
oculatus Ricardo, Ann. Mag. Nat. Hist. 19, p. 207 (1917).

849. *T. puleus* Ricardo, Rec. Indian Mus. Vol. 4, p. 165 (1911). Ceylan.
850. *T. pygmaeus* Williston, Trans. Kansas Acad. Sc. Vol. 10, p. 141 (1887). Amérique septentrionale.
851. *T. pyrrhus* Walker, Ins. Saund. Dipt. Vol. 1, p. 47, pl. 2, f. 4 (1850). Inde orientale et Java.
bivittatus Matsumura, Thousand Ins. Jap. Add. Vol. 2, p. 384 (1916) *nec*
bivittatus Macquart, Dipt. Exot. Suppl. 1, p. 35 (1845). Brésil.
852. *T. quadrifarius* Loew, Zeitschr. f. ges. Naturw. (n. f.), Vol. 9, p. 414 (1874). Turkestan.
853. *T. quadriguttatus* Ricardo, Ann. Mag. Nat. Hist. (8), Vol. 1, p. 270 (1908). Usambara.
854. *T. quadrimaculatus* Macquart, Dipt. Exot. Suppl. 1, p. 39, pl. 4, f. 5 (1845). Nouvelle-Grenade.
855. *T. quadripunctatus* Fabricius, Syst. Antl. p. 99 (1805). Amérique mér. et centr.
elegans Thunberg, Nova Acta Upsal. Vol. 9, p. 61, pl. 1, f. 5 (1827).
nigropunctatus Bellardi, Saggio Ditter. Messic. Vol. 1, p. 67, pl. 2, f. 8 (1859).
856. *T. quadrisignatus* Ricardo, Ann. Mag. Nat. Hist. (8), Vol. 1, p. 320 (1908). Congo belge.
857. *T. quatuornotatus* Meigen, Syst. Besch. Vol. 2, p. 51, pl. 13, f. 19 (1820). Europe centr. et mérid.
quadrinotatus Gobert, Mém. Soc. Linn. Nord France, Vol. 15, p. 15 [*Therio-
plectes*] (1881).
858. *T. queenslandi* Ricardo, Ann. Mag. Nat. Hist. Vol. 14, p. 393 (1914). Australie.
859. *T. quinquecinctus* Ricardo, Suppl. Ent. Berlin, Vol. 3, p. 63 (1914). Formose.
860. *T. quinquevittatus* Wiedemann, Dipt. Exot. p. 84 (1821). Mexique.
quinquemaculatus Hine, Bull. U. S. Dept. Agric. Wash, Div. of Ent. n° 44, p. 58 (1904). Guatémala.
861. *T. Raffrayi* Bigot, Mém. Soc. Zool. France, Vol. 5, p. 690 (1892). Nouvelle-Guinée.
862. *T. varus* Ricardo, Rec. Indian Mus. Vol. 4, p. 128 (1911). Etats malais.
863. *T. recedens* Walker, List Dipt. Brit. Mus. Vol. 1, p. 147 (1848). Amérique septentrionale.
catenatus Osten-Sacken, Mem. Boston Soc. Nat. Hist. Vol. 2, p. 433 (1876).
864. *T. recedens* Walker, List Dipt. Brit. Mus. Vol. 5, Suppl. 1, p. 201 (1854). Amérique.
865. *T. rectus* Loew, Verh. Zool.-bot. Ges. Wien, Vol. 8, p. 603 (1858). Europe méridionale.
ornatus Jaennicke, Berl. Ent. Zeitschr. Vol. 10, p. 84 (1866).
866. *T. recusans* Walker, Proc. Linn. Soc. Lond. Vol. 3, p. 83 (1859). Ile Arou.
867. *T. redactus* Walker, Ins. Saund. Dipt. Vol. 1, p. 66 (1850). Patrie inconnue.
868. *T. reducens* Walker, Proc. Linn. Soc. Lond. Vol. 4, p. 103 (1860). Célèbes.
869. *T. Regis Georgii* Macquart, Dipt. Exot. Vol. 1, p. 132 (1838). Australie.
870. *T. Regnaulti* Surcouf, Bull. Soc. Ent. France, Vol. 8, p. 183 (1912). Sangha.
871. *T. regularis* Jaennicke, Berl. Ent. Zeitschr. Vol. 10, p. 85 (1866). Europe centrale.
872. *T. Reinwardtii* Wiedemann, Aussereurop. zweifl. Ins. Vol. 1, p. 130 (1828). Amérique septentrionale.
erythroletus Walker, Ins. Saund. Dipt. Vol. 1, p. 25, pl. 2, f. 1 (1850).
873. *T. remotus* Walker, List Dipt. Brit. Mus. Vol. 1, p. 177 (1848). Australie.
874. ? *T. repandus* Walker, ibidem, Vol. 1, p. 190 [*Dichelacera*] (1848). Vénézuéla.
875. *T. rhombicus* Osten-Sacken, Mem. Boston Soc. Nat. Hist. Vol. 2, p. 472 [*Therio-
plectes*] (1876). Amérique septentrionale.
melanorhinus Bigot, Mém. Soc. Zool. France, Vol. 5, p. 642 [*Therio-
plectes*] (1892).
876. *T. Ricardoe* Surcouf, Bull. Mus. Hist. Nat. Paris, Vol. 7, p. 522 (1906). Guinée française.
877. *T. Riveti* Surcouf, Mission de l'Equateur, Vol. 10, p. 226 (1919). Equateur.
878. *T. Roussellii* Macquart, Dipt. Exot. (2), Vol. 1, p. 181 (1839). Algérie.
879. *T. Rothschildi* Surcouf, Bull. Mus. Hist. Nat. Paris, Vol. 7, p. 527 (1906). Afrique orientale angl.
880. *T. Roubaudi* Surcouf, ibidem, Vol. 15, p. 353 (1909). Brazzaville.
881. *T. ruber* Macquart, Dipt. Exot. Suppl. 1, p. 42 (1845). Mexique.
882. *T. ruber* Thunberg, Nova Acta Upsal. Vol. 9, p. 56 (1827). Patrie inconnue.
883. *T. rubescens* Bellardi, Saggio Ditter. Messic. Append. p. 15, 24 (1859). Mexique.
884. *T. rubescens* Bigot, Mém. Soc. Zool. France, Vol. 5, p. 663 (1892). Uruguay.
campestris Brèthes (nom. nov.), An. Mus. Hist. Nat. Buenos Aires, Vol. 20, p. 475 (1909).
885. *T. rubescens* Macquart, Dipt. Exot. Vol. 1, p. 139 (1838). Uruguay.
886. *T. rubicundus* Macquart, ibidem, Suppl. 1, p. 32 (1845). Inde orientale, Java.
internus Walker, List Dipt. Brit. Mus. Vol. 1, p. 164 (1848). Inde orientale.
monilifer Bigot, Mém. Soc. Zool. France, Vol. 5, p. 654 [*Atylotus*] (1892). Inde orientale.

887. *T. rubidus* Macquart, Dipt. Exot. Suppl. 2, p. 19 (1847). Cayenne. [Java.
888. *T. rubidus* Wiedemann, Dipt. Exot. p. 69 (1821). Inde orientale, Sumatra,
889. *T. rubiginipennis* Macquart, Dipt. Exot. Suppl. 1, p. 39, pl. 4, f. 6 (1845). Nouvelle-Grenade.
890. *T. rubiginosus* Walker, Ins. Saund. Dipt. Vol. 1, p. 51 (1850). Inde orientale.
891. *T. rubribarbis* Bigot, Mém. Soc. Zool. France, Vol. 5, p. 630 [*Bellardia*] Amérique méridionale.
(1892).
892. *T. rubricallus* Ricardo, Ann. Mag. Nat. Hist. Vol. 13, p. 478 (1914). Nouvelle-Calédonie.
893. *T. rubricornis* Philippi, Verh. Zool.-bot. Ges. Wien, Vol. 15, p. 723 (1865). Chili.
894. *T. rubrifrons* Blanchard, in Gay, Hist. fis. Chile, Zool. Vol. 7, p. 396, Chili.
pl. 2, f. 7 (1854).
895. *T. rubrinotatus* Bigot, Mém. Soc. Zool. France, Vol. 5, p. 676 [*Atylotus*] Patrie inconnue.
(1892).
896. *T. rubripes* Macquart, Dipt. Exot. Vol. 1, p. 134 (1838). Cayenne.
897. *T. rubrithorax* Macquart, ibidem, Vol. 1, p. 139 (1838). Brésil.
898. *T. rubriventris* Macquart, ibidem, Vol. 1, p. 131 (1838). Nouvelle-Guinée.
899. *T. rufescens* Fabricius, Syst. Antl. p. 100 (1805). Amérique méridionale.
900. *T. ruficeps* Kertész, Cat. Taban. p. 68 [*lapsus*] (1900).
901. *T. ruficrus* Palisot de Beauvois, Ins. rec. Afr. et Amér. p. 55, pl. 1, Afrique occidentale.
f. 3 (1805-1821).
Deyrollei Bigot, in Thomson, Arch. Ent. Vol. 2, p. 349 (1868).
pervasus Walker, Ins. Saund. Dipt. Vol. 1, p. 43 (1850).
rufipes Wiedemann, Aussereurop. zweifl. Ins. Vol. 1, p. 116 (1828).
902. *T. rufidens* Bigot, Ann. Soc. Ent. France (6), Vol. 7, Bull. 78 [*Atylotus*] Japon.
(1887).
903. *T. rufifrons* Macquart, Dipt. Exot. Suppl. 5, p. 28 (1855). Australie.
904. *T. rufinotatus* Bigot, Mém. Soc. Zool. France, Vol. 5, p. 673 (1892). Australie.
designatus Ricardo, in Nova Guinea, Zool. Vol. 9, p. 390 (1912).
elesteem Summers, Ann. Mag. Nat. Hist. Vol. 10, p. 222-228 (1912).
lineatus Taylor, Proc. Linn. Soc. N. S. Wales, Vol. 41 (1917).
905. *T. rufipennis* Macquart, Dipt. Exot. (1), Vol. 1, p. 134 (1838). Brésil.
906. *T. rufithorax* Walker, List Dipt. Brit. Mus. Vol. 1, p. 165 (1848). Brésil.
907. *T. rufiventris* Fabricius, Syst. Antl. p. 96 (1805). Inde orientale.
908. *T. rufiventris* Macquart, Dipt. Exot. Suppl. 1, p. 38 (1845). Colombie, Jamaïque.
909. *T. rufofrater* Walker, Ins. Saund. Dipt. Vol. 1, p. 35 (1850). Amérique septentrionale.
910. *T. rufoniger* Walker, ibidem, Vol. 1, p. 66 (1850). Patrie inconnue.
911. *T. rufus* Palisot de Beauvois, Ins. rec. Afr. et Amér. p. 100, pl. 2, f. 1 Amérique septentrionale.
(1805-21).
juniipennis Wiedemann, Aussereurop. zweifl. Ins. Vol. 1, p. 119 (1828).
912. *T. ? rufus* Scopoli, Ent. Carn. p. 373 (1763). Europe centrale.
913. *T. rufinae* Austen, Bull. Ent. Research. Lond. (3), Vol. 10, p. 302 (1920). Palestine.
914. *T. rupium* Brauer, Denkschr. Akad. Wiss. Wien, Vol. 42, p. 163, pl. 2. Europe centrale.
f. 26 (1880).
915. *T. rusticus* Linné, Syst. Nat. (ed. 12), Vol. 2, p. 1000 (1767). Europe centrale et méridionale, Algérie.
? flaviceps Zetterstedt, Dipt. Scand. Vol. 1, p. 111 (1842).
? ruralis Zetterstedt, Ins. Lappon. Dipt. p. 517 (1838).
916. *T. ruwenzorii* Ricardo, Ann. Mag. Nat. Hist. (8), Vol. 1, p. 322 (1908). Monts Ruwenzori.
917. *T. sabuletorum* Loew, Zeitschr. f. ges. Naturw. Vol. 9, p. 414 (1874). Turkestan, Perse.
918. *T. sachalinensis* Matsumura, Journ. Coll. Agric. Sapporo, Vol. 4, p. 65 Ile Sakhalin.
(1911).
919. *T. sagax* Osten-Sacken, Mem. Boston Soc. Nat. Hist. Vol. 2, p. 452 (1876). Amérique septentrionale.
920. *T. sagittarius* Macquart, Dipt. Exot. Vol. 1, p. 123 (1838). Afrique méridionale.
exclamationis Girard, Journ. Sc. Lisboa, Vol. 8, p. 230 (1900). Angola.
rubicundus Walker, List Dipt. Brit. Mus. Vol. 1, p. 161 (1848). Afrique mérid. et occid.
serratus Loew, Oefv. Svenska Vet. Akad. Foerh. Vol. 14, p. 337 (1858).
variatus Walker, Ins. Saund. Dipt. Vol. 1, p. 64 (1850).

921. *T. Salléi* Bellardi, Saggio Ditter. Messic. Vol. 1, p. 61, pl. 2, fig. 7 (1859). Mexique.
922. *T. Sandersoni* ♂♀ Austen, Ann. Mag. Nat. Hist. (8), Vol. 9, p. 356 (1912). Nyassaland, Rhodésia.
923. *T. sanguinarius* Bigot, Mém. Soc. Zool. France, Vol. 5, p. 675 (1892). Australie.
924. *T. sanguineus* Walker, Ins. Saund. Dipt. Vol. 1, p. 54 (1850). Java, Molluques, Hong-Kong, Etats malais, Birmanie, Formose, Assam, Japon.
- assamensis* Bigot, Mém. Soc. Zool. France, Vol. 5, p. 653 (1892). Formose.
925. *T. sapporoensis* Shiraki, Blood Suck. Ins. Formosa, Vol. 1, p. 202 (1918). Japon.
926. *T. sapporoensis* Shiraki, ibidem, Vol. 1, p. 295 (1918). Russie méridionale, Turkestan.
927. *T. sareptanus* Szylády, Ann. Mus. Nat. Hung. Vol. 12, p. 662 (1914). Nouvelle-Zélande.
928. *T. sarpa* Walker, List Dipt. Brit. Mus. Vol. 1, p. 175 [*sine descriptio*] (1848). Brésil.
- truncatus* Walker, in Newman, The Zoologist. Vol. 8, Append. 70 (1850).
929. *T. satanicus* Bigot, Mém. Soc. Zool. France, Vol. 5, p. 632 [*Dichelacera*] (1892). Japon.
930. *T. Sauteri* Ricardo, Ann. Mag. Nat. Hist. Vol. 11, p. 171 (1913). Amérique septentrionale.
931. *T. scitus* Walker, List Dipt. Brit. Mus. Vol. 1, p. 181 (1848). Amérique méridionale.
932. *T. scriptipennis* Lutz & Neiva, Mem. Inst. Oswaldo Cruz, Vol. 7 (1915). var. *splendens* Nohira, in Lutz, ibidem.
933. *T. scutellatus* Macquart, Dipt. Exot. Vol. 1, p. 186 (1839). Patrie inconnue.
934. *T. scythropus* Schiner, Reise Novara, Dipt. p. 92 (1868). Brésil.
935. *T. secedens* Walker, List Dipt. Brit. Mus. Vol. 5, Suppl. 1, p. 224 (1854). Afrique mérid. et occid.
- brunnescens* Ricardo, Ann. Mag. Nat. Hist. (8), Vol. 1, p. 322 (1908). Côte de l'Or, Ashanti.
- tibialis* Walker, ibidem, Vol. 5, p. 142 (1848) [*nom. proeoccup.*]
936. *T. seclusus* Brèthes, An. Mus. Hist. Nat. Buenos Aires, Vol. 20, p. 483 (1909). Brésil : Chaco.
937. *T. secundus* Walker, List Dipt. Brit. Mus. Vol. 1, p. 180 (1848). Patrie inconnue.
938. *T. Selousi* Austen, Ann. Mag. Nat. Hist. (8), Vol. 9, p. 26 (1912). Bahr el Ghazal.
939. *T. semicircularis* Ricardo, in Nova Guinea, Zool. Vol. 9, p. 392 (1912). Nouvelle-Guinée.
940. *T. semisordidus* Walker, List Dipt. Brit. Mus. Vol. 5, Suppl. 1, p. 208 (1854). Brésil.
941. *T. senilis* Philippi, Verh. Zool.-bot. Ges. Wien, Vol. 15, p. 715 (1865). Chili.
942. *T. senior* Walker, Ins. Saund. Dipt. Vol. 1, p. 67 (1850). Patrie inconnue.
943. *T. septempunctatus* ♀ Ricardo, Ann. Mag. Nat. Hist. (8), Vol. 1, p. 268 (1908). Rhodésia.
944. *T. septentrionalis* Loew, Verh. Zool.-bot. Ges. Wien, Vol. 8, p. 593 (1858). Labrador, Alaska.
945. *T. sequax* Williston, Trans. Kansas Acad. Sc. Vol. 10, p. 137 (1887). Amérique septentrionale.
- leucophorus* Bigot, Mém. Soc. Zool. France, Vol. 5, p. 640 [*Theriopectes*] (1892).
946. *T. sequens* Walker, List Dipt. Brit. Mus. Vol. 1, p. 178 (1848). Australie.
947. *T. sequens* Walker, Ins. Saund. Dipt. Vol. 1, p. 60 (1850). Patrie inconnue.
948. *T. sericiventrís* Loew, Oefv. Svenska Vet.-Akad. Foerh. Vol. 14, p. 339 (1858). Afrique méridionale.
949. *T. serus* Walker, Proc. Linn. Soc. Lond. Vol. 6, p. 20 (1862). Ile Ceram.
- facilis* Walker, ibidem, Vol. 7, p. 206 (1864). Ile Mysol.
- Laglaisei* Bigot, Mém. Soc. Zool. France, Vol. 5, p. 673 (1892). Ile Waigou.
950. *T. Servillei* Macquart, Dipt. Exot. Vol. 1, p. 128 (1838). Inde orientale, Java.
- pyrausta* Walker, in Newman, The Zoologist. Vol. 8, App. p. 65 (1850). Java.
951. *T. Severini* Surcouf, Bull. Mus. Hist. Nat. Paris, Vol. 4, p. 259 (1907). Congo belge.
952. *T. sexcinctus* Ricardo, Rec. Indian Mus. Vol. 4, p. 133 (1911). Birmanie, Formose.
953. *T. sexvittatus* Bigot, Mém. Soc. Zool. France, Vol. 5, p. 682 (1892). Mexique.
954. *T. Sharpei* Austen, Ann. Mag. Nat. Hist. (8), Vol. 1, p. 226 (1908). Afrique centr. anglaise.
955. *T. siamensis* Ricardo, Rec. Indian Mus. Vol. 4, p. 212 (1911). Siam.
956. *T. siccus* Walker, Ins. Saund. Dipt. Vol. 1, p. 46 (1850). Egypte.
957. *T. sidneyensis* Macquart, Dipt. Exot. Suppl. 1, p. 33 (1845). Australie.
958. *T. signativentrís* Brèthes, An. Mus. Hist. Nat. Buenos Aires, Vol. 20, p. 480 (1909). Brésil : Chaco.

959. *T. signifer* Walker, Ins. Saund. Dipt. Vol. 1, p. 452 (1856).
 960. *T. significans* Ricardo, Rec. Indian Mus. Vol. 4, p. 182 (1911).
 961. *T. similis* Macquart, Dipt. Exot. Suppl. 4, p. 31 (1850).
 962. *T. simplex* Walker, Ins. Saund. Dipt. Suppl. 4, p. 34 (1850).
 963. *T. simplissimus* Walker, Proc. Linn. Soc. Lond. Vol. 1, p. 111 (1856).
 minimus Van der Wulp, Dipt. Sumatra Exped. p. 18, pl. 1, f. 11 (1881).
 964. *T. Simpsoni* Austen, Ann. Mag. Nat. Hist. (8), Vol. 9, p. 360 (1912).
 965. *T. socialis* Walker, Ins. Saund. Dipt. p. 45 (1850).
 hypoleucus Bigot, Ann. Soc. Ent. France (7), Vol. 1, p. 368 [*Atylotus*] (1891).
 leonum Bigot, Mém. Soc. Zool. France, Vol. 5, p. 680 [*Atylotus*] (1892).
 nigrohirtus Ricardo, Ann. Mag. Nat. Hist. (7), Vol. 1, p. 165 (1900).
 966. *T. socius* Walker, List Dipt. Brit. Mus. Vol. 1, p. 160 (1848).
 967. *T. solomensis* Ricardo, Ann. Mag. Nat. Hist. Vol. 15, p. 289 (1915).
 968. *T. solstitialis* Meigen, Syst. Besch. Vol. 2, p. 56 (1820).
 montanus Meigen, ibidem, Vol. 2, p. 55 (1820), p. p.
 tropicus Loew, Verh. Zool.-bot. Ges. Wien, Vol. 8, p. 586 (1856), p. p.
 var. *distinguendus*, Verrall, Brit. Flies, Vol. 5, p. 371 (1909).
 969. *T. solstitialis* Schiner, Fauna Austr. Dipt. Vol. 1, p. 30 (1862).
 970. *T. sonomensis* Osten-Sacken, Bull. U. S. Geol. Survey, Wash. Vol. 3, p. 216 (1876).
 haemaphorus Marten, The Canad. Ent. Vol. 14, p. 210 [*Theriopectes*] (1882).
 971. *T. sorbillans* Wiedemann, Aussereurop. zweifl. Ins. Vol. 1, p. 141 (1828).
 972. *T. sordidus* Walker, List Dipt. Brit. Mus. Vol. 5, Suppl. 1, p. 256 (1854).
 973. ? *T. sparsus* Walker, Ins. Saund. Dipt. Vol. 1, p. 71 [*Dichelacera*] (1850).
 974. *T. spadix* Taylor, Proc. Linn. Soc. N. S. Wales Sydney, Vol. 41, p. 761 (1917).
 975. *T. sparus* Whitney, The Canad. Ent. Vol. 11, p. 38 (1879).
 976. *T. spatiosus* Ricardo, Ann. Mag. Nat. Hist. Vol. 15, p. 288 (1915).
 977. *T. speciosus* Ricardo, Rec. Indian Mus. Vol. 4, p. 157 (1911).
 978. *T. spectabilis* Loew, Verh. Zool.-bot. Ges. Wien, Vol. 8, p. 605 (1858).
 ? *albivittatus* Macquart, Hist. Nat. Dipt. Vol. 1, p. 206 (1834).
 humeralis Megerle, in litteris apud Brauer.
 lateralis Brullé, Expéd. Scient. Morée, Vol. 3, p. 304, pl. 47, f. 2 (1832).
 ispahanicus Rondani, Ann. Mus. Stor. Nat. Genova, Vol. 4, p. 300 (1873).
 979. *T. speculum* Walker, Proc. Linn. Soc. Lond. Vol. 5, p. 258 (1861).
 980. *T. spodopterus* Meigen, Syst. Besch. Vol. 2, p. 46 (1820).
 bovinus Linné, Fauna Suec. p. 462 (1761), p. p.
 981. *T. spoliatus* Walker, Proc. Linn. Soc. Lond. Vol. 4, p. 103 (1860).
 982. *T. Stantonii* Ricardo, Rec. Indian Mus. Vol. 4, p. 174 (1911).
 ? *dives* Rondani (*partim*), Ann. Mus. Stor. Nat. Genova, p. 44 (1875).
 983. *T. stenocephalus* Hine, The Ohio Natur. Vol. 7, p. 2 (1906).
 984. *T. sticticulis* Surcouf, Bull. Mus. Hist. Nat. Paris, Vol. 7, p. 525 (1906).
 985. *T. Strangmanni* Ricardo, Ann. Mag. Nat. Hist. (8), Vol. 14, p. 393 (1914).
 986. *T. striatus* Fabricius, Ent. Syst. Vol. 4, p. 371 (1794).
 dorsilinea Wiedemann, Anal. Ent. p. 22 (1824).
 sinicus Walker, List Dipt. Brit. Mus. Vol. 1, p. 163 (1848) (nec Bigot).
 tenens Walker, Ins. Saund. Dipt. Vol. 1, p. 49 (1850).
 megalops Walker, List Dipt. Brit. Mus. Vol. 5, Suppl. 1, p. 247 (1854).
 partitus Walker, Proc. Linn. Soc. Lond. Vol. 1, p. 9 (1856).
 ? *manilensis* Schiner, Reise Novara, Dipt. p. 84 (1868).
 macer Bigot, Mém. Soc. Zool. France, Vol. 5, p. 649 [*Atylotus*] (1892).
 rufo callosus Bigot, ibidem, Vol. 5, p. 679 (1892).
 ? *costalis* Lichtenstein, Cat. Mus. Zool. Hamb. p. 213 (1796).
 chinensis Thunberg, Nova Acta Upsal. Vol. 9, p. 61 (1827).
 (dans le cas de cette dernière indication d'origine, *T. chinensis* serait ? Cap de Bonne-Espérance.
 probablement synonyme de *T. taeniata* Macquart.)
 987. *T. strictus* Surcouf, Comptes Rendus de l'Expéd. de Morgan, p. 73 (1912).

Chine.
 Etats malais.
 Tasmanie.
 Colombie.
 Bornéo, Batavia.
 Sumatra, Java.
 Nord de la Nigéria,
 Côte de l'or.
 Cap de Bonne-Espér.
 Assinie.
 Sierra Leone.
 Afrique tropicale.
 Iles Salomon.
 Europe centrale, Asie
 mineure, Sibérie.
 Grande-Bretagne.
 Europe centrale.
 Amérique septentrionale,
 Alaska.
 Brésil.
 Nouvelle-Zélande.
 Brésil.
 Australie.
 Amérique septentrionale.
 Queensland.
 Inde, Ceylan.
 Europe centr. et mérid.
 Asie mineure.
 Perse septentrionale.
 Java, Célèbes. [dionale.
 Europe centrale et mérid.
 Célèbes.
 Etats malais.
 Guatemala.
 Fouta-Djalon.
 Australie.
 Archipel indien, Chine,
 Java, Batavia, Sumatra.
 Chine.
 Inde orientale.
 Java.
 Singapour.
 Manille.
 Inde orientale.
 Java.
 Chine.
 Cap de Bonne-Espérance.
 Perse.

988. *T. stygius*, Say, Journ. Acad. Nat. Sc. Philad. Vol. 3, p. 33 (1823). Amérique septentrionale.
989. *T. subangustus* Ricardo, Ann. Mag. Nat. Hist. (8), Vol. 1, p. 314 (1908). Nigéria Nord et Sud.
990. *T. subantarcticus* Brèthes, An. Mus. Hist. Nat. Buenos Aires, Vol. 20, p. 481 (1909). Santa Cruz.
991. *T. subcallosus* Ricardo, Rec. Indian Mus. Vol. 4, p. 227 [*Theriopectes*] (1911). Inde.
992. *T. subcinerascens* Ricardo, ibidem, Vol. 4, p. 215 (1911). Birmanie.
993. *T. subhirtus* Ricardo = *cinerascens* Bigot, nom. preoccup. Mém. Soc. Zool. France, Vol. 5, p. 665 [*Atylotus*] (1893); Rec. Indian Mus. Vol. 4, p. 219 (1911). Java.
994. *T. submacula* Walker, Ins. Saund. Dipt. Vol. 1, p. 30, pl. 2, f. 8 (1850). Colombie.
995. *T. subniger* Lutz & Neiva, Mem. Inst. Oswaldo Cruz, Vol. 7 (1915). Brésil.
996. *T. subruber* Bellardi, Saggio Ditter. Messic. Vol. 1, p. 55 (1858). Mexique.
997. *T. subsenex* Walker, Ins. Saund. Dipt. Vol. 1, p. 38 (1850). Amérique méridionale.
998. *T. subsimilis* Bellardi, Saggio Ditter. Messic. Vol. 1, p. 66 (1859). Mexique.
999. *T. subtilis* Bellardi, ibidem, Vol. 1, p. 14, pl. 3, f. 9 (1859). Mexique.
1000. *T. subvittatus* Ricardo, Ann. Mag. Nat. Hist. (8), p. 270 (1908). Angola.
1001. *T. succurvus* Walker, Proc. Linn. Soc. Lond. Vol. 4, p. 102 (1860). Célèbes.
1002. *T. sudeticus* Zeller, Isis, Vol. 11, p. 815, pl. 1, f. 5-8 (1842). Europe.
- bovinus* Linné, Fauna Suec. p. 462 (1761), p. p.
var. *perplexus* ♀ Verrall, Brit. Flies, p. 399 (1909). Grande-Bretagne.
1003. *T. suffs* Jaennicke, Abh. Senckenb. Naturf. Ges. Frankfurt, Vol. 6, p. 332 (1867). Afrique septentrionale et occidentale.
1004. *T. sugens* Wiedemann, Aussereurop. zweifl. Ins. Vol. 1, p. 140 (1828). Guinée.
1005. *T. sulcifrons* Macquart, Dipt. Exot. Suppl. 5, p. 33 (1855). Amérique septentrionale.
- tectus* Osten-Sacken, Mem. Boston Soc. Nat. Hist. Vol. 2, p. 436 (1876).
1006. *T. sulcipalpus* Loew, Oefv. Svenska Vet.-Akad. Foerh. Vol. 14, p. 341 (1858). Cafrerie.
1007. *T. sulphureus* Macquart, Dipt. Exot. Suppl. 2, p. 19 (1847). Brésil.
1008. *T. sumatrensis* Macquart, Hist. Nat. Ins. Vol. 1, p. 201 (1834). Sumatra.
1009. *T. Sumischrasti* Bellardi, Saggio Ditter. Messic. Vol. 1, p. 56 (1859). Mexique.
1010. *T. suberjumentarius* Whitney, The Canad. Ent. Vol. 11, p. 37 (1879). Amérique septentrionale.
1011. *T. surinamensis* Macquart, Dipt. Exot. Vol. 1, p. 132 (1838). Surinam.
1012. *T. susurrus* Marten, The Canad. Ent. Vol. 15, p. 111 [*Theriopectes*] (1883). Amérique septentrionale.
1013. *T. Swiridowi* Portschinsky, Hor. Soc. Ent. Ross. Vol. 16, p. 256 (1882). Caucase.
1014. *T. sylvestris* Brèthes, An. Mus. Hist. Nat. Buenos Aires, Vol. 20, p. 481 (1909). Paraguay.
1015. *T. sylvioides* Walker, Proc. Linn. Soc. Lond. Vol. 7, p. 206 (1864). Iles Misol.
1016. *T. taeniatus* Macquart, Hist. Nat. Dipt. Vol. 1, p. 207 (1834). Cafrerie.
- strigiventris* Loew, Oefv. Svenska Vet.-Akad. Foerh. Vol. 14, p. 339 (1858).
1017. *T. taeniola* Palisot de Beauvois, Ins. rec. Afr. et Amér. p. 56, pl. 1, f. 6 (1805-21). Afrique.
- dorsivitta* Walker, List Dipt. Brit. Mus. Vol. 5, Suppl. 1, p. 231 (1854) nec
dorsivitta Walker, Ins. Saund. Dipt. Vol. 1, p. 39 (1850). Afrique occidentale.
- guineensis* Wiedemann, Anal. Ent. p. 21 (1824). Guinée.
- subelongatus* Macquart, Dipt. Exot. Suppl. 1, p. 31 (1845). Afrique méridionale.
- macrops* ♂ Walker, List Dipt. Brit. Mus. Vol. 1, p. 164 (1848). Egypte.
- longitudinalis* Loew, Ber. Akad. Wiss. Berlin, p. 658 (1852). Mozambique.
- virgatus* Austen, Rep. Gordon Mem. Coll. Khartoum, Vol. 1, p. 60, fig. 25 (1906). Soudan égyptien.
- var. *proximus* Corti, Ann. Mus. Stor. Nat. Genova (2), Vol. 15 (1895). Pays de Galles.
- nec *proximus* Walker, List Dipt. Brit. Mus. Vol. 1, p. 147 (1848).
1018. *T. taeniotus* Wiedemann, Aussereurop. zweifl. Ins. Vol. 1, p. 188 (1828). Brésil.
1019. *T. takasagaensis* Shiraki, Blood Suck. Ins. Formosa, Vol. 1, p. 323 (1918). Japon.
1020. *T. tarandinus* Linné, Fauna Suecica, p. 462 (1761). Europe septentrionale.
- tarandicus* Villers, Ent. Linn. Vol. 3, p. 552 (1789). Sibérie.
- karafutonis* Matsumura, Journ. Coll. Agr. Sapporo, Vol. 4, p. 64, pl. 2, f. 14 (1911).
1021. *T. tasmaniensis* White, Proc. Roy. Soc. Tasmania, p. 13 (1915). Tasmanie.
1022. *T. tataricus* Portschinsky, Hor. Soc. Ent. Ross. Vol. 21, p. 178 (1887). Asie centrale.

1023. *T. tenebrosus* Coquillett, Proc. U. S. Nat. Mus. Vol. 21, p. 310 (1898). Japon.
 1024. *T. tenebrosus* Walker, List Dipt. Brit. Mus. Vol. 5, Suppl. 1, p. 242 (1854). Inde orientale.
 1025. *T. tener* Osten-Sacken, Mem. Boston Soc. Nat. Hist. Vol. 2, p. 440 (1876). Amérique septentrionale.
 1026. *T. tenessensis* Bigot, Mém. Soc. Zool. France, Vol. 5, p. 660 (1892). Amérique septentrionale.
 1027. *T. tenuicornis* Macquart, Dipt. Exot. Vol. 1, p. 124 (1838). Cap de Bonne-Espérance.
 stigma Walker, List Dipt. Brit. Mus. Vol. 1, p. 184 (1848). Afrique méridionale.
 1028. *T. tenuistria* Lutz & Neiva, nom. nudum in Mem. Inst. Oswaldo Cruz, Brésil.
 Vol. 6, p. 74 (1914).
 1029. *T. tenuipalpis* Austen, Bull. Ent. Research, Lond. Vol. 3, p. 131 (1912). Côte de l'Or, Sierra
 1030. *T. tephrodes* Philippi, Verh. Zool.-bot. Ges. Wien, Vol. 15, p. 716 (1865). Chili. [Leone.
 1031. *T. tergestinus* Egger, ibidem, Vol. 9, p. 391 (1859). Europe centr. et mérid.
 glaucus Meigen, Syst. Besch. Vol. 2, p. 51 (1820) p. p.
 1032. *T. terminalis* Walker, The Entom. Vol. 5, p. 255 (1871). Egypte.
 1033. *T. terminus* Walker, List Dipt. Brit. Mus. Vol. 1, p. 160 (1848). Brésil.
 1034. *T. testaceiventris* Macquart, Dipt. Exot. Suppl. 2, p. 16 (1847). Afrique.
 1035. *T. testaceomaculatus* Macquart, ibidem, Vol. 1, p. 140 (1838). Chili.
 1036. *T. testaceus* Forskal, Descr. Anim. quae in itin. orient. observ. p. 85 (1775). Arabie.
 1037. *T. testaceus* Macquart, Dipt. Exot. Vol. 1, p. 133 (1838). Brésil.
 1038. *T. tetraleuceus* Speiser, Deutsche Ent. Zeitschr. p. 61 (1915). Cameroun.
 1039. *T. tetricus* Marten, The Canad. Entom. Vol. 15, p. 111 [*Theriopectes*] Amérique septentrionale.
 (1883).
 1040. *T. tetricus* Szilády, Ann. Mus. Nat. Hung. Vol. 12, p. 661 (1914). Caucase, Amour.
 1041. *T. tetropsis* Bigot, Mém. Soc. Zool. France, Vol. 5, p. 681 (1892). Amérique septentrionale.
 1042. *T. texanus* Hine, The Ohio Natur. Vol. 8, p. 228 (1907). Texas.
 1043. *T. thoracicus* Hine, The Canad. Ent. Vol. 32, p. 248 (1900). Amérique septentrionale.
 1044. *T. thoracinus* Palisot de Beauvois, Ins. rec. Afr. et Amér. p. 55, pl. 1, Afrique centrale.
 f. 6 (1805-21).
 notarum Bigot, Ann. Soc. Ent. France (7), Vol. 1, p. 367 [*Atylotus*] (1891). Assinie.
 1045. *T. tibialis* Macquart, Dipt. Exot. Suppl. 1, p. 30 (1845). Algérie.
 1046. *T. tinctipennis* Brèthes, An. Mus. Hist. Nat. Buenos Aires, Vol. 20, Rio de Janeiro.
 p. 482 (1909). Etats malais.
 1047. *T. tinctothorax* Ricardo, Rec. Indian Mus. Vol. 4, p. 202 (1911). ? Ile Saint Thomas.
 1048. *T. tinctus* Walker, Ins. Saund. Dipt. Vol. 1, p. 29 (1850). Brésil.
 1049. *T. tiro* Lutz & Neiva, nom. nudum in Mem. Inst. Oswaldo Cruz, Vol. 6, p. 73 (1914).
 1050. *T. tomentosus* Macquart, Dipt. Exot. Suppl. 1, p. 30, pl. 3, f. 11 (1845). Europe méridionale,
 apiarius Jaennicke, Berl. Ent. Zeitschr. Vol. 10, p. 68 (1866). Afrique septentrionale.
 1051. *T. townsendi* Ricardo, Ann. Mag. Nat. Hist. Vol. 15, p. 275 (1915). Queensland.
 1052 ? *T. transpositus* Walker, List Dipt. Brit. Mus. Vol. 5, Suppl. 1, p. 151 Equateur.
 [*Dichelacera*] (1854).
 1053. *T. transversus* Walker, ibidem, Vol. 5, Suppl. 1, p. 256 (1854). Nouvelle Zélande.
 1054. *T. triangularis* Van der Wulp, Tijdschr. v. Ent. Vol. 11, p. 100 (1868). Iles de l'Obi.
 1055. *T. triangulifer* Austen, Ann. Mag. Nat. Hist. (8), Vol. 10, p. 240 (1912). Afrique tropicale.
 1056. *T. triangulum* Wiedemann, Aussereurop. zweifl. Ins. Vol. 1, p. 143 (1828). Brésil.
 1057. *T. triceps* Thunberg, Nova Acta Upsal. Vol. 9, p. 59, pl. 1, f. 4 (1827). Brésil.
 1058. *T. trichinopolis* Ricardo, Ann. Mag. Nat. Hist. Vol. 14, p. 359 (1914). Inde.
 1059. *T. trichocerus* Bigot, Mém. Soc. Zool. France, Vol. 5, p. 637 [*Theriopectes*] (1892). Maroc.
 1060. *T. tricolor* Zeller, Isis, Vol. 11, p. 819, pl. 1, f. 23-25 (1842). Europe méridionale.
 1061. *T. trifarius* Macquart, Dipt. Exot. Vol. 1, p. 140 (1838). Chili. [Asie mineure.
 1062. *T. trifascia* Walker, Ins. Saund. Dipt. Vol. 1, p. 37 (1850). Brésil.
 1063. *T. trifasciatus* Macquart, Hist. Nat. Dipt. Vol. 1, p. 204 (1834). Patrie inconnue.
 1064. *T. trigonophorus* Macquart, Dipt. Exot. (2), Vol. 1, p. 185 (1839). Brésil.

1065. *T. trigonus* Coquillett, Proc. U. S. Nat. Mus. Vol. 21, p. 309 (1898). Japon.
1066. *T. trijunctus* Walker, List Dipt. Brit. Mus. Vol. 5, Suppl. 1, p. 182 (1854). Amérique septentrionale.
1067. *T. trilineatus* Latreille, in Humboldt & Bonaparte, Rec. d'observ. zool. Brésil.
p. 116, pl. 11, f. 6 (?1814).
1068. *T. trimaculatus* Palisot de Beauvois, Ins. rec. Afr. et Amér. p. 55, pl. 1, Amérique septentrionale.
f. 5 (1805-21).
quinclineatus Macquart, Hist. Nat. Dipt. Vol. 1, p. 200 (1834).
1069. *T. trinotatus* Wiedemann, Aussereurop. zweifl. Ins. Vol. 1, p. 182 (1828). Brésil.
1070. *T. triquetrvornatus* Carter, Ann. Trop. Med. Liverpool, Vol. 9, p. 173 Afrique : Calabar.
(1915).
1071. *T. trispilus* Wiedemann, Aussereurop. zweifl. Ins. Vol. 1, p. 150 (1828). Amérique septentrionale.
sodalis Williston, Trans. Kans. Acad. Sc. Vol. 10, p. 139 (1887).
1072. *T. tristis* Van der Wulp, Dipt. Sumatra Exped. p. 17, pl. 1, f. 9 (1881). Sumatra.
1073. *T. tritaeniatus* Ricardo, Ann. Mag. Nat. Hist. (8), Vol. 1, p. 311 (1908). Angola.
1074. *T. tritus* Walker, Trans. Linn. Soc. Lond. Vol. 17, p. 338 (1837). Patagonie.
1075. *T. trivittatus* Fabricius, Syst. Antl. p. 104 (1805). Amérique méridionale.
1076. *T. tropicus* Panzer, Fauna Germ. Vol. 13, pl. 22 (1794). Europe centr. et septentr.
bimaculatus Macquart, Rec. Soc. Sc. Agr. Lille (1826). Sibérie.
borealis Jaennicke, Bull. Ent. Zeitschr. Vol. 10, p. 69 (1866).
luridus Loew, Verh. Zool.-bot. Ges. Wien, Vol. 8, p. 526 (1858) p. p.
signatus Schiner, Fauna Austr. Dipt. Vol. 1, p. 29 (1862).
tropicus Linné, Fauna Suec. p. 463 (1761) p. p.
1077. *T. Truquii* Bellardi, Saggio Ditter. Messic, Vol. 1, p. 64, pl. 2, f. 6 (1859). Mexique.
1078. *T. trypherus* Taylor, Proc. Linn. N. S. Wales, Vol. 41, p. 755 (1917). Australie.
1079. *T. tuberculatus* Ricardo, Rec. Indian Mus. Vol. 4, p. 220, (1911). Inde.
1080. *T. turbidus* Wiedemann, Aussereurop. zweifl. Ins. Vol. 1, pl. 124 (1828). Amérique septentrionale.
catenatus Walker, List Dipt. Brit. Mus. Vol. 1, p. 148 (1848) p. p.
fusconervosus Macquart, Dipt. Exot. Vol. 1, p. 147 (1838).
1081. *T. typhus* Whitney, The Canad. Ent. Vol. 36, p. 206 [*Therioplectes*] (1904). Amérique septentrionale.
1082. *T. umbrinus* Meigen, Syst. Besch. Vol. 2, p. 35 (1820). Europe méridionale,
istriensis Meigen, ibidem, Vol. 2, p. 36 (1820). Afrique septentrionale.
maculipennis Brullé, Expéd. Sc. Morée, Vol. 3, p. 305, pl. 47, fig. 3 (1832). Asie mineure.
1083. *T. umbripennis* Ricardo = *cinereus* Walker (*nom. bislectum*).
cinereus Walker, List Dipt. Brit. Mus. Vol. 1, p. 167 (1848). Australie.
1084. *T. uncinatus* Van der Wulp, Tijdschr. v. Ent. Vol. 24, p. 159, pl. 15, Argentine.
f. 8 (1881).
unicinatus Hunter, Trans. Amer. Ent. Soc. Philad. Vol. 27, p. 144 [*lapsus*] (1901).
1085. *T. uncinatus* Loew, Neue Beitr. Kenntn. Dipt. Heft. 4, p. 27 (1856). Egypte.
1086. *T. uncinatus* Walker, Trans. Ent. Soc. Lond. (n.s.), Vol. 4, p. 122 (1857). Brésil.
1087. *T. unicolor* Wiedemann, Aussereurop. zweifl. Ins. Vol. 1, p. 141 (1828). Brésil.
ferrugineus Thunberg, Nova Act. Upsal. Vol. 9, p. 55 (1827).
1088. *T. unifasciatus* Loew, Verh. Zool.-bot. Ges. Wien, Vol. 8, p. 600 (1858). Europe centr. et mérid.
Afrique sept., Asie min.
1089. *T. uniformis* Ricardo, Rec. Indian Mus. Vol. 4, p. 218 (1911). Etats malais.
1090. *T. uniformis* Hine, The Ohio Journ. of Sc. Vol. 17, p. 270 (1917). Amérique septentrionale.
1091. *T. unilineatus* Loew, Ber. Akad. Wiss. Berlin, p. 658 (1853). Mozambique.
1092. *T. unimaculatus* Macquart, Hist. Nat. Dipt. Vol. 1, p. 204 (1834). Sénégal.
1093. *T. unipunctatus* Bigot, Mém. Soc. Zool. France, Vol. 5, p. 663 (1892). Amérique méridionale.
1094. *T. unistriatus* Hine, The Ohio Natur. (2), Vol. 7, p. 28 (1906). Costa Rica.
1095. *T. unitaeniatus* Ricardo, Ann. Mag. Nat. Hist. (8), Vol. 1, p. 312 Soudan égyptien.
(1908).
1096. *T. univentris* Walker, List Dipt. Brit. Mus. Vol. 1, p. 151 (1848). Bornéo, Java.
1097. *T. univittatus* Macquart, Dipt. Exot. Suppl. 5, p. 30 (1855). Amérique méridionale.
1098. *T. uruguayensis* Arribalzaga, Bol. Acad. Nat. Cienc. Cordoba, Vol. 4, Uruguay.
p. 136 (1882).
pictipennis Macquart, Dipt. Exot. Suppl. 4, p. 32, pl. 2, f. 8 (1850).

1099. *T. ustus* ♂ Walker, in Newman, The Zoologist. Vol. 8, App. p. 95 (1850). Port Natal.
 p. p. *bovinus* Loew (nec Linné), Verh. Zool.-bot. Ges. Wien, Vol. 8, p. 606 (1858).
 ? *disjunctus* Ricardo, Ann. Mag. Nat. Hist. (8), Vol. 1, p. 325 (1908).
 ? *distinctus* Ricardo, ibidem (8), Vol. 1, p. 326 (1908).
namaquinus Bigot, Mém. Soc. Zool. France, Vol. 5, p. 646 (1892). Port Natal.
temperatus Walker, Ins. Saund. Dipt. Vol. 1, p. 451 (1856). Port Natal.
1100. ? *T. vacillans* Walker, Ins. Saund. Dipt. Vol. 1, p. 70 [*Dichelacera*] (1850). Brésil.
1101. *T. vagus* Walker, in Newman, The Zoologist, Vol. 8, App. p. 68 (1850). Hong-Kong.
1102. *T. Valterii* Macquart, Dipt. Exot. (2), Vol. 1, p. 184 (1839). Brésil.
1103. *T. Van der Wulpi* Osten-Sacken, Berl. Ent. Zeitschr. Vol. 26, p. 97 (1882). Philippines, Célèbes.
1104. *T. variabilis* Loew, Oefv. Svenska Vet.-Akad. Foerh. Vol. 14, p. 340 (1858). Cafrerie.
1105. *T. varians* Surcouf, Bull. Mus. Hist. Nat. Paris, Bull. 6 p. 354 (1909). Brazzaville.
1106. *T. variegatus* Fabricius, Syst. Antl. p. 95 (1805). Amérique septentrionale.
1107. *T. variegatus* Rondani, Ann. Mus. Stor. Nat. Genova, Vol. 7, p. 458 (1875). Bornéo.
- varicolor* Ricardo, Rec. Indian Mus. Vol. 4, p. 72 (1911).
1108. *T. varipes* Walker, Trans. Linn. Soc. Lond. Vol. 17, p. 337 (1837). Amérique méridionale.
1109. *T. variventris* Macquart, Dipt. Exot. Suppl. 2, p. 18 (1847). Brésil.
1110. *T. velutinus* Surcouf, Bull. Mus. Hist. Nat. Paris, Vol. 7, p. 524 (1906). Abyssinie.
1111. *T. venenatus* Osten-Sacken, Biol. Centr.-Amer. Dipt. Vol. 1, p. 54 (1886). Amérique centrale.
1112. *T. venosus* Bigot, Mém. Soc. Zool. France, Vol. 5, p. 685 (1892). Brésil.
1113. *T. venustus* Osten-Sacken, Mem. Boston Soc. Nat. Hist. Vol. 2, p. 444 (1876). Amérique septentrionale.
1114. *T. vestitus* Wiedemann, Zool. Mag. Vol. 1, p. 3 (1819). Brésil.
1115. *T. vetustus* Walker, List Dipt. Brit. Mus. Vol. 1, p. 179 (1848). Australie.
1116. *T. vexans* Loew, Oefv. Svenska Vet. Akad. Foerh. Vol. 15, p. 336 (1858). Cap de Bonne-Espér.
1117. *T. vicinus* Macquart, Dipt. Exot. Vol. 1, p. 143 (1838). Amérique septentrionale.
1118. *T. victoriensis* Ricardo, Ann. Mag. Nat. Hist. (8), Vol. 14, p. 275 (1915). Queensland.
1119. *T. viduus* Walker, in Newman, The Zoologist, Vol. 8, App. p. 68 (1850). Brésil.
1120. *T. villosulus* Bigot, Mém. Soc. Zool. France, Vol. 5, p. 684 (1892). Amérique septentrionale.
1121. *T. villosus* Macquart, Dipt. Exot. (2), Vol. 1, p. 181 (1839). Algérie.
1122. *T. virgo* Wiedemann, Anal. Ent. p. 22 (1824). Inde orientale.
- albus* Walker, Ins. Saund. Dipt. Vol. 1, p. 46 (1850). Inde orientale.
- puella* Walker, ibidem, Vol. 1, p. 53 (1850). Inde orientale.
1123. *T. viridis* Hudson, Man. New Zeal. Ent. p. 55, pl. 6, f. 3 [*Comptosia*] (1892). Nouvelle-Zélande.
1124. *T. viridiventris* Macquart, Dipt. exot. Vol. 1, p. 137 (1838). Brésil.
1125. *T. vittatus* Fabricius, Ent. Syst. Vol. 4, p. 371 (1794). Europe méridionale,
 Afrique septentrionale,
 Europe méridionale.
1126. *T. vittiger* Thomson, Engenies Resa, Dipt. p. 451 (1868). Iles Galapagos.
1127. *T. vivax* Osten-Sacken, Mem. Boston Soc. Nat. Hist. Vol. 2, p. 446 (1876). Amérique septentrionale.
- ? *marginalis* Fabricius, Syst. Antl. p. 99 (1805).
- marginalis* Wiedemann, Aussereurop. zweifl. Ins. Vol. 1, p. 166 (1828).
1128. *T. Wellmani* Austen, Ann. Mag. Nat. Hist. (8), Vol. 1, p. 225 (1908). Angola.
1129. *T. Whitneyi* Johnson, Psyche, Vol. 11, p. 15 [*Theriopectes*] (1904). Amérique septentrionale.
1130. *T. Wiedemanni* Osten-Sacken, Mem. Boston Soc. Nat. Hist. Vol. 2, p. 455 (1876). Amérique septentrionale.
- aler* Wiedemann, Aussereurop. zweifl. Ins. Vol. 1, p. 186 (1828), p. p.
1131. *T. Williamsi* Austen, Ann. Mag. Nat. Hist. (8), Vol. 1, p. 426 (1908). Nord de la Nigéria.
1132. *T. Wollastoni* Ricardo, in Nova Guinea, Zool. Vol. 9, p. 395 (1912). Nouvelle-Guinée.
1133. *T. Wrighti* Whitney, The Canad. Ent. Vol. 47, p. 380 (1915). Floride.
1134. *T. Wyvillei* Ricardo, Rec. Indian Mus. Vol. 4, p. 229 [*Theriopectes*] (1911). Himalaya.
1135. *T. xanthogaster* Philippi, Verh. Zool.-bot. Ges. Wien, Vol. 15, p. 715 (1865). Chili.

1136. *T. yao* Macquart, Dipt. Exot. Suppl. 5, p. 24 (1855). Chine septentrionale.
 1137. *T. yokohamensis* Bigot, Mém. Soc. Zool. France, Vol. 5, p. 678 (1892). Japon.
 1138. *T. yucatanus* Townsend, The Canad. Ent. Vol. 29, p. 198 (1897). Mexique.
 1139. *T. yulensis* Roeder, Stett. Ent. Zeit. Vol. 53, p. 244 (1892). Nouvelle-Guinée.
 1140. *T. zonalis* Kirby, Fauna Bor. Amer. Vol. 4, p. 314 (1837). Amérique septentrionale
 flavocinctus Bellardi, Saggio Ditter. Messic. Vol. 1, p. 61 (1859). et centrale.
 tarandi Walker, List Dipt. Brit. Mus. Vol. 1, p. 156 (1848).
 terrae novae Macquart, Dipt. Exot. Suppl. 4, p. 35 (1850).

15. GENUS ACANTHOCERA MACQUART

Acanthocera Macquart, Hist. Nat. Dipt. Vol. 1, p. 209 (1834).

Caractères. (Description originale de Macquart) : « Face à callosité de chaque côté. Front à » callosité antérieure et une autre postérieure. Antennes de la longueur du thorax ; premier article un » peu plus étroit à la base ; deuxième subcylindrique, troisième fusiforme à six divisions. Point » d'ocelles. Abdomen cylindrique. Première cellule sous-marginale appendiculée.

» Le *T. longicornis* Fabricius que Wiedemann a placé parmi les *Haematopota* diffère de ce genre » par des caractères trop importants pour ne pas l'en séparer. La longueur des antennes, les pointes » dont elles sont munies, la figure fusiforme du troisième article et les six divisions dont il est composé le » distinguent de tous les Tabaniens ; de plus, par l'ensemble de ses caractères, il n'appartient à aucun des » genres de cette famille. Il a des rapports avec les *Haematopotes* par l'absence d'ocelles et les nervures » des ailes, mais il présente le facies des *Chrysops*. Le nom que nous lui donnons fait allusion aux pointes » dont les antennes sont armées. »

D'après la description précédente, le genre *Acanthocera* est fondé sur *H. longicornis* (*Tabanus*) Fabricius ; ses caractères y sont imparfaitement indiqués. Schiner indique la forme de l'antenne comme le caractère principal ; elle est longue et mince, le premier article subégal au troisième, ce qui est inexact ; chez *Acanthocera*, le premier article, quelque allongé qu'il soit, est toujours plus court que le troisième.

D'après Loew, les caractéristiques du genre *Acanthocera* sont les suivantes : Corps long et mince, presque cylindrique ; tête déprimée, face ornée de tubercules, premier article antennaire allongé, troisième très long, velu à la pointe, muni d'une large dent à la base, les quatre dernières divisions du dernier article exceptionnellement développées.

Les auteurs que nous venons de citer n'ont envisagé que le cas d'*A. longicornis*, mais la longueur du troisième article est variable suivant les espèces considérées ; chez *A. coarctata* Wiedemann, par exemple, cette longueur est bien moindre. Il nous a semblé donc nécessaire de donner un ensemble des caractères des *Acanthocera*.

Espèces moyennes ou petites, presque glabres, de forme relativement étroite, ressemblant plus ou moins aux *Vespidés* ; coloration brune ou noire avec des lignes jaunes ou dorées, longitudinales sur le thorax, transverses sur l'abdomen. Face à callosité médiane glabre, convexe et luisante, excavée en gouttière sur les côtés. Bande frontale large, parfois évasée au vertex, portant une callosité médiane variable ; pas d'ocelles. Yeux à trois bandes vertes dont deux diagonales et la troisième suivant le bord postérieur (Lutz). Antennes de forme variable, premier segment plus ou moins allongé, étroit à la base ; troisième comprimé, pointu ou claviforme mais jamais recourbé vers le haut, la dent latérale est plus ou moins développée, jamais érigée et peut manquer. Thorax subglabre, à lignes longitudinales ou transverses étroites de coloration jaune ou dorée. Scutellum généralement recouvert de poils jaunes. Abdomen étroit, arrondi à l'apex, marquant un étranglement plus ou moins accentué, mais toujours net au sommet du deuxième segment abdominal ; dessins formés de taches transverses de la couleur de celles du thorax. Ailes jamais hyalines, rarement sans dessins, le plus souvent avec des fascies

obscurcs formant, quand elles sont très développées, un triangle dont les côtés sont parallèles au bord des ailes; parfois ces fascies se réduisent à deux ou à une seule. Pattes bicolores, sans type spécial, antérieures un peu arquées.

Les mâles des *Acanthocera* sont encore inconnus.

Le genre *Acanthocera* Macquart se séparera toujours aisément du genre *Dichelacera* par la forme de la partie apicale du troisième article dont les diverses segmentations sont subégales entre elles et plus grosses que le reste de l'antenne, avec une dent basilaire courte, parfois nulle, tandis que l'antenne de *Dichelacera* est mince, terminée par un troisième article subulé, porteur d'un prolongement dentiforme arqué, très allongé, dépassant toujours la partie basilaire; en outre, le caractère de l'étranglement du deuxième segment abdominal est constant chez les *Acanthocera*.

Les quatre espèces : *A. anacantha* Lutz, *A. intermedia* Lutz, *A. quinquecincta* Lutz et *A. eristalis* Lutz, sont dépourvues de saillie au troisième article antennaire, mais cet article reste plus développé que les précédents et l'antenne prend un aspect claviforme qui, joint à l'étroitesse du corps et à l'allongement de l'abdomen, accentue encore la ressemblance des *Acanthocera* aux Vespides. Cette apparence déjà très accusée chez *A. marginalis* Walker atteint son maximum chez *A. anacantha* Lutz et *A. intermedia* Lutz.

Miss G. Ricardo a décrit d'Australie une espèce nouvelle d'*Acanthocera*, mais les antennes en sont incomplètes, ce qui laisse subsister un doute sur la détermination exacte de cette espèce.

Bibliographie. Fabricius, Ent. Syst. Vol. 4, p. 371 (1794); Syst. Antl. p. 103 (1805); Wiedemann, Zool. Mag. Vol. 3, p. 441 (1819); Dipt. Exot. Vol. 1, p. 98 (1821); Aussereurop. zweifl. Ins. Vol. 1, p. 213 (1828); Macquart, Hist. Nat. Dipt. Vol. 1, p. 209 (1834); Dipt. Exot. (4), Vol. 1, p. 11 (1838); Walker, List Dipt. Brit. Mus. Vol. 1, p. 267 (1854); Loew, Dipt. Südaf. p. 46 (1860); Schiner, Reise Novara, Dipt. p. 75 (1866); Bigot, Bull. Soc. Zool. France, Vol. 14, p. 74 (1890); Ricardo, Ann. Mag. Nat. Hist. (7), Vol. 14, p. 364 (1904); Surcouf & Gonzalez-Rincones, Dipt. vulnér. Vol. 2, p. 51 (1912); Lutz, Mem. Ins. Oswaldo Cruz. Vol. 7, p. 56 (1915).

Distribution géographique. Toutes les espèces connues sont exclusivement sud-américaines, sauf une douteuse, et se rencontrent plus spécialement dans les régions chaudes.

1. *A. anacantha* Lutz & Neiva, Mem. Inst. Oswaldo Cruz, Vol. 7, p. 65 (1915). Brésil.
- 2 ? *A. australis* Ricardo, Ann. Mag. Nat. Hist. Vol. 16, p. 16 (1915). Queensland.
3. *A. coarctata* Wiedemann, Aussereurop. zweifl. Ins. Vol. 1, p. 578 [*Haematopota*] Brésil. (1828).
4. *A. eristalis* Lutz & Neiva, Mem. Inst. Oswaldo Cruz, Vol. 7, p. 68 (1915). Brésil.
5. *A. exsincta* Wiedemann, Aussereurop. zweifl. Ins. Vol. 1, p. 214 [*Haematopota*] (1828). — **Pl. 3, Fig. 2.** Brésil.
6. *A. intermedia* Lutz, Mem. Inst. Oswaldo Cruz, Vol. 7, p. 66 (1915), Brésil.
7. *A. longicornis* Fabricius, Ent. Syst. Vol. 4, p. 371 [*Tabanus*] (1794). Brésil.
triangularis Wiedemann, Zool. Mag. Vol. 1, p. 33 [*Haematopota*] (1849).
8. *A. marginalis* Walker, List Dipt. Brit. Mus. Vol. 5, Suppl. 1, p. 268 (1854). Brésil.
9. *A. nigricorpus* Lutz, Mem. Inst. Oswaldo Cruz. Vol. 7, p. 64 (1915). Brésil.
10. *A. quinquecincta* Lutz, ibidem, Vol. 7, p. 67 (1915). Brésil.
11. *A. tenuicornis* Lutz, ibidem, Vol. 7, p. 63 (1915). Brésil.
12. *A. trigonifera* Schiner, Reise Novara, Dipt. p. 95 (1868). Amérique méridionale.

SUBGENUS PSEUDACANTHOCERA LUTZ

Pseudacanthocera Lutz, Mem. Inst. Oswaldo Cruz. Vol. 6 (2), p. 77 (1914); Macquart, Dipt. Exot. Vol. 1, p. 155 [*Silvius*] (1838); Dipt. Exot. Suppl. 3, p. 12 (1847); Bigot, Mém. Soc. Zool. France, Vol. 5, p. 687 (1892).

Caractères. Nous séparons avec Lutz, le *P. Sylveirii* qui avait été décrit par Macquart en 1838 dans le genre *Silvius* et redécrit par le même auteur sous le nom de *Silvius marginatus*.

Les types de *S. marginatus* Macquart existent dans la collection du Muséum de Paris et proviennent du « Sud de la Capitainerie de Goyaz ».

Bigot redécrivit cette espèce sous le nom de *T. macroceratus*, de la même région.

Le sous-genre *Pseudacanthocera* Lutz se différencie des autres *Acanthocera* par la forme de l'antenne dont le dernier article est dépourvu de dent à la base et est à peine légèrement excavé et un peu comprimé. Yeux unicolores. Face sans callosité, celle de la bande frontale subtriangulaire. Tubercule ocellaire distinct. De coloration générale brun clair, sans bandes ni dessins. Ailes claires, mais rembrunies au bord de la nervure costale jusqu'au rameau antérieur de la troisième nervure longitudinale.

Distribution géographique.

- | | |
|--|---------|
| 1. <i>P. Sylveirii</i> Macquart, Dipt. Exot. Vol. 1, p. 155 [<i>Silvius</i>] (1838). | Brésil. |
| <i>marginatus</i> Macquart, Dipt. Exot. (1), Vol. 1, pl. 19, f. 1 (1838). | |
| ? <i>macroceratus</i> Bigot, Mém. Soc. Zool. France, Vol. 5, p. 687 (1892). | Brésil. |

16. GENUS DICHELACERA MACQUART

Dichelacera Macquart, Dipt. Exot. Vol. 1, p. 112 (1838).

Caractères. Description originale : « Caractères génériques des Taons. Corps peu élargi. Trompe » assez menue, plus longue que la hauteur de la tête, à lèvres terminales peu épaisses. Palpes presque » cylindriques, assez menus et allongés. Face convexe. Front à callosité saillante, ♂ ♀. Antennes : » troisième article un peu allongé et assez menu, muni à sa base d'une pointe assez allongée, la dernière » obtuse. Ailes allongées. »

Macquart rapporte au genre *Dichelacera* : *T. cervicornis*, *T. damicornis*, *T. nigrum* Fabricius et il en exclut *T. morio*, *T. atratus* et *T. castaneus*, malgré la dent saillante de leur troisième article antennaire.

Il existe peu de genres qui aient été aussi bouleversés que le genre *Dichelacera*, qui a été formé par Macquart pour quelques espèces démembrées des Taons, remarquables par la longue saillie courbe de leur troisième article antennaire et par leur corps plus étroit et plus svelte.

Les auteurs ont, sans plus s'attarder à l'examen de ces caractères, incorporé dans les *Dichelacera* tous les Tabanides sud-américains à longue saillie antennaire. Dans la pratique et jusqu'à plus complète étude des Tabanides de l'Amérique du Sud, il ne faut comprendre dans le genre *Dichelacera* que les seules espèces présentant la réunion des caractères suivants :

Insectes de taille moyenne ou petite, d'un type allongé, ayant des bandes sur le thorax et l'abdomen, des taches brunes sur les ailes, les antennes minces, à troisième article délié, présentant une longue saillie, le premier article parfois un peu allongé.

Schiner distingue le genre *Dichelacera* du genre *Acanthocera* à l'allongement du premier article de l'antenne, qu'avec son contour plus grêle, il estime être le seul caractère de différenciation ; en tout cas cependant, le premier article antennaire est moindre que le troisième.

Si l'on restreint le genre *Dichelacera* aux formes indiquées ci-dessus, toutes les espèces de Bigot décrites de l'Amérique du Sud doivent être éliminées de ce groupe ; ce sont *D. pachypalpus*, *D. satanicus*, *D. castaneus*, *D. marmoratus*, *D. albopictus* et *D. peruvianus*.

Parmi les espèces si nombreuses décrites par Walker, trois seulement sont à retenir : *D. bifacies*, *D. multifacia* et *D. fasciata*, dont les deux dernières tombent en synonymie.

Bibliographie. Fabricius, Syst. Antl. p. 101 (1805); Wiedemann, Zool. Mag. Vol. 3, p. 43 (1810); Dipt. Exot. Vol. 1, p. 94 (1820); Aussereurop. zweifl. Ins. Vol. 1, p. 162 (1828); Macquart,

Dipt. Exot. Suppl. 3, p. 10 (1848); Rondani, Nuov. Ann. Sc. Nat. Bologna (3), Vol. 2, p. 192 (1850); Walker, List Dipt. Brit. Mus. Vol. 5, Suppl. 1, p. 153 (1854); Schiner, Reise Novara, Dipt. Vol. 1, p. 95 (1866); Osten-Sacken, Ent. N. Amer. Dipt. p. 55 (1879); Ricardo, Ann. Mag. Nat. Hist. (7), Vol. 14, p. 366 (1904); Surcouf & Gonzalez-Rincones, Dipt. vulnér. Vol. 2, p. 55 (1912); Lutz, Mem. Inst. Oswaldo Cruz. Vol. 7, p. 173 (1915).

Distribution géographique. Nos recherches nous amènent à considérer que le genre *Dichelacera* comprend quarante et une espèces, dont six douteuses, les unes et les autres proviennent de l'Amérique centrale et méridionale.

1. *D. alcicornis* Wiedemann, Aussereurop. zweifl. Ins. Vol. 1, p. 158 [*Tabanus*] Brésil.
(1828).
? *tetrapuncta* Thunberg, Nov. Act. Upsal. Vol. 9, p. 57, pl. 1, f. 2 (1827).
2. *D. ambigua* Lutz, Mem. Inst. Oswaldo Cruz, Vol. 6, p. 75 [*Orthostylus*] (1914). Brésil.
3. *D. bifacies* Walker, List Dipt. Brit. Mus. Vol. 1, p. 191 (1848). Brésil.
4. *D. callosa* Lutz, Mem. Inst. Oswaldo Cruz, Vol. 7, p. 91 (1915). Brésil.
5. *D. capreolus* Wiedemann, Ausseurop. zweifl. Ins. Vol. 1, p. 162 [*Tabanus*] Brésil.
(1828).
6. *D. cervicornis* Fabricius, Syst. Antl. p. 100 [*Tabanus*] (1805). Amérique centr. et mérid.
 fasciata Walker, Inst. Saund. Dipt. Vol. 1, p. 68 (1850).
 multifascia Walker, ibidem, Vol. 1, p. 68 (1850).
 multifasciata Ricardo, Ann. Mag. Nat. Hist. (7), Vol. 14, p. 366 (1904), *lapsus*.
7. *D. damicornis* Fabricius, Syst. Antl. p. 101 [*Tabanus*] (1805). Amérique méridionale.
8. *D. flava* Wiedemann, Aussereurop. zweifl. Ins. Vol. 163 [*Tabanus*] (1828). Uruguay.
9. *D. fuscipennis* Macquart, Dipt. Exot. Suppl. 2, p. 14 (1847). Brésil.
10. *D. fuscipes* Lutz & Neiva, Mem. Inst. Oswaldo Cruz. Vol. 7, p. 94 (1915). Brésil.
11. *D. grandis* Ricardo, Ann. Mag. Nat. Hist. (7), Vol. 14, p. 369 (1904). Honduras.
12. *D. immaculata* Macquart, Dipt. Exot. (1), Vol. 1, p. 115 (1838). Brésil.
13. *D. intermedia* Lutz, Mem. Inst. Oswaldo Cruz. Vol. 7, p. 96 (1915). Brésil.
14. *D. januarii* Wiedemann, Zool. Mag. (3), Vol. 1, p. 43 [*Tabanus*] (1819). Brésil.
- Pl. 3, Fig. 3 a, b.
15. *D. lacerifascia* Lutz, Mem. Inst. Oswaldo Cruz. Vol. 7, p. 89 (1915). Brésil.
16. *D. leucomelas* Lutz, ibidem, Vol. 8, p. 94 (1916). Brésil.
17. *D. marginata* Macquart, Dipt. Exot. Suppl. 2, p. 14 (1847). Amérique centr. et mérid.
 hinnulus Walker, in Newman, The Zool. Vol. 7, app. 122 (1850).
18. *D. micracantha* Lutz, Mem. Inst. Oswaldo Cruz. Vol. 7, p. 93 (1915). Brésil.
19. *D. modesta* Lutz, ibidem, Vol. 7, p. 97 (1915). Brésil.
20. *D. multiguttata* Lutz, ibidem, Vol. 7, p. 90 (1915). Brésil.
21. *D. nubipennis* Rondani, Annuar. Soc. Nat. Modena, Vol. 3, p. 39 (1868). Argentine.
22. *D. plagiata* Brèthes, An. Mus. Hist. Nat. Buenos Aires, Vol. 30, p. 476 Brésil.
(1909).
23. *D. pulchra* Williston, Biol. Centr.-Amer. Dipt. Vol. 1, p. 263, pl. 4, Mexique.
 f. 22, 22^a (1901).
24. *D. rubiginosa* Summers, Ann. Mag. Nat. Hist. (8), Vol. 7, p. 213 (1911). Guyane anglaise.
25. *D. rubricosa* Van der Wulp, Tijdschr. v. Ent. Vol. 24, p. 160, pl. 15, f. 9 Argentine.
 [*Tabanus*] (1881).
26. *D. rufa* Macquart, Dipt. Exot. Suppl. 2, p. 13 (1847). Brésil.
27. *D. salvadorensis* Lutz, Mem. Inst. Oswaldo Cruz. Vol. 7, p. 90 (1915). San Salvador.
28. *D. scapularis* Macquart, Dipt. Exot. Suppl. 2, p. 15 (1847). Mexique.
29. *D. scutellata* Williston, Kans. Univ. Quart. Vol. 3, p. 193 [*Diachlorus*] (1895). Brésil.
30. *D. submarginata* Lutz, Mem. Inst. Oswaldo Cruz. (1), Vol. 7, p. 86 (1915). Vénézuéla.
31. *D. testacea* Macquart, Dipt. Exot. Vol. 1, p. 29, pl. 3, f. 10 (1845). Colombie.
32. *D. Tigrum* Fabricius, Syst. Antl. p. 101 [*Tabanus*] (1805). Brésil.
33. *D. trigonotania* Lutz, Mem. Inst. Oswaldo Cruz. Vol. 7, p. 88 (1915). Brésil, Uruguay.

34. *D. unifasciata* Macquart, Dipt. Exot. Vol. 1, p. 115 (1838). Brésil.
 35. *D. varia* Wiedemann, Aussereurop. zweifl. Ins. Vol. 1, p. 189 (1828). Brésil.

ESPÈCES APPARTENANT PROBABLEMENT AU GENRE *DICHELACERA*

(Les espèces douteuses, voir note (1) ci-dessous.)

36. *D. abiens* Walker, List Dipt. Brit Mus. Vol. 1, p. 190 [*Dichelacera*] (1848). Inde occidentale.
 37. *D. conspicua* Lutz, Mem. Inst. Oswaldo Cruz. Vol. 6, p. 79 [*Di cladocera*] (1914). Brésil.
 38. *D. repandus* Walker, List Dipt. Brit. Mus. Vol. 1, p. 190 [*Dichelacera*] (1848). Vénézuéla.
 39. *D. sparsus* Walker, Ins. Saund. Dipt. Vol. 1, p. 71 [*Dichelacera*] (1850). Brésil.
 40. *D. transpositus* Walker, List Dipt. Brit. Mus. Vol. 5, p. 151 [*Dichelacera*] (1854). Equateur.
 41. *D. vacillans* Walker, Ins. Saund. Dipt. Vol. 1, p. 70 [*Dichelacera*] (1850). Brésil.

17. GENUS NEOTABANUS RICARDO

Neotabanus Ricardo, Rec. Indian Mus. Vol. 4, p. 363 (1911); nec Lutz, Mem. Inst. Oswaldo Cruz. Vol. 6, p. 167 (1914); Surcouf & Gonzalez-Rincones, Dipt. vulnér. Vol. 2, p. 72 (1912).

Caractères. Ce genre est formé pour une seule espèce de Ceylan présentant l'aspect général du genre *Tabanus*, mais se différenciant de toute autre espèce connue (d'après Miss G. Ricardo), par une saillie, portant les antennes, située au-dessous de la bande frontale à la place généralement occupée par le triangle frontal. La bande ne porte ni saillies ni callosités, ses bords sont convergents vers le vertex. Pas d'ocelles. Tibias postérieurs dépourvus d'éperons. Antennes de l'aspect de celles du genre *Tabanus*, les deux premiers articles courts, le troisième plus mince avec une légère saillie à la base, formé de cinq segmentations.

Ce genre appartient au groupe des Tabaninae, il est voisin de *Udenocera* Ricardo, par la présence de la saillie qui porte les antennes, mais il en diffère par la forme de celle-ci, qui le rapproche du genre *Tabanus*.

Bibliographie. Ricardo, Rec. Indian Mus. Vol. 4, p. 363 (1912); Surcouf & Gonzalez-Rincones, Dipt. vulnér. Vol. 2, p. 72 (1912).

Distribution géographique. Ce genre comprend actuellement une seule espèce (2) dont nous ne connaissons que la description. Elle provient de Ceylan.

1. *N. ceylonicus* Ricardo, Rec. Indian Mus. Vol. 4, p. 363 (1911). Ceylan.

18. GENUS NEOBOLBODIMYIA RICARDO

Neobolbodimyia Ricardo, in Nova Guinea, Zool. Vol. 9, fasc. 3 (1912).

Caractères. Ce genre a été créé par Miss G. Ricardo pour un exemplaire femelle d'une espèce nouvelle recueillie en Nouvelle-Guinée. Cet Insecte n'a comme caractère commun avec le genre

(1) Les espèces douteuses de Walker figurent également dans la répartition géographique du genre *Tabanus*.

(2) **Neotabanus ceylonicus** Ricardo. Espèce non différente d'aspect du genre *Tabanus*. Thorax noirâtre, abdomen brunâtre recouvert d'une tomentosité gris-jaunâtre et d'une épaisse pubescence jaune-pâle. Antennes et pattes d'un jaune-rougeâtre. Ailes hyalines teintées de jaune au bord antérieur. Longueur du corps : 12 à 13 mm. Mâle inconnu.

Bolbodimyia Bigot, que l'insertion des antennes sur un tubercule saillant et la forme épaissie du premier article; il diffère de ce genre par la forme, la taille et l'aspect du corps.

Bibliographie. Ricardo, in Nova Guinea, Zool. Vol. 9, fasc. 3 (1912).

Distribution géographique. Une seule espèce femelle connue (1) de l'Ile Bivals (Archipel de la Nouvelle-Guinée).

Nous avons eu communication du type grâce à l'obligeance de M. le docteur de Meijere, d'Hilversum.

1. *N. nigra* Ricardo, in Nova Guinea, Zool. Vol. 9, fasc. 3 (1912). — **Pl. 2,** Archipel de la Nouvelle-Guinée.
Fig. 13 a, b.

DEUXIÈME SOUS-FAMILLE : PANGONINAE

Ce groupe est extrêmement nombreux; il comprend des formes entièrement différentes qui ont, entre elles, le seul caractère commun de la présence d'un éperon aux tibias postérieurs; un deuxième caractère, jadis employé, était tiré de la présence ou de l'absence d'ocelles, mais il n'a, à notre sens, plus de valeur, car dans un même genre de Pangoninae, il y a des espèces pourvues d'ocelles et d'autres qui en sont dépourvues; en outre, l'étude anatomique montre que le tubercule ocellaire des *Therioptectes* est un ocelle en régression; il n'y a donc lieu de tenir compte que du caractère tiré de la présence ou de l'absence de l'éperon du tibia postérieur.

Nous avons arrêté notre classification à quarante-trois genres que nous estimons contenir les espèces actuellement connues, mais nous n'avons pas suivi certains auteurs qui ont poussé l'émiettement des genres jusqu'à en créer de nombreux, distincts seulement, soit par la couleur des yeux ou quelque autre caractère de cette nature, soit établis en un seul exemplaire douteux parfois incomplet. Les coupes ainsi obtenues peuvent parfois aider à la détermination des espèces affines d'une même région, mais elles présentent le grand tort de n'être pas générales.

(1) **Neobolbodimyia nigra** ♀ Ricardo. Type femelle recueilli à l'Ile Bivals (Archipel de la Nouvelle-Guinée) [Lorentz].

Corps élancé, de coloration noire, ailes d'un brun brillant, irisé, marquées de taches claires. Longueur : 18 m/m.

Face presque hémisphérique; yeux glabres de couleur obscure, sans apparence de bandes transverses. Bande frontale environ 5 1/2 fois aussi haute que large, à bords parallèles, glabre, recouverte d'une callosité brillante peu distincte; un étroit liséré blanc constitue la trace de la bande frontale. Vertex régulièrement arrondi, non concave. Triangle antennaire saillant en un tubercule noir brillant, à la face inférieure duquel sont insérées les antennes : premier article renflé, arrondi à la base, cyathiforme au sommet, noir brillant, à pilosité épaisse et rude, concolore, aussi long que le troisième article; deuxième article cyathiforme de même vestiture et coloration que le premier; troisième article d'un noir velouté, portant une saillie à la base du bord supérieur et terminé par une partie apicale pointue plus courte que la partie basilaire. Les antennes sont plus longues que les palpes et que la trompe. Palpes : premier article peu visible, deuxième développé, noirâtre à tomentosité grise et pubescence noire, peu épais, de forme longuement curviligne, l'extrémité obtuse, un peu redressée. Thorax noir brillant en entier, à poils des flancs concolores, un bourrelet brunâtre de chaque côté du segment, au-dessus du scutellum; pectus semblable. Scutellum noir plus étroit que le thorax, bord postérieur arrondi, bord supérieur étiré latéralement en pointe. Abdomen noir brillant, allongé, paraissant aplati à l'extrémité, à bords parallèles, composé de sept segments apparents; le bord postérieur du premier segment présente de chaque côté, presque jusqu'au milieu, un pinceau linéaire transverse de poils d'un blanc argenté, quelques traces d'irisation sur le dessus des autres segments qui portent quelques poils brunâtres au bord postérieur et latéral. Ventre de la coloration du dessus, les deuxième et troisième segments sont bordés postérieurement de courts poils argentés, ceux des autres segments sont brunâtres. Pattes grêles, allongées, noires, les tibias des deux premières pattes brunâtres; fémurs à pilosité noirâtre, tibias presque glabres, à rare pilosité concolore. Ailes d'un brun intense sombre, irisé; une petite tache orbiculaire à la base de la cellule basilaire supérieure, une autre tache s'étendant au travers de l'apex des deux cellules basilaires, une tache éclaircie au centre de la cinquième cellule marginale postérieure. Apex largement hyalin, la coloration brune s'étend, étroitement délimitée, le long du bord antérieur jusqu'à l'apex, mais la première cellule sous-marginale a un trait clair, les deux premières cellules marginales postérieures sont hyalines dans leur moitié apicale. Cuillerons petits, bruns. Balanciers noirs.

Type : Un exemplaire femelle de la Nouvelle-Calédonie.

TABLEAU DICHOTOMIQUE DES GENRES COMPRIS DANS LA SOUS-FAMILLE
DES PANGONINAE

1	{	<i>Yeux des mâles rapprochés; yeux des femelles écartés</i>	2.
		<i>Yeux écartés dans les deux sexes.</i>	34.
2	{	<i>Troisième article antennaire subdivisé en huit segments</i>	3.
		<i>Troisième article antennaire subdivisé en quatre segments.</i>	24.
		<i>Troisième article antennaire subdivisé en cinq segments</i>	25.
3	{	<i>Troisième article antennaire simple, dépourvu de toute saillie à la base</i>	5.
		<i>Troisième article antennaire pourvu d'une saillie et de denticulations</i> <i>ou de deux longs prolongements sur chaque segmentation.</i>	
		<i>Première cellule marginale postérieure fermée au milieu du rameau</i> <i>inférieur de la troisième nervure</i>	4.
4	{	<i>Troisième article antennaire pourvu d'une longue saillie à la base,</i> <i>parfois des denticulations au côté intérieur de chaque segmen-</i> <i>tation. Trompe des mâles enroulée. — Brésil-Equateur.</i>	Genus ELAPHELLA Bezzi.
		<i>Troisième article antennaire pourvu de deux prolongements opposés</i> <i>sur chaque segmentation. — Amérique centrale</i>	Genus PITYOCERA Giglio-Tos.
5	{	<i>Appareil buccal anormal, labelles munis de tubes aspirateurs. —</i> <i>Afrique équatoriale</i>	Genus SUBPANGONIA Surcouf.
		<i>Appareil buccal normal, labelles dépourvus de tubes aspirateurs</i>	6.
6	{	<i>Ailes courtes à apex arrondi. Corps plat et elliptique. — Australie.</i>	Genus APOCAMPTA Schiner.
		<i>Ailes normales.</i>	7.
7	{	<i>Coin supérieur de l'œil terminé en angle aigu chez la femelle qui</i> <i>présente l'aspect d'un Hippobosque. Mâle rappelant la</i> <i>forme du genre Anthrax. — Amérique du Nord</i>	Genus GONIOPS Aldrich.
		<i>Yeux normaux</i>	8.
8	{	<i>Antennes insérées au-dessous du milieu de la tête. Yeux nus.</i>	9.
		<i>Antennes insérées au-dessus du milieu de la tête</i>	10.
9	{	<i>Antennes peu saillantes, insérées obliquement au début de la moitié</i> <i>inférieure de la face. Palpes très grands et très épais. Bande</i> <i>frontale à callosité linéaire brillante, en général, pas d'ocelles.</i> <i>Première cellule marginale postérieure toujours fermée. —</i> <i>Afrique méridionale</i>	Genus CADICERA Macquart.
		<i>Antennes insérées très près de l'appareil buccal. Palpes petits, cylin-</i> <i>driques. Bande frontale large de la moitié de sa hauteur,</i> <i>sans callosité; des ocelles. Première cellule marginale posté-</i> <i>rieure largement ouverte. — Australie</i>	Genus ECTENOPSIS Macquart.
		<i>Caractères d'Ectenopsis, palpes claviformes, chez la femelle; deux</i> <i>premiers articles, antennaires des mâles très velus. —</i> <i>Australie</i>	Genus DEMOPLATUS Ricardo.

- 10 { *Antennes pointues, labelles en hache, cellule anale resserrée, nervure anale sinuée. — Amérique méridionale, Australie* . . . Genus PELECORRHYNCHUS Macquart.
Antennes normales, labelles non sécuriformes. Cellule anale fermée.
Nervure anale rectiligne. 11.
- 11 { *Trompe ne dépassant pas les palpes* 12.
Trompe dépassant sensiblement les palpes, parfois très longue 13.
- 12 { *Aspect de Taon. Bande frontale en trapèze, très rétrécie au vertex. Yeux anguleux en dessus, des ocelles. — Amérique, Nouvelle-Zélande.* Genus APATOLESTES Williston.
- 13 { *Quatrième cellule marginale postérieure fermée ainsi que la première.* 14.
Quatrième cellule marginale postérieure ouverte 15.
- 14 { *Yeux glabres. Nervation complète. — Afrique tropicale orientale* . Genus DORCALAEMUS Austen.
Yeux velus (1). Nervation complète. — Amérique tropicale . . . Genus DICLISA Schiner.
Yeux épaissement velus. Nervation incomplète, la nervure 4^b n'atteignant pas le bord de l'aile. — Amérique centrale et méridionale. Genus SCIONE Walker.
- 15 { *Première cellule marginale postérieure fermée* 16.
Première cellule marginale postérieure ouverte. 20.
- 16 { *Palpes courbes à bords parallèles, à extrémité arrondie. Première segmentation du troisième article antennaire cordiforme, plus grosse que le deuxième article; style généralement relevé. — Amérique centrale et méridionale* Genus ESENBECKIA Rondani.
Palpes de forme différente 17.
- 17 { *Yeux velus. Antennes droites, d'épaisseur régulièrement décroissante, à segmentations subégales* 18.
Yeux glabres 19.
- 18 { *Fémurs à longue et abondante pilosité hérissée. Face glabre et luisante. — Brésil* Genus BOMBYLOMIA Lutz.
Fémurs glabres ou à pilosité éparses Genus EREPHOPSIS Rondani.
- 19 { *Tête beaucoup plus étroite que le thorax, atténuée en avant. Troisième article antennaire à première segmentation cordiforme, les suivantes plus étroites, apicale longue et mince (M. conica Bigot). — Amérique méridionale, Indes orientales, Afrique méridionale* Genus MYCTEROMYIA Philippi.
Insecte ne présentant pas ces caractères. Tête aussi large que le thorax, subquadrangulaire Genus PANGONIA Rondani.

(1) Sauf *D. singularis* Macquart, espèce douteuse

- 20 { Yeux velus Genus DIATOMINEURA Rondani.
Yeux glabres 21.
- 21 { Toutes les segmentations du troisième article antennaire bien distinctes 22.
Les quatre premières segmentations du troisième article antennaire
indistinctes. — Australie Genus PSEUDOTABANUS Ricardo.
- 22 { Bande frontale large et concave. Palpes à deuxième article clavi-
forme, très développé. — Australie. Genus COENOPROSOPON Ricardo.
Insectes ne présentant pas ces caractères 23.
- 23 { Pas d'ocelles. Face prolongée en groin, principalement chez la
femelle, avec une callosité ou une zone plus ou moins luisante
de chaque côté. Trompe habituellement beaucoup plus longue
que le thorax et le scutellum, subhorizontale ou peu oblique.
Tarses des mâles avec des prolongements en languette aux
deux premiers articles. Genus CORIZONEURA Rondani.
Habituellement des ocelles. Face non prolongée, plutôt convexe, sans
callosité brillante. Trompe égalant au plus la largeur du
thorax et du scutellum, oblique à 45°. Tarses des mâles sans
prolongements. — Ethiopie, Afrique tropicale orientale . . . Genus BUPLEX Austen.
- 24 { Troisième article antennaire subdivisé en quatre segments. Thorax
arqué. — Australie Genus PSEUDOPANGONIA Ricardo.
- 25 { Troisième article antennaire simple 29.
Troisième article antennaire avec une dent ou une saillie à la base 26.
- 26 { Troisième article antennaire muni à la base d'un long crochet
recourbé 27.
Base du troisième article antennaire formant une large expansion
plane et portant une dent courte. 28.
- 27 { Premier article antennaire mince, triple du deuxième. — Troisième
article très allongé, portant un crochet rectiligne extrêmement
grêle, style long et épaissi. Palpes des ♂ minces et clavi-
formes. Palpes des ♀ à deuxième article long, arqué,
médiocrement épaissi. — Inde Genus GASTROXIDES Saunders.
Premier article antennaire triple du deuxième. Troisième article
portant un crochet recourbé, plus épais que la partie apicale
à la base de laquelle il s'arrête. Deuxième article des palpes
(♀) épais et recourbé, en croissant. — Rhodesia. Genus HINEA Adams.
Premier article antennaire court, double du deuxième. Troisième
article portant un crochet mince et arqué, s'arrêtant à la base
de la partie apicale segmentée qui est grêle. Deuxième article
des palpes (♀) très long et très grêle Genus RHINOMYZA Wiedemann.

- 28 { Première et quatrième cellules marginales postérieures fréquemment resserrées au bord de l'aile. Base du troisième article antennaire aussi large que longue, portant une forte dent un peu après son milieu; la partie apicale segmentée est si grêle que la partie basilaire paraît porter une deuxième dent à son extrémité. Palpes longs et minces, peu recourbés. — Madagascar Genus ORGYZOMYIA Grünberg.
- 28 { Première et quatrième cellules marginales postérieures largement ouvertes. Base du troisième article antennaire une fois et demie aussi longue que large, portant une dent aiguë en son milieu, puis de là, diminuant progressivement jusqu'à son extrémité, de sorte qu'il existe une transition ménagée entre la partie basilaire et la partie apicale segmentée. Palpes larges, gros, épais et recourbés. — Afrique orientale . . . Genus GUYONA Surcouf.
- 29 { Les deux premiers articles antennaires courts 30.
Les deux premiers articles antennaires longs, deuxième subégal au premier 31.
29 { Premier article antennaire long, deuxième court. Ailes à première et quatrième cellules marginales postérieures ouvertes; parfois des callosités élargies sur la face; yeux glabres Genus SILVIUS Meigen.
Semblable. Yeux velus Genus MESOMYIA Macquart.
- 30 { Première et quatrième cellules marginales postérieures ouvertes 31.
30 { Première et quatrième cellules marginales postérieures fermées 32.
- 31 { Face concave au milieu, vue de profil. Deuxième article des palpes grand et épais. — Afrique orientale Genus THRIAMBEUTES Grünberg.
31 { Aspect d'abeille, tous les tibias larges et plats. Palpes normaux. — Inde (Himalaya) Genus MELISSOMORPHA Ricardo.
- 32 { Bande frontale à callosité généralement linéaire. Nervure 4^b atteignant habituellement le bord de l'aile. — Madagascar . . Genus BOUVIERELLA Surcouf.
32 { Bande frontale dépourvue de toute callosité. Nervure 4^b habituellement interrompue avant le bord de l'aile. — Ile Rodriguez. Genus AEGOPHAGAMYIA Austen.
- 33 { Ailes à bandes brunes Genus CHRYSOPS Meigen.
33 { Ailes complètement hyalines Genus NEMORIUS Meigen.
- 34 { Deuxième segment abdominal exceptionnellement long. Eperon du tibia postérieur court. Yeux velus Genus PRONOPES Loew.
34 { Deuxième segment abdominal normal. Yeux glabres. Insectes blanchâtres 35.
- 35 { Bord interne des yeux anguleux au-dessus des antennes. Vertex profondément excavé, bande frontale élargie au vertex, sillonnée, sans callosité chez le mâle. Palpes arrondis, oblongs, sans fossettes. Femelle inconnue Genus SCEPSIS Walker.
35 { Palpes tronqués, présentant une fossette à l'extrémité. 36.

- 36 { Une petite callosité chez le mâle, pas de callosité chez la femelle. Bord interne des yeux toujours arrondi. Deuxième article antennaire très court, troisième formé de huit segments. Nervation normale, toutes les cellules postérieures ouvertes. — Côte orientale de l'Afrique Genus ADERSIA Austen.
- 36 { Large callosité transverse atteignant les ocelles chez le mâle. Bord interne des yeux légèrement anguleux. Deuxième article antennaire renflé, moniliforme, troisième formé de six segments. Nervation incomplète, il manque la partie apicale de 4^a et 4^c en entier Genus BRODENIA Surcouf.
- 36 { Nervation complète, quatrième cellule marginale postérieure fermée. Genus LESNEUS Surcouf.

I. GENUS ELAPHELLA BEZZI

Elaphella Bezzi, Boll. Soc. Ent. Ital. (5), Vol. 28, p. 56 (1913).

Dicrania Macquart, Hist. Nat. Dipt. Vol. 1, p. 195 (1834).

Dicranomyia Hunter, Trans. Amer. Ent. Soc. Philad. Vol. 27, p. 135 (1901).

Allodicrania Enderlein, Zool. Anz. Vol. 16, p. 253 (1913).

Stichochera Hine, The Ohio Journ. Sc. Vol. 20, p. 190 (1920).

Ce nom de *Dicrania* donné par Macquart en 1831 étant déjà employé, fut transformé en *Dicranomyia* en 1901, mais Hunter qui opéra cette correction ignora que Stephenson avait donné le nom de *Dicranomyia* en 1825 à un genre de Tipulides. Presqu'en même temps Bezzi et Enderlein donnèrent à *Dicrania* les noms nouveaux d'*Elaphella* et *Allodicrania*; le premier de ces noms a la priorité.

Caractères. Macquart donne de *Dicrania cervus* une diagnose insuffisante. Les deux seules espèces connues proviennent du Brésil et avaient été décrites par Wiedemann sous le nom de *Pangonia cervus* et de *Pangonia fureata*; à ces deux espèces Walker en ajoutait une troisième qu'il désignait sous le nom de *D. comprehensa*. La collection du British Museum comprend un *Elaphella* femelle portant l'étiquette « *D. ramicornis* Walker, inédite ». Walker décrivit une variété nouvelle de *D. cervus* sur un Insecte recueilli par Bates à Santarem; elle ne diffère de l'espèce typique que par une denticulation moins accentuée du troisième article antennaire et que par l'anomalie d'un court rameau appendiculaire au coude de la troisième nervure longitudinale de l'une des ailes seulement. Notons que dans certaines familles telles que celle des Bombylides, cette dissemblance des deux ailes se manifeste fréquemment.

Le Docteur E. Giglio-Tos reçut de la République de l'Equateur un mâle de *D. cervus* Wiedemann, qui lui fut envoyé par le Docteur Festa; cet exemplaire, qui nous a été communiqué, présente les caractères généraux des mâles des Tabanides, l'accolement des yeux et l'horizontalité des palpes, mais possède en outre un caractère inconnu chez les Tabaninae, l'enroulement de la trompe. Celle-ci présente, à quelques millimètres de son origine, un petit renflement nodiforme composé de cinq anneaux contigus au delà duquel la trompe s'enroule en formant plusieurs tours de spire, puis se prolonge par une partie non enroulée dirigée en arrière, qui dépasse largement l'extrémité du corps de l'Insecte. Un fin sillon longitudinal parcourt la partie basilaire et s'atténue avant le renflement. La trompe mesure le triple de la longueur du corps ce qui explique la nécessité de l'enroulement, l'Insecte mesurant 16 m/m. et la trompe 45 m/m.; elle n'est donc ni étendue ni rigide, ni allongée habituellement comme chez la femelle.

L'exemplaire du docteur E. Giglio-Tos a été envoyé dans de l'alcool et la trompe y a conservé sa flexibilité. La femelle possède une trompe moins longue, qui, chez l'un des exemplaires de la collection du Muséum de Paris, atteint cependant le double du corps; les pièces vulnérantes restent rigides, mais le labium possède la propriété que nous avons reconnue chez le mâle à un degré supérieur : il s'enroule par plusieurs tours de spire et son extrémité est dirigée en arrière sous le ventre, jusqu'au delà de la moitié de l'abdomen. Cette disposition de la trompe tient à ce que les pièces buccales sont beaucoup plus courtes et à ce que l'Insecte enroule peut-être son labium pour voler.

La description de Macquart étant tout à fait insuffisante pour permettre de reconnaître un *Elaphella*, nous en donnons une diagnose nouvelle : Tête plus large que le thorax, celui-ci subquadragulaire, abdomen déprimé, court, sub-arrondi. Ailes plus longues que l'abdomen. Bande frontale brune à bords parallèles, sans callosité, portant trois ocelles disposés en triangle, au vertex. Yeux à pilosité blanche. Antennes insérées sur un tubercule obliquement saillant; premier et deuxième articles normaux, brun-rougeâtre clair, à pilosité noire; troisième article rouge, la partie basilaire porte un long prolongement digitiforme arqué puis légèrement redressé à l'extrémité, la partie apicale se termine par une segmentation subulée et porte au côté interne cinq denticulations de longueur décroissante. Palpes de deux articles, le premier cylindrique, mince, le deuxième étalé, en glaive pointu, hérissé de nombreuses soies noires de chaque côté. Thorax brun-clair, scutellum de même, abdomen plus clair avec une bande médiane sombre diffuse. Dessous rougeâtre. Pattes rouges, minces. Ailes brunâtres, première cellule marginale postérieure fermée à hauteur du milieu du rameau b de la troisième nervure longitudinale.

La collection du Muséum de Paris possède cinq *Elaphella*, l'examen de leur troisième article antennaire montre une certaine variabilité.

Bibliographie. Wiedemann, Aussereurop. zweifl. Ins. Vol. 1, p. 94-95 (1828); Macquart. Hist. Nat. Dipt. Vol. 1, p. 195 (1834); Giglio-Tos, Boll. Mus. Zool. Torino, Vol. 42, p. 276 (1897); Hunter, Trans. Amer. Ent. Soc. Philad. Vol. 27, p. 135 (1901); Ricardo, Ann. Mag. Nat. Hist. (7), Vol. 14, p. 100 (1904); Surcouf & Gonzalez-Rincones, Dipt. vulnér. Vol. 2, p. 84 (1912).

Distribution géographique. Brésil.

1. *E. cervus* Wiedemann, Aussereurop. zweifl. Ins. Vol. 1, p. 94 [*Pangonia*] Brésil. (1828). — Pl. 3, Fig. 10a, b.

comprehensa Walker, Ins. Saund. Dipt. Vol. 1, p. 2, pl. 1, f. 2 [*Pangonia*] (1850).

2. *E. furcata* Wiedemann, Aussereurop. zweifl. Ins. Vol. 1, p. 99 [*Pangonia*] Brésil. (1828).

2. GENUS PITYOCERA GIGLIO-TOS

Pityocera Giglio-Tos, Boll. Mus. Zool. Torino, Vol. 11, p. 224 (1896); Vol. 12, p. 276 (1897).

Caractères. Ce genre a été décrit de Panama par le Docteur Giglio-Tos sur les deux seuls exemplaires connus (en 1901); le nom donné par l'auteur indique la conformation découpée de l'antenne.

« *Pangoniae* Latreille seu *Dicrania* Macquart affine; caput thoracisquæ latum, facie valde porrecta, »
 » proboscide exserta; antennis articulus 9 compositis; 1-2 simplicibus, 3-8 brevibus, apice longe »
 » bifurcatis, 9 simplice, subulato; oculis pubescentibus; ocellis tribus, distinctis. Abdomen ovatum. »
 » Pedes graciles, tibiis posticis bicalcaratis. Alae abdomen superantes; cellula prima postica clausa, »
 » longe pedunculata; ramo antico furcæ cubitalis appendiculato. »

Ce genre ne comprend qu'une seule espèce provenant de l'Amérique centrale et décrite par le Docteur Giglio-Tos sous le nom de *P. Festae*; il a bien voulu nous confier l'exemplaire femelle sur lequel sa diagnose est basée (1).

Description. Corps robuste entièrement couvert d'une brève pubescence, spécialement sur le thorax, partie supérieure de couleur brun de poix s'assombrissant graduellement vers l'extrémité de l'abdomen, partie inférieure d'un ocracé plus pâle presque blanchâtre. Tête plus large que le thorax, face formant une saillie conique, d'un brun testacé, d'aspect lisse, parcourue latéralement par un large trait noir qui va du bord antérieur de l'œil jusqu'à l'épistome. Un sillon transverse, arqué, sépare la face de l'épistome plus saillant et d'un noir brillant. Trompe un peu plus longue que la moitié du corps, mince, noire de même que les paraglosses; pièces buccales un peu plus courtes que la trompe. Labre grêle, de couleur noire aussi long que les pièces buccales. Palpes dépassant les antennes, noirs, recouverts de poils courts, appliqués contre la trompe, le dernier article prolongé s'amincit en alène à l'extrémité. Antennes relativement grandes (3 m/m.), pubescentes, implantées sur un tubercule frontal conique, saillant, formées de neuf articles apparents; le premier est cylindrique, vers son extrémité et à son bord supérieur il porte quelques poils sétiformes; deuxième article ellipsoïdal pourvu aussi de quelques poils. Les articles suivants du troisième au huitième, sont graduellement allongés et amincis, leur extrémité apicale se bifurque en rameaux graduellement plus minces et plus courts, le rameau supérieur du troisième article porte vers l'extrémité quelques poils sétiformes noirs. Le neuvième article est simple, presque subulé à son sommet; l'ensemble de l'antenne présente l'apparence d'un sapin. Bande frontale noire couverte de courts poils concolores, médiocrement large, elle porte à la base un tubercule antennaire saillant et conique, et est sillonnée dans la partie supérieure par trois traits interrompus au milieu. Yeux grands, noirs à reflets verts, hérissés de nombreux poils courts d'un blanc d'argent. Ocelles bien distincts, disposés en triangle au vertex. Thorax et scutellum velus, brun de poix; les côtés du thorax, les callosités préalaires et les flancs portent des poils plus longs. Abdomen ovale, obtusément arrondi en arrière, peu convexe en dessus, moins velu que le thorax, les bords latéraux et postérieurs des sixième et septième segments ont une villosité argentée. Ailes d'un brun de poix vers la base du bord antérieur, un peu plus claire par ailleurs. Pattes jaune testacé à tarses rembrunis vers l'apex. Balanciers d'un jaune testacé; cuillerons de la couleur brun de poix diffuse du corps.

Mâle inconnu.

On ignore les premiers états des *Pityocera*.

Bibliographie. Giglio-Tos, Bull. Mus. Zool. Torino, Vol. 11, p. 224 (1896), Vol. 12, p. 276 (1897); Ricardo, Ann. Mag. Nat. Hist. (7), Vol. 12, p. 99 (1900); Hunter, Trans. Amer. Ent. Soc. Philad. Vol. 27, p. 135 (1901); Aldrich, Cat. N. Amer. Dipt. p. 200 (1905); Surcouf & Gonzalez-Rincones, Dipt. vulnér. Vol. 2, p. 86 (1912).

Distribution géographique.

1. *P. Festae* Giglio-Tos, Boll. Mus. Zool. Torino, Vol. 11, p. 224 (1896); Panama. Vol. 12, p. 276 (1897). — Pl. 3, Fig. 11a, b.

(1) Foemina : colorae piceo, apicum versus abdominis nigrescente, subtus pallide ochraceo. Proboscide dimidiam longitudinem corporis vix superante nigrescente; palpis fuscis, nigro pilosulis, subulatis. Facie fulvo testacea, genis latè nigro vittatis, nitidis; antennis brunneis. Fronte nigra. Oculis albo pubescentibus. Abdomine ovato, subplano, apice lateribus argenteo ciliato. Alis piceo fuscis. Calyptris piceis. Halteribus pedibusque testaceis; unguiculis nigris. Long. corporis : 15 m/m., Long. proboscidis : 8 m/m., Long. alarum : 13 m/m., Long. antennarum : 3 m/m.

3. GENUS SUBPANGONIA SURCOUF

Subpangonia. Surcouf, Bull. Mus. Hist. Nat. Paris, Vol. 14, p. 284 (1908).

Caractères. Aspect général des Pangoninae.

Femelle. Tête aussi large que le thorax, yeux globuleux, monochromes, à facettes égales. Bande frontale à bords parallèles un peu écartés au vertex, pas d'ocelles; la bande frontale est séparée du triangle frontal par un chevron formant une ligne enfoncée, au-dessous des antennes la face est limitée par un profond sillon transverse. Antennes minces, premier article allongé, un peu dilaté au sommet, deuxième lenticulaire, troisième à saillie arrondie à la base, terminé par une partie apicale où l'on perçoit sept segmentations, dont les cinq apicales plus distinctes. Palpes minces et effilés. Appareil buccal composé des pièces vulnérantes normales, courtes, de la longueur de la tête, et d'un labium très différent; en effet, ce labium est renflé à peu de millimètres de la base puis se divise en deux demi-labelles pouvant s'appliquer l'un contre l'autre et contenir les pièces buccales; ces labelles s'écartent vers le bas et prennent une forme arquée pouvant s'appliquer sur une surface et en aspirer les liquides au moyen de gros tubes dont ils sont pourvus sur leur pourtour externe; ces tubes sont de grandeur croissante depuis le sommet des labelles jusqu'à leur base, ils sont au nombre de vingt-cinq chez le type de la première espèce décrite : *Subpangonia Gravoti* Surcouf. Thorax subquadrangulaire. Scutellum élargi, transverse. Abdomen court et renflé. Pattes minces, tibias postérieurs armés de deux éperons courts. Cuillerons larges et brunâtres. Balanciers normaux. Ailes à première cellule marginale postérieure fermée avant le bord de l'aile. Troisième nervure longitudinale portant un crochet appendiculaire (1).

Le genre *Subpangonia* a été décrit sur une série de femelles provenant du Bassin du N'tem près de la frontière Sud du Cameroun et rapportées par le Commandant Cottés (juillet-août 1906).

Le mâle, d'une espèce voisine de *Subpangonia Gravoti* Surcouf, a été capturé par R. E. Ellenberger, en 1910, à Lambaréné, dans l'Ogoué. Les yeux sont extrêmement rapprochés, mais il reste une trace de bande frontale se réduisant jusqu'au vertex. Appareil buccal semblable à celui de la femelle, sauf la réduction des pièces vulnérantes. Palpes minces et effilés.

Bibliographie. Surcouf, Bull. Mus. Hist. Nat. Paris, Vol. 14, p. 282 (1908); Surcouf & Gonzalez-Rincones, Dipt. vulnér. Vol. 2, p. 82 (1912); Austen, Ann. Mag. Nat. Hist. Vol. 3, p. 113 (1912).

Distribution géographique. Une autre espèce de *Subpangonia* a été décrite par E. E. Austen; toutes celles connues appartiennent donc à l'Afrique tropicale.

1. *S. Gravoti* Surcouf, Bull. Mus. Hist. Nat. Paris, Vol. 14, p. 284 (1908). Congo français.

Pl. 3, Fig. 9a, b.

2. *S. Grahmi* Austen, Bull. Ent. Research, Lond. Vol. 3, p. 113 (1912). Ashanti, Nord de la Nigéria.

(1) **Subpangonia Gravoti** Surcouf. Longueur 10 à 12 m/m, jaune; abdomen rembruni vers les derniers segments, ailes teintées de brun. Bande frontale large à bords parallèles, noire, s'étendant jusqu'au milieu de la convexité formée par la tête vue de profil; cette bande porte au vertex une callosité claire, allongée, ocelliforme, médiane, située entre deux régions recouvertes d'une pubescence noire assez dense; au premier tiers de la face existe un chevron grisâtre à pubescence jaune, au-dessous duquel sont insérées les antennes. Celles-ci sont brunes, minces, fines, premier article portant quelques longs poils jaunes, second à pubescence noire, troisième glabre. Le triangle frontal forme une surface arrondie, élargie, à villosité jaune et limitée à la partie inférieure par un rebord distinct. Palpes noirs à pubescence concolore. Faces et joues ornées de poils jaunes. Thorax noirâtre à poils jaunes, flancs et pectus semblables. Scutellum élargi, court, grisâtre. Abdomen jaune portant quelques poils noirs sur la région médiane, les trois derniers segments noirâtres. Ventre semblable. Pattes minces, noir-brunâtre; cuisses plus sombres à pubescence jaune; tibias postérieurs armés de deux éperons courts. Cuillerons larges et jaunâtres. Balanciers bruns. Ailes hyalines teintées de brun, première cellule marginale postérieure fermée, troisième nervure longitudinale portant un court crochet appendiculaire.

4. GENUS APOCAMPTA SCHINER

Apocampta Schiner, Verh. Zool.-bot. Ges. Wien, Vol. 17, p. 310 (1867); Reise Novara, Dipt. p. 96 (1868).

Caractères. Schiner décrit le genre *Apocampta* sur une espèce d'Australie.

Tête assez convexe, bande frontale des femelles très élargie, ocelles visibles. Antennes dirigées en avant, les deux premiers articles très courts, le deuxième moindre que le premier, terminé à son extrémité supérieure par un pinceau pointu de poils, troisième non saillant en dessus, composé de huit segmentations. Face déprimée sur les côtés, arquée au milieu; trompe assez longue à larges lèvres; palpes minces et cylindriques à peine plus courts que la trompe. Thorax peu arqué. Abdomen court et déprimé, atteignant sa plus grande largeur au milieu, arrondi ensuite; deuxième segment abdominal plus long que les autres. Pattes minces, tibias postérieurs armés de deux éperons. Ailes courtes à peine plus longues que l'abdomen, première cellule marginale postérieure largement ouverte, rameau supérieur de la troisième nervure longitudinale sans appendice

Schiner, comparant le genre *Apocampta* aux genres *Gastroxides* Saunders et *Pangonia* Rondani, dit qu'il diffère du premier par l'absence de saillie antennaire et le nombre des segmentations, il s'écarte du deuxième par l'abdomen court et déprimé et par l'apex arrondi de l'aile.

L'espèce typique de Schiner est *Apocampta nigra* de Sydney déjà décrit par Walker en 1848 sous le nom de *Chrysops subcanus* et par Bigot sous celui de *Diachlorus melas*. Nous avons eu entre les mains l'exemplaire typique de Walker qui concorde avec la description donnée par Schiner dont nous donnons la traduction :

Complètement noir à pubescence concolore peu visible; scutellum, bord de l'abdomen et des côtés à poils blancs. Ventre à pollinosité ardoisée; flancs semblables avec un pinceau de poils blanc de neige à la base de l'aile. Tête noire, face légèrement ardoisée, barbe blanchâtre; bande frontale gris ardoisé au-dessus des antennes, puis d'un noir velouté depuis le milieu jusqu'au vertex, portant une ligne médiane enfoncée; saillie ocellaire d'un noir brillant. Trompe et palpes brun de poix, ces derniers un peu plus clairs. Pattes noir brunâtre, cuisses à pollinosité gris ardoise. Ailes noires, sauf une étroite ligne complètement hyaline.

Le type de Walker provient aussi d'Australie. Son examen, dit Miss G. Ricardo, prouve que ce n'est point un *Chrysops* mais bien un *Apocampta*, elle remarque en outre que le deuxième article ne se termine pas en pointe comme le dit Schiner, mais qu'il est petit et entouré d'un cercle de soies menues; en l'absence du type de Schiner, il est hautement probable que celui de Walker qui se rapporte presque parfaitement à sa description est bien *Apocampta nigra* qui devrait porter le nom d'*A. subcana* Walker.

Miss G. Ricardo a placé le genre *Apocampta* dans les Tabaninae, malgré la présence des ocelles et des éperons aux tibias postérieurs, nous estimons que sa place réelle est sans contredit dans les Pangoninae.

Bibliographie. Schiner, Verh. Zool.-bot. Ges. Wien, Vol. 17, p. 310 (1867); Reise Novara Dipt. p. 96 (1868); Walker, List Dipt. Brit. Mus. Vol. 1, p. 204 (1848); Bigot, Mém. Soc. Zool. France, Vol. 5, p. 625 (1892); Ricardo, Ann. Mag. Nat. Hist. (7), Vol. 8, p. 287 (1901), ibidem, Vol. 14, p. 357 (1904); Surcouf & Gonzalez-Rincones, Dipt. vulnér. Vol. 2, p. 85 (1912).

Distribution géographique.

1. *A. subcana* Walker, List Dipt. Brit. Mus. Vol. 1, p. 204 [*Chrysops*] (1848). Australie.

Pl. 4, Fig. 1 a, b.

melas Bigot, Mém. Soc. Zool. France, Vol. 5, p. 625 [*Diachlorus*] (1892)

nigra Schiner, Reise Novara, Dipt. p. 96 (1868)

5. GENUS GONIOPS ALDRICH

Goniops. Aldrich, *Psyche*, Vol. 6, p. 236 (1892).

Caractères. La seule espèce actuellement connue de ce genre avait été décrite sous le nom de *Pangonia chrysocoma* par Osten-Sacken (1876), de l'Amérique septentrionale. Voici la traduction de la description : « Des éperons aux tibias postérieurs, manquant aux tibias antérieurs, yeux étroits se » terminant en dessus en angle aigu. Des ocelles. Bande frontale large chez la femelle, à callosité » longitudinale. Trompe au repos dirigée en avant. Abdomen depuis l'extrémité du scutellum, de la » longueur du thorax. »

Osten-Sacken avait fait remarquer que la trompe de cette espèce était inhabituellement courte pour une Pangonie, la partie basilaire du troisième article antennaire dépourvue de tout prolongement anguleux; la bande frontale de la femelle trois fois plus large que celle de *P. rasa* Loew, *P. tranquilla* Osten-Sacken, *P. pigra* Osten-Sacken.

Une seule espèce connue : *Pangonia chrysocoma* Osten-Sacken = *Goniops hippoboscoides* Aldrich (1892), décrite comme suit par ce dernier auteur : « Antennae reddish, proboscis very short; wings » brownish anteriorly, hyaline at the root and posteriorly. Mâle. Thorax and abdomen dark brown, » the latter with the head margins of the segments yellowish and beset with golden yellow hairs. » Female. Thorax and abdomen pale yellow, clothed with an appressed shining golden yellow » pubescence. Length ♂ 10 m/m. ♀ 14 m/m. »

M. Aldrich ayant bien voulu nous communiquer les deux exemplaires mâle et femelle de cette espèce, nous avons pu en faire une description détaillée.

Mâle. Corps noir revêtu d'une pilosité jaune-doré lui donnant l'aspect d'un *Anthrax*. Tête hémisphérique vue de face, angle supérieur des yeux arrondi, bande frontale réduite à un simple trait enfoncé, séparant les deux yeux qui ne sont pas absolument en contact comme chez les Taons. Des ocelles au vertex. Triangle frontal sillonné jusqu'aux antennes qui sont insérées sur un petit tubercule saillant vu de profil au-dessus des antennes cachées en dessous. Antennes jaunâtres de trois articles : premier moniliforme, deuxième plus étroit de même forme, l'un et l'autre avec quelques poils dorés et de plus nombreux poils noirs plus longs et plus gros; troisième à première segmentation plus grosse que les suivantes sans expansion latérale, les suivantes très peu visibles sauf la dernière qui a environ la longueur de quatre divisions. Face en saillie ovoïde, non brillante, entre les joues bombées et larges. Pièces buccales réduites, trompe courte à labelles développés, ne dépassant pas les palpes, ceux-ci jaunâtres, filiformes, arqués, hérissés d'une dense pilosité noire; de nombreux poils, semblables et plus clairs, sur les joues et sur le menton. Thorax plus étroit que la tête au bord antérieur, plus large à hauteur de l'insertion des ailes, noirâtre, recouvert d'une pilosité jaune-doré, dense, un peu frisée, mêlée à quelques poils noirs. Flancs grisâtres avec des poils noirâtres épars sur les callus huméraux et quelques poils jaunes répandus ça et là. Pectus de même, noirâtre, recouvert d'une pollinosité gris-jaunâtre. Scutellum transverse, de la couleur du thorax, recouvert de la même vestiture, portant de nombreux poils noirs assez longs et fins vers le bord postérieur. Abdomen recouvert d'une pilosité jaune-doré abondante, les bandes des deuxième, troisième et quatrième segments à longs poils noirs; il est de forme élargie au milieu, renflé, arqué, pointu à l'extrémité qui est relevée. Ventre de couleur testacée, bord postérieur des segments plus clair, quelques poils épars. Pattes testacées, hanches velues, quelques poils noirs sur les tarses, ongles développés. Ailes à nervation normale, première cellule marginale postérieure resserrée, rembrunies parallèlement au bord costal jusque et y compris la première cellule marginale postérieure, ainsi que la moitié basilaire de la discoïdale et les deux basilaires. Un point complètement hyalin sur la nervure qui les sépare, contre la discoïdale. Cuillerons blancs à courts poils dorés. Balanciers blanchâtres, à tige relativement épaisse. Longueur 10 m/m. Un exemplaire pris par

James S. Hine, portant l'indication Ira Summit c°. O. o. 7. 24. 10, appartient au Muséum de la Société Entomologique de Philadelphie.

Femelle. Corps d'un jaune brunâtre à reflets argentés, présentant l'aspect d'un Hippobosque. Tête d'un jaune pâle, discoïdale vue de face, plate vue de profil. Bande frontale élargie, beaucoup plus large au milieu que les yeux, ceux-ci obliquement disposés, plus rapprochés l'un de l'autre au vertex qu'en tout autre point, s'y terminant en angle aigu, glabres, paraissant sans lignes ni dessins; la bande frontale présente un bourrelet médian qui se continue jusqu'aux trois ocelles, à la partie inférieure il est limité par une saillie transverse n'atteignant pas complètement le bord des yeux, canaliculée au milieu et sur laquelle sont insérées les antennes qui sont semblables à celles du mâle. Face portant une callosité médiane, piriforme, luisante, prolongée jusqu'à la naissance de la trompe, joues moins renflées que chez le mâle. Trompe aussi courte que celle du mâle, subégale aux palpes qui sont un peu plus épais que ceux du mâle, avec une pilosité semblable mais moins longue. Thorax jaune-rougeâtre à la base avec la faible trace d'une bande longitudinale plus sombre, densément recouverte d'une pilosité soyeuse de poils jaune-blanchâtre appliqués. Flancs et pectus d'un testacé clair à revêtement brillant. Scutellum un peu moins étroit que celui du mâle, à bord postérieur régulièrement renflé, sans poils noirs. Abdomen élargi du premier au troisième segment, puis soudainement décroissant et terminé en pointe, ni renflé ni convexe; les segments montrent en dessus, à la base, des traces de coloration brunâtre, par ailleurs ils sont d'un jaune uniforme avec une pubescence dense, jaune doré pâle et brillante. Ventre semblable. Cuillerons, balanciers et pattes comme chez le mâle. Ailes : une tache d'un brun pâle de contour imprécis occupe les deux cellules basilaires, la marginale et la sous-marginale, elle s'étend en outre sur la base de la première marginale postérieure, de la discoïdale et un peu sur la cinquième marginale postérieure. Base des ailes hyaline, les cellules costales, la base de la marginale et toute la moitié postérieure de l'aile sont d'une transparence imparfaite, un léger obscurcissement brunâtre dans le coin axillaire de l'aile; un point hyalin situé comme chez le mâle. Stigma teinté de jaune. Base de la deuxième cellule sous-marginale plutôt aiguë, non obtuse, toutes les cellules marginales postérieures ouvertes. Longueur : 14 m/m. Habitat : Amérique septentrionale.

La femelle qui m'a été communiquée appartient au Musée de Zoologie comparée de Cambridge (Massachussets).

L'aspect général de cette femelle est celui que présenterait un grand Hippobosque argenté avec des ailes brunes au bord externe. On y retrouve néanmoins les caractéristiques des Tabanides; la nervation est normale, les antennes ressemblent à celles des Pangoninae. L'angle supérieur des yeux mesure 70° et n'est pas du tout arrondi, il se prolonge en une petite pointe. Les proportions du corps diffèrent de celles des autres membres de la famille. Les mœurs des *Goniops* sont inconnues, il se peut que ces Insectes vivent en parasites externes à la façon des Hippobosques dont ils ont l'aspect; les ongles sont nettement plus grands que ceux des autres Tabanides et il s'ouvre de larges fossettes à la base des deux premiers articles antennaires, ce qui semblerait indiquer un développement inusité du toucher de cette région. Les habitudes de cette espèce sont intéressantes, plusieurs spécimens pris furent signalés par le bruit particulier qu'ils émettent durant le repos : ils stationnent sur le dessus d'une feuille et font vibrer leurs ailes, frappant ainsi la feuille à chaque coup d'aile, ce qui détermine un bruit qu'on peut entendre à plusieurs pas.

Bibliographie. Osten-Sacken, Mem. Boston Soc. Nat. Hist. Vol. 2, p. 368 (1876); Aldrich, Psyche, Vol. 6, p. 191 (1892); Ricardo, Ann. Mag. Nat. Hist. (7), Vol. 5, p. 99 (1900); Surcouf & Gonzalez-Rincones, Dipt. vulnér. Vol. 2, p. 87 (1912).

Distribution géographique.

1. *G. chrysocoma* Osten-Sacken, Mem. Boston Soc. Nat. Hist. Vol. 2, p. 368 Amérique septentrionale. (1876). — **Pl. 4, Fig. 2 a, b, c.**

hippoboscoïdes Aldrich, Psyche, Vol. 6, p. 192 (1892).

6. GENUS CADICERA MACQUART

Cadicera Macquart, Dipt. Exot. Suppl. 5, p. 22 (1855).

Caractères. Description de Macquart : « Voisin des Pangonies. Trompe menue allongée, » dirigée verticalement en bas; lèvres terminales peu distinctes. Palpes épais, assez courts, terminés en » pointe, dirigés horizontalement. Face courte, saillante, nue. Front allongé, légèrement ridé, peu » large, nu; pas d'ocelles distincts. Antennes insérées sur une petite élévation et beaucoup plus bas que » la ligne médiane des yeux, un peu inclinées vers le bas et n'atteignant pas la longueur de la tête; les » les deux premiers articles nus, le premier un peu allongé, conique; le deuxième court, cyathiforme, » le troisième ne dépassant guère la longueur des deux premiers réunis, conique, composé de huit » divisions dont la première est plus longue que les autres. Yeux nus. Thorax et abdomen nus, ce » dernier plus large que le premier. Pieds presque nus, jambes intermédiaires et postérieures munies » d'ergots; tarses peu allongés.

» Nous formons ce genre pour une espèce de *Tabanus*, voisin des Pangonies, mais qui, par les » caractères que nous venons d'énumérer, en diffère trop pour y être comprise. L'insertion fort basse » des antennes lui donne un facies particulier et ces organes sont tellement rapprochés des palpes épais » et dirigés en avant, qu'ils semblent concourir avec ces derniers pour protéger la trompe à sa base » dans la situation horizontale qu'elle prend sans doute lorsqu'elle est en action.

» Le nom générique fait allusion à l'insertion basse des antennes. Le type est de l'Océanie; Cap » des Aiguilles. Collection de M. Bigot. »

Le type de Macquart appartenait à Bigot et se trouve au British Museum, mais la collection du Muséum de Paris contient trois exemplaires de *Cadicera melanopyga* déterminés par Macquart. Celui-ci avait été induit en erreur sur la provenance de *C. rubramarginata* qui appartient à l'Afrique méridionale ainsi que toutes les autres espèces de *Cadicera* et non à l'Océanie.

Nous donnons les caractéristiques complémentaires du genre d'après les exemplaires de la collection du Muséum de Paris: Grandes espèces robustes. Sans ocelles. Yeux largement distants chez les femelles, contigus chez les mâles. Bande frontale parfois avec des stries longitudinales parallèles et un enfoncement transverse quelquefois transformé en une impression triangulaire (*C. rubramarginata*, *C. chrysostigma*). Face portant une forte saillie médiane subglobuleuse, luisante. Thorax rectangulaire à angles arrondis, de la largeur de la tête, ovale, très bombé, arqué en dessus. Ailes fortement rembrunies, rameau supérieur de la troisième nervure longitudinale appendiculé, première cellule marginale fermée avant le bord de l'aile; quatrième ouverte, rétrécie, fermée ou close avant le bord de l'aile suivant les individus. Balanciers cachés par les cuillerons. Eperons des tibias médians et postérieurs très développés.

Miss G. Ricardo, qui a examiné le type de la collection Bigot, dit « ocelles très grands et distincts », contrairement à l'affirmation de Macquart.

Le Major E. E. Austen qui a décrit, en 1908, *C. quinquemaculata*, remarque que contrairement à l'affirmation de Miss G. Ricardo, les ocelles manquent ou sont très atténués; continuant ses observations sur ce point, il a constaté que chez une femelle de *C. rubramarginata* Macquart, on ne distingue qu'un seul ocelle antérieur. Chez les deux exemplaires de *C. melanopyga* Macquart, il n'y a pas d'ocelles visibles; une femelle du British Museum présente un seul ocelle très réduit.

Des quatre femelles de *C. chrysostigma* Wiedemann du British Museum, une seule présente un très faible ocelle antérieur, les deux autres ocelles manquent; trois autres femelles n'en montrent aucune trace. Les trois femelles du Muséum de Paris sont sans ocelles, il en est de même des deux cotypes de *C. quinquemaculata*.

Il résulte d'après les observations du Major E. E. Austen et les nôtres, que le genre *Cadicera*

est en voie de transformation; ses ocelles sont obsolètes, ou réduits à l'état de traces et représentés tout au plus par l'ocelle antérieur, ce qui justifie la description de Macquart : « pas d'ocelles distincts ».

En outre, les modifications constantes de la quatrième cellule marginale supérieure, variable non seulement d'un individu à l'autre mais d'une aile à l'autre chez le même Insecte, amènent à la conclusion précitée.

Remarque. Le Major E. E. Austen, indiquant que Walker (Ins. Saund. Dipt. Vol. 1, p. 9 (1850) désigne sous le nom générique de *Phara* un ensemble de dix-huit espèces appartenant à divers genres de Pangoninae, estime que ce nom de *Phara* doit remplacer le nom de *Cadicera*, parce que les trois premières espèces de Walker sont en fait des *Cadicera*. Nous trouvons qu'il serait préférable de conserver le nom de Macquart qui, avec une description du genre, ne s'applique qu'aux Insectes lui appartenant; la description de Walker ne lui ayant pas permis de séparer les trois *Cadicera* vrais des quinze autres espèces qu'il faisait entrer dans le genre *Phara*.

Bibliographie. Macquart, Dipt. Exot. Suppl. 6, p. 23 (1855); Grünberg, Die Blutsaugenden Dipteren, p. 128 (1907); Walker, List Dipt. Brit. Mus. (1848); Ricardo, Ann. Mag. Nat. Hist (7), Vol. 5, p. 100 (1900); Surcouf & Gonzalez-Rincones. Dipt. vulnér. Vol. 2, p. 88 (1912); Austen, Bull. Entom. Research, Lond. Vol. 11, p. 140 (1920).

Distribution géographique. Les espèces du genre *Cadicera* sont au nombre de douze et proviennent toutes de l'Afrique équatoriale ou méridionale.

1. *C. biclausia* Loew, Oefv. Svenska Vet.-Akad. Foerh. Vol. 14, p. 337 (1857). Afrique méridionale.
nigrescens Ricardo, Ann. Mag. Nat. Hist. (7), Vol. 6, p. 161 (1900).
nigricolor Austen, ibidem (8), Vol. 6, p. 342 (1910).
2. *C. chrysopila* Macquart, Hist. Nat. Dipt. Vol. 1, p. 194 [*Pangonia*] (1834). Afrique méridionale.
3. *C. chrysostigma* Wiedemann, Aussereurop. zweifl. Ins. Vol. 1, p. 100 Cap de Bonne-Espér.
[*Pangonia*] (1828).
4. *C. crassipalpis* Macquart, Ann. Soc. Ent. France, Vol. 6, p. 429, pl. 15 Cap de Bonne-Espér.
f. 12 [*Pangonia*] (1837).
5. *C. Distanti* ♂ Austen, Bull. Ent. Research, Lond. Vol. 3, p. 118 (1912). Transvaal.
6. *C. flavicoma* Austen, ibidem, Vol. 3, p. 121 (1912). Transvaal.
7. *C. melanopyga* Wiedemann, Zool. Magaz. Vol. 1 (3), p. 31 [*Pangonia*] (1819). Afrique méridionale.
8. *C. obscura* Ricardo, Ann. Mag. Nat. Hist. (8), Vol. 1, p. 56 [*Corizoneura*] Nyassaland.
(1908).
9. *C. quinquemaculata* Austen, ibidem (8) (1908). Cap de Bonne-Espér.
10. *C. rubramarginata* Macquart, Dipt. Exot. Suppl. 5, p. 23, pl. 1, f. 7 (1855). Afrique méridionale,
? Océanie.
11. *C. speciosa* Austen, Bull. Ent. Research, Lond. Vol. 3, p. 120 (1912). Zanguebar.
12. ? *C. hottentota* Lichtenstein, Cat. rerum. natural. rariss. Hamburgi, Cap de Bonne-Espér.
Sect. 3, Ins. p. 304 [*Tabanus*] (1796).

7. GENUS ECTENOPSIS MACQUART

Ectenopsis Macquart, Dipt. Exot. Vol. 1, p. 112 (1838).

Caractères. Ce genre fut créé par Macquart pour *Chrysops vulpecula* Wiedemann dont il avait redécrit le mâle sous le nom d'*Ectenopsis angusta* ♂. Loew, discutant le genre décrit par Macquart, pensait que celui-ci n'avait pas vu le type qui était au Muséum de Berlin et n'admettait pas *Ectenopsis*. Bigot redécrivit sous le nom de *Corizoneura angusta* la femelle déjà connue et sous celui de *Corizoneura rubiginosa* le mâle de cette espèce. Grâce aux collections de Tabanides australiens du

British Museum, Miss G. Ricardo put établir le bien-fondé des vues de Macquart et renover le genre *Ectenopsis*.

Description de Macquart : « Caractères génériques des *Chrysops*. Corps un peu allongé. » Trompe allongée. Face avancée, entièrement mate. Callosité frontale, non convexe, rétrécie postérieurement ; cavité près de la callosité. Antennes peu allongées. Première cellule sous-marginale » appendiculée.

» M. Wiedemann a compris parmi les *Chrysops* une espèce exotique : *C. vulpecula* qu'il considère » comme intermédiaire entre ce genre et les *Silvius*. Il nous semble qu'elle n'appartient ni à l'un ni à l'autre et qu'elle constitue un genre particulier. Elle se distingue des premiers par les caractères » assignés et plus encore des seconds. Le prolongement de la face est le trait le plus saillant de sa » conformation. Le nom générique que nous lui donnons y fait allusion.

» Ce Tabanien, dont la patrie est inconnue, se trouve au Muséum de Berlin. »

Grâce aux nombreuses séries de *C. vulpecula* (1), Miss G. Ricardo put identifier les deux types de Bigot et remarquant que le troisième article antennaire était formé de huit divisions, elle fut amenée à revenir au nom donné par Macquart.

Les caractéristiques principales sont données par les huit subdivisions du troisième article antennaire, par le contour de la face, convexe et court, par la bande frontale longue, concave et large. La trompe est courte, les palpes petits, cylindriques. Yeux glabres. Abdomen long et étroit. Ailes normales à première cellule marginale postérieure non resserrée au bord de l'aile. Espèce jaune-rougeâtre, svelte. Antennes noires à l'apex. Pattes noires et jaunes. Ailes claires. Longueur : 11 m/m.

Bibliographie. *Ectenopsis* : Macquart, Dipt. Exot. Vol. 1, p. 112 (1838); *Chrysops* : Wiedemann, Aussereurop. zweifl. Ins. Vol. 1, p. 195 (1828); Loew, Dipt. Südaf. Vol. 1, p. 15 (1860); Ricardo, Ann. Mag. Nat. Hist. (7), Vol. 8, p. 297 (1905); (8), Vol. 16, p. 166 (1915); *Pangonia angusta* ♂ : Macquart, Dipt. Exot. Vol. 2, p. 27 (1848); *Corizoneura angusta* ♀ : Bigot, Mém. Soc. Zool. France, Vol. 5, p. 617 (1892); *Corizoneura rubiginosa* ♂ ; Bigot, ibidem, Vol. 5, p. 617 (1892).

Distribution géographique.

1. *E. vulpecula* Wiedemann, Aussereurop. zweifl. Ins. Vol. 1, p. 195 [*Chrysops*] Australie. (1828).
angusta ♀ Bigot, Mém. Soc. Zool. France, Vol. 5, p. 617 [*Corizoneura*] (1892).
rubiginosa ♂ Bigot, ibidem, Vol. 5, p. 617 [*Corizoneura*] (1892).
2. *E. australis* Ricardo, Ann. Mag. Nat. Hist. Vol. 19, p. 217 (1917). Australie.

(1) **Ectenopsis vulpecula** Wiedemann (1828). Femelle. Face et bande frontale brun de Sienne. Antennes situées au-dessous du milieu de la tête, très près de la bouche. Face courte, convexe, séparée par un profond sillon des joues réduites presque glabre; quelques poils très courts se voient exactement au-dessous des antennes. Palpes de même coloration que la face, s'obscurcissant vers l'apex, à courte pubescence noire. Barbe complètement nulle, représentée par quelques courts poils rougeâtres. Antennes de même coloration, les deux premiers articles à poils noirs, le premier court, le deuxième de moitié plus court, le troisième avec les quatre dernières divisions d'un noir profond; la division basilaire est subcarrée, presque aussi longue que le deuxième article, les trois divisions suivantes petites, les quatre dernières divisions beaucoup plus grandes. Bande frontale large, sans callosité, élargie antérieurement, mesurant une demi-fois sa hauteur; vue du vertex, la bande frontale est concave. Ocelles distincts. Yeux complètement glabres. Thorax, scutellum et abdomen brun de Sienne, glabres, quelques poils concolores sur l'abdomen. Balanciers noirs. Ailes grandes, claires; un appendice à la troisième nervure, stigma et nervures noires. Pattes de coloration variable, noires, les fémurs habituellement jaunâtres, assombris à l'apex. Hanches jaunâtres.

Le type ♀ de Bigot a les pattes jaunes en entier, les tarses un peu assombris. Wiedemann les décrit noires.

Mâle. Très semblable, plus velu. Palpes de contour semblable, mais à poils noirs plus longs et plus nombreux; face couverte de poils bruns. Yeux à grandes facettes sur la plus grande partie de leur surface; seul le tiers inférieur est à petites facettes. Thorax de couleur plus sombre à longue pubescence brune. Scutellum à poils jaunâtres. Abdomen à longs poils jaunâtres sur les côtés, un peu plus sombres à l'apex. Pattes à fémurs jaunâtres ou souvent largement noirs; dans les types de Bigot (*angusta*) ils sont entièrement jaune-rougeâtre. Son type de *C. rubiginosa* est en très mauvais état et les trois cotypes femelles sont un peu meilleurs.

8. GENUS DEMOPLATUS RICARDO

Demoplatus. Ricardo, Ann. Mag. Nat. Hist. Vol. 16, p. 270 (1915).

Caractères. Genre formé par Miss G. Ricardo pour l'exemplaire mâle décrit par Bigot sous le nom de *Corizoneura trichocera*. Le British Museum possède maintenant des femelles qui se rapportent à ce mâle; trois autres spécimens de mâles appartenant à une autre espèce du genre *Demoplatus* (*D. australis* Ricardo) et deux mâles d'espèce non décrite; ces divers exemplaires proviennent probablement de Brisbane et de Mackayne.

Les femelles ont des palpes claviformes, une bande frontale large et concave; les mâles ont la face très velue, les palpes et les antennes semblables à ceux des femelles, les deux sexes ont l'abdomen aplati et de grandes ailes. Ocelles larges et distincts. Des éperons aux tibias postérieurs. Antennes ayant au moins huit divisions au troisième article antennaire; premier article court, le deuxième de la moitié du premier, le troisième très mince, à première division petite, presque quadrangulaire, les suivantes très petites et très étroites. Les femelles se distinguent par les palpes dont la massue est moindre et par la forme de la face, beaucoup plus saillante en dessous des antennes et atteignant au moins le bord supérieur du premier article antennaire.

Le genre *Demoplatus* est voisin du genre *Ectenopsis* par le contour de la bande frontale de la femelle, mais il s'en distingue de suite par les palpes beaucoup plus développés qui chez les mâles sont très velus ainsi que le deuxième article.

Bibliographie. Ricardo, Ann. Mag. Nat. Hist. Vol. 16, p. 270 (1915); Bigot, Mém. Soc. Zool. France, Vol. 5, p. 616 (1892).

Distribution géographique. Deux espèces connues : 1. *Demoplatus trichocerus* Bigot (1) dont le type se trouve dans la collection de notre regretté collègue Verrall; 2. *D. australis* Ricardo (2).

- | | |
|--|-------------------------|
| 1. <i>D. australis</i> Ricardo, Ann. Mag. Nat. Hist. Vol. 16, p. 270 (1915). | Nouvelle-Galles du Sud. |
| 2. <i>D. trichocerus</i> Bigot, Mém. Soc. Zool. France, Vol. 5, p. 616 (1892). | Australie. |

(1) **Demoplatus trichocerus** Bigot (1892). Haustello castaneo, capite parvum longiore, palpis fulvis, nigro villosis; antennis pallide flavidis, segmentis 1 et 2, longe, nigro pilosis; facie pallida fulva, mystace fusca; barba albida; thorace et scutello fulvis; abdomine fulvo, utrinque fusco notato, calyptris et halteribus fulvis; ventre, apice, latè nigro tincto; pedibus et alis pallide fulvis.

Longueur 12 à 13 m/m. Australie. Un spécimen.

Femelle. Face brune très courte, portant un tubercule central, quelques poils noirs sur le bord externe dans la fossette qui sépare la face des joues. Barbe fournie formée de longs poils brun noirâtre. Trompe courte. Palpes aussi longs que la trompe; premier article court; deuxième long, claviforme, à poils noirs plus épaissis vers l'apex. Antennes un peu plus pâles et plus jaunes, les deux premiers articles à longs poils noirs, le troisième à poils courts au côté externe de chaque division, les dernières de celles-ci de couleur plus sombre. Bande frontale très large et concave, ce qui est la caractéristique la plus nette du genre, un peu rétrécie au vertex, de la couleur de la face avec quelques poils noirs. Ocelles grands et distincts. Yeux glabres. Thorax et abdomen bruns, le dernier plus sombre. Thorax avec une tache d'un jaune de cire sur les angles antérieurs, couvert d'une tomentosité jaune-rougeâtre et de quelques rares poils noirs; des traces de poils roussâtres au bord postérieur. Scutellum plus jaune. Abdomen plat à pubescence appliquée d'un jaune-rougeâtre. Pattes brunes portant de longs poils noirs sur les hanches et les fémurs, un peu partout aussi, des poils jaune-rougeâtre. Ailes grandes, plus longues que l'abdomen brun-pâle, imprégnées de jaune au bord antérieur, toutes les nervures transverses obscurcies, appendice court, parfois nul. Cellules postérieures largement ouvertes. Longueur 12 à 13 m/m (d'après Miss G. Ricardo).

(2) **Demoplatus australis** Ricardo. Nouvelle-Galles du Sud. Espèce de coloration sombre, à ailes brunâtres, plus sombres au bord antérieur. Pattes et antennes jaune-rougeâtre. Longueur : 12 m/m.

9. GENUS PELECORRHYNCHUS MACQUART

Pelecorrhynchus Macquart, Dipt. Exot. Suppl. 4, p. 28 (1850).

Coenopnyga Thomson, Eugenes Resa, Dipt. p. 449 (1868).

Caractères. — Description de Macquart. « Voisin du genre *Pangonia*. Tête de la largeur » du thorax, trompe de la longueur de la tête, lèvres terminales épaisses, terminées en forme de hache ; » palpes courts, arrondis, déprimés. ♂, ♀. Face assez velue ♂, moins velue ♀, assez convexe ♂; peu » convexe ♀. Antennes des Pangonies, yeux nus, des ocelles. Jambes postérieures sans ergots, brièvement ciliées en dehors et en dedans. Ailes à premières cellules postérieures ouvertes.

» Ces caractères nous déterminent à former un nouveau genre qui a beaucoup d'affinité avec les » Pangonies. Les différences que présentent la forme de la trompe et des palpes, l'absence d'ergots » aux pattes postérieures, les distinguent particulièrement, quoiquedans un certain nombre de Pangonies » la trompe soit assez courte et terminée par des lèvres épaisses, le nouveau genre s'en éloigne par la » forme inusitée de ses lèvres. Nous lui donnons le nom de *Pelecorrhynchus* qui exprime la forme de » hache de la trompe. Le type est de la Nouvelle-Hollande. »

Le genre a été formé par Macquart pour *P. maculipennis* d'Australie.

Loew doutait avec raison que le caractère tiré de la forme des labelles fût suffisamment générique; en fait la description de Macquart est inexacte, celle qui fut donnée par Thomson du genre *Coenopnyga* décrit d'après la même espèce est plus complète, mais le caractère des macules des ailes est inapplicable, car certaines espèces en sont dépourvues.

Nous en donnons la description suivante : Insectes de corps robuste, entièrement revêtus d'une pubescence serrée, spécialement sur l'abdomen et les côtés du thorax. Abdomen renflé, arqué, non plat. Ailes bien développées.

Mâle. Tête plus large que le thorax, hémisphérique, à yeux contigus, cornéules subégales entre elles. Trois ocelles distincts. Triangle frontal bifide. Antennes horizontales, plus petites que la tête, de trois articles : premier et deuxième articles subégaux, à longs poils; troisième à première subdivision subcarrée plus grosse que les suivantes qui sont décroissantes, la segmentation apicale est conique, plus longue que les deux précédentes et terminée par un bouquet de poils. Epistome saillant, en forme de cloche. Palpes courts, dirigés en avant, velus. Trompe de la longueur de la tête ou moindre. Labelles développés, brillants, formant avec leur base commune un angle droit. Thorax plus long que large. Scutellum subarqué, transverse. Abdomen brièvement ovale, un peu plus large que le thorax, les quatre premiers segments subégaux, les suivants rétractés. Pattes minces, à cuisses antérieures ciliées, des éperons aux tibias médians et postérieurs. Ailes écartées, presque deux fois plus longues que l'abdomen, étroites à l'apex, à lobe distinct; toutes les cellules marginales postérieures ouvertes, ainsi que la cellule anale, celle-ci est limitée par une nervure sinueuse.

Il résulte de la description que nous venons de faire que, contrairement à l'opinion de Macquart, les tibias postérieurs sont munis d'un éperon, il est situé à la face externe et étroitement appliqué; l'exemplaire que Macquart a eu entre les mains et qui est conservé au Muséum de Paris, possède des éperons.

Bibliographie. Macquart, Dipt. Exot. Suppl. 4, p. 25 (1850); Thomson, Eugenes Resa, Dipt. p. 449 (1868); Walker, List Dipt. Brit. Mus. Vol. 1, p. 192 (1841); Loew, Dipt. Sudafr. (1860); Ricardo, Ann. Mag. Nat. Hist. (7), Vol. 5, p. 103 (1900); Austen, Ann. Mag. Nat. Hist. (8), Vol. 1 (1908); Surcouf & Gonzalez-Rincones, Dipt. vulnér. Vol. 2, p. 89 (1912).

Distribution géographique. On connaît huit espèces de *Pelecorrhynchus*, dont deux d'Amérique méridionale et les autres d'Australie, Tasmanie, Nouvelle-Zélande. Quelques espèces avaient été incorporées par Walker au genre *Silvius*.

1. *P. claripennis* Ricardo, Ann. Mag. Nat. Hist. (8), Vol. 5, p. 408 (1910). Australie.
2. *P. Darwini* Ricardo, ibidem (7), Vol. 5, p. 102, pl. 1, f. 1 (1910). Pl. 4, Fig. 5. Amérique méridionale.
3. *P. cristaloides* Walker, List Dipt. Brit. Mus. Vol. 1, p. 193 [? *Silvius*] (1848). Australie.
4. *P. fulvus* Ricardo, Ann. Mag. Nat. Hist. (8), Vol. 5, p. 406 (1910). Australie.
5. *P. fusconiger* Walker, List Dipt. Brit. Mus. Vol. 1, p. 192 [? *Silvius*] (1848). Australie.
6. *P. maculipennis* Macquart, Dipt. Exot. Suppl. 4, p. 28, pl. 2, f. 6 (1850). Australie, Tasmanie.
maculipennis Thomson, Eugenes Resa, Dipt. p. 450, pl. 9, f. 2 [*Coenophnyga*] (1868).
ornatus Schiner, Reise Novara, Dipt. p. 98 (1868). Auckland.
personatus Walker, List Dipt. Brit. Mus. Vol. 1, p. 192 [? *Silvius*] (1848). Australie.
7. *P. nigripennis* Ricardo, Ann. Mag. Nat. Hist. (8), Vol. 5, p. 405 (1910). Australie, Nouv.-Galles du Sud, Tasmanie.
8. *P. vulpes* Macquart, Dipt. Exot. Suppl. 4, p. 23 [*Pangonia*] (1850). Chili.
aurantiacus Ricardo, Ann. Mag. Nat. Hist. (7), Vol. 5, p. 103, pl. 1, f. 2 (1900). Chili.

10. GENUS APATOLESTES WILLISTON

Apatolestes Williston, Ent. Amer. Vol. 1, p. 12 (1885).

Caractères. Tête large. Yeux glabres, elliptiques, anguleux en dessus. Bande frontale élargie à la base, à bords convergents vers le vertex où elle n'a plus que le tiers de sa largeur; ocelles distincts; une large callosité glabre, transverse, au bas de la bande frontale. Antennes insérées au-dessous du milieu de la tête vue de profil : premier article court, petit, renflé, mais un peu plus long que large; deuxième article très court, simple; troisième double de longueur des deux premiers réunis, légèrement épaissi à la base seulement, cylindrique, formé de huit segmentations dont la première est un peu plus longue que les suivantes. Trompe courte dépassant à peine les palpes, le deuxième article de ceux-ci est médiocrement épaissi. Abdomen un peu plus large que le thorax, à côtés parallèles jusqu'au bord postérieur du quatrième segment. Pattes normales, tibias antérieurs légèrement dilatés, postérieurs munis d'éperons. Toutes les cellules marginales postérieures ouvertes, branche supérieure de la troisième nervure longitudinale appendiculée.

Le genre *Apatolestes* n'est représenté actuellement que par deux espèces : *A. comastes* Williston, de l'Amérique septentrionale, *A. lutulentus* Hutton, de la Nouvelle-Zélande et *A. Eiseni* Townsend, de Californie; cette dernière espèce semble, d'après sa description, n'être qu'une variété de *A. comastes* Williston; les exemplaires recueillis en Californie et dans l'Arizona par Coquillett montrent une grande variabilité. Leur taille varie de 8 à 17 m/m. (Hine).

Quelques spécimens sont complètement noirs, tandis que d'autres sont recouverts d'une épaisse pollinosité grise, certains mâles sont rougeâtres sur les côtés des deuxième et troisième segments abdominaux. Les deux premiers articles des antennes sont habituellement recouverts de pollinosité grise, tandis que le dernier segment est noir. Ocelles proéminents dans les deux sexes.

Chez la femelle, la bande frontale est très élargie et diffère par l'aspect de la plupart des genres de Pangonies, elle est très étroite à l'apex et s'élargit graduellement vers la face. Le plus grand nombre des spécimens montre au-dessus des antennes un espace étroit recouvert de pollinosité; au delà, la bande frontale est entièrement d'un noir brillant.

Bibliographie. Williston, Ent. Amer. Vol. 1, p. 12 (1885); Townsend, Proc. Calif. Acad. Sc. (2), Vol. 4, p. 596 (1895); Ricardo, Ann. Mag. Nat. Hist. (7), Vol. 5, p. 99 (1900); Hutton,

Trans. New Zeal. Inst. Vol. 32, p. 18 (1901); Hine, The Ohio Natur. Vol. 5, p. 230 (1904); Surcouf & Gonzalez-Rincones, Dipt. vulnér. Vol. 2, p. 90 (1912).

Distribution géographique.

1. *A. comastes* Williston, Ent. Amer. Vol. 1, p. 12 (1885). Amérique septentrionale.
var. *Eiseni*, Townsend, Proc. Calif. Acad. Sc. (2), Vol. 4, p. 596 (1895).
2. *A. lutulentus* Hutton, Trans. New Zeal. Inst. Vol. 33, p. 18 (1901). Nouvelle-Zélande.

11. GENUS DORCALAEMUS AUSTEN

Dorcalaemus Austen, Ann. Mag. Nat. Hist. (8), p. 34 (1910).

Caractères. Voisin du genre *Pangonia* Latreille (sensu stricto), sauf que les ailes ont les première et quatrième cellules marginales fermées avant le bord de l'aile et que les ailes elles-mêmes, au lieu de se terminer en pointe, sont obtusément arrondies à leur extrémité, ce qui leur donne un aspect particulier court et large, comparé à celui de *Pangonia rostrata* Linné. Pas d'ocelles dans les deux sexes; la face ne porte pas de callosité saillante de chaque côté.

Le type du genre est *Pangonia compacta* Austen, de la Rhodésie du Sud et du Nyassaland. Jusqu'à présent, les espèces appartenant au genre *Dorcalaemus* n'ont été rencontrées que dans le Sud de l'Afrique centrale.

Le Major E. E. Austen compare son genre à *Scione* Walker, de l'Amérique du Sud. Nous avons rétabli, dans le présent ouvrage, le genre *Diclisia* de Schiner, qui avait été confondu avec le genre *Scione* Walker; le genre *Dorcalaemus* se distingue de l'un et de l'autre par ses yeux glabres, entre autres caractères.

On connaît six espèces du genre *Dorcalaemus* Austen. Le docteur Old, qui a recueilli *D. compactus* indique dans ses notes de chasse le fait suivant : « de nombreux exemplaires dans les heures chaudes de » la journée; vol rapide avec un bruissement plus bourdonnant que celui qui accompagne habituellement le vol des grandes espèces communes, l'Insecte attaque les chevilles et les jambes et y fait » pénétrer sa longue trompe. »

Bibliographie. Austen, Ann. Mag. Nat. Hist. (8), Vol. 34, p. 337 (1910).

Distribution géographique.

1. *D. auricomus* Austen, Bull. Ent. Research, Lond. Vol. 1, p. 286 (1911). Katanga.
2. *D. candidolimbatus* Austen, ibidem, Vol. 1, p. 288 (1911). Katanga.
3. *D. compactus* Austen, Ann. Mag. Nat. Hist. (8), Vol. 1, p. 212 (1908). Nord de la Rhodésie.
var. *centralis* Austen, ibidem, Vol. 1, p. 214 (1908).
4. *D. fodiens* Austen, ibidem, Vol. 1, p. 215 (1908). Afrique centrale anglaise.
bicolor Austen, ibidem, Vol. 6, p. 338 (1910). Nyassaland.
5. *D. silverlocki* Austen, Bull. Ent. Research, Lond. Vol. 3, p. 124 (1912). Nord de la Rhodésie.
6. *D. Wosnanni* Austen, Ann. Mag. Nat. Hist. (8), Vol. 9, p. 353 (1912). Est africain.

12. GENUS DICLISA SCHINER

Diclisia Schiner, Reise Novara, Dipt. p. 101 (1868).

Caractères. Le genre *Diclisia*, créé par Schiner pour *Pangonia incompleta* Macquart, avait été rattaché au genre *Scione* Walker. Nous estimons que cette réunion ne s'impose pas et que les deux genres doivent être maintenus en complétant la description donnée par Schiner.

Etroitement voisin du genre *Pangonia*. Tête hémisphérique. Yeux velus ou non, séparés chez les femelles par une assez large bande frontale et complètement réunis chez les mâles. Ocelles distincts. Epistome prolongé en dessous en groin. Antennes ressemblant à celles de *Pangonia*, le deuxième article prolongé en dessus. Face un peu déprimée en dessous. Trompe de la moitié de la longueur du corps. Palpes subulés, courts, très velus chez le mâle, complètement glabres chez la femelle. Thorax peu convexe, le plus souvent à bandes claires longitudinales; scutellum large et court. Abdomen quelque peu plus long que le thorax, longuement ovale, médiocrement convexe. Pattes grêles, les postérieures allongées. Tibias postérieurs armés de deux éperons. Ailes beaucoup plus longues que l'abdomen, à demi ouvertes au repos, rameau supérieur de la troisième nervure longitudinale à court rameau appendiculaire. Première et quatrième cellules marginales postérieures fermées; la deuxième nervure issue de la cellule discoïdale jamais abrégée.

Espèce typique : *Pangonia incompleta* Macquart, mais appartenant aussi très probablement à ce genre : *P. singularis* Macquart et *P. albofasciata* Macquart.

Walker, dit Schiner, a formé le genre *Scione* pour *P. incompleta* Macquart; il ne met pas en évidence d'autres caractères que celui de la réduction de la deuxième nervure émise de la cellule discoïdale; ce caractère ne se présentant pas chez les autres espèces de *Diclisia*, Schiner estime ne pas devoir conserver le nom de *Scione*.

Le genre *Diclisia*, tel qu'on doit le comprendre, doit donc avoir comme type non *P. singularis* Macquart qui a les yeux glabres, mais bien *D. albofasciata* Macquart (1), à moins d'admettre, comme Schiner, que le genre *Diclisia* comprenne des espèces à yeux velus et des espèces à yeux glabres.

Bibliographie. Schiner, Reise Novara, Dipt. p. 101 (1868); Surcouf & Gonzalez-Rincones, Dipt. vulnér. Vol. 2, p. 91 (1912).

Distribution géographique. Le nombre d'espèces actuellement connues de *Diclisia* s'élève à trois.

1. *D. albofasciata* Macquart, Dipt. Exot. Suppl. 1, p. 22, pl. 3, f. 8 [*Pangonia*] Colombie septentrionale. (1845).
2. *D. maculipennis* Schiner, Reise Novara, Dipt. p. 102, pl. 2, f. 7 (1868). Amérique centr. et mérid.
3. ?*D. singularis* Macquart, Dipt. Exot. Suppl. 1, p. 23, pl. 3, f. 2 [*Pangonia*] Australie. (1845). (Espèce douteuse.)

13. GENUS SCIONE WALKER

Scione Walker, Ins. Saund. Dipt. Vol. 1, p. 10 (1850).

Caractères. Le caractère distinctif du genre *Scione* est basé sur la nervation, la première et la quatrième cellules marginales postérieures sont fermées, en outre la nervure qui sépare les deuxième et troisième cellules marginales postérieures n'atteint pas le bord de l'aile.

(1) « *Diclisia albofasciata* Macquart (*Pangonia*) : Fusca. Thorace lineis albidis. Abdominis facis rufis. Antennis » testaceis, apice fuscis. Oculis hirtis. Alis flavidis.

» Long. 4 1/2 l. ♀ (= 10 m/m.) Trompe longue de 3 l. (6 m/m. 3/4). Palpes brunâtres à extrémité noire. Barbe d'un » blanc jaunâtre. Face d'un brun rougeâtre. Front brun à poils noirs; côtés jaunâtres. Des ocelles. Antennes testacées; » les deux premiers articles et l'extrémité du troisième brunâtres, deuxième muni de longs poils. Thorax à trois bandes d'un » brun marron séparées par des lignes d'un blanc jaunâtre, élargies à la suture; côtés blanchâtres. Abdomen brun, moitié » postérieure du segment fauve. Pieds fauves; cuisses postérieures brunâtres; jambes postérieures noirâtres; tarses noirs; » premier article des antérieurs fauve. Ailes: base et bord antérieur bruns; extrémité brunâtre, nervures transversales à » l'extrémité de la cellule discoïdale bordées de brunâtre; première et quatrième cellules postérieures fauves.

» De la Nouvelle-Grenade. Collection de M. Bigot. »

La meilleure description de ce genre a été donnée par Schiner (1) en définissant le genre *Diclisia*, non synonyme de *Scione*, mais dont il avait pris le type pour créer son nouveau genre.

Bibliographie. Macquart, Dipt. Exot. Suppl. 1, p. 27 (1845); Walker, Ins. Saund. Dipt. p. 10 (1850); Schiner, Reise Novara, Dipt. p. 101 (1868); Verh. Zool.-bot. Ges. Wien, Vol. 17, p. 310 (1867); Ricardo, Ann. Mag. Nat. Hist. (7), Vol. 5, p. 103 (1900); Vol. 6, p. 291 (1900); Vol. 9, p. 434 (1902); Surcouf & Gonzalez-Rincones, Dipt. vulnér. Vol. 2, p. 91 (1912).

Distribution géographique.

1. *S. claripennis* Ricardo, Ann. Mag. Nat. Hist. (7), Vol. 6, p. 292 (1900). Pérou.
2. *S. distincta* Schiner, Reise Novara, Dipt. p. 102 [*Diclisia*] (1866). Amérique méridionale.
3. *S. equatorialis* Surcouf, Mesure d'un Arc de Méridien en Amérique du Sud, Equateur.
Vol. 10, p. 219 (1920). — Pl. 4, Fig. 3 a, b.
4. *S. flavohirta* Ricardo, Ann. Mag. Nat. Hist. (7), Vol. 9, p. 437 (1902). Bolivie.
5. *S. fulva* Ricardo, ibidem, Vol. 9, p. 436 (1902). Bolivie.
6. *S. fusca* Ricardo, ibidem (7), Vol. 6, p. 291 (1900). Bolivie.
7. *S. incompleta* Macquart, Dipt. Exot. Suppl. 1, p. 27, pl. 3, f. 7 [*Pangonia*] Amérique centrale
(1845). et méridionale.
8. *S. misera* Osten-Sacken, Biol. Centr.-Amer. Dipt. Vol. 1, p. 47 [*Diclisia*] (1886). Guatémala.

14. GENUS ESENBECKIA RONDANI

Esenbeckia Rondani, Arch. Zool. Modena, Vol. 3, p. 84 (1864).

Pangonius (pro partim) Latreille, Hist. Nat. Crust. Ins. Vol. 3, p. 437 (1802).

Silvius (pro partim) Meigen, Syst. Besch. Vol. 2, p. 27 (1820).

Caractères. Le genre *Esenbeckia* appartient à un groupe naturel comprenant, en outre, les genres *Bombylomyia*, *Erephopsis*, *Mycteromyia* et *Pangonia sensu stricto*, ce groupe se caractérise d'une façon générale par la première cellule marginale postérieure qui est fermée ou tout au moins très resserrée, la forme des palpes, la présence ou l'absence d'une villosité aux yeux; en outre les espèces sont généralement grandes et parfois brillamment colorées.

Quoique le genre *Esenbeckia* paraisse limité aux régions les plus chaudes du continent sud-américain, il existe beaucoup de ces Insectes encore non décrits.

Le genre *Esenbeckia* a été partiellement rapproché par quelques auteurs du genre *Silvius*, il en diffère complètement par le nombre des segmentations du troisième article antennaire (voir tableau), il s'en écarte en outre par l'occlusion de la première cellule marginale postérieure. Il se rapproche plus du genre *Pangonia sensu stricto* par ses yeux glabres et la première cellule marginale postérieure fermée, mais il s'en distingue aisément par la forme des palpes.

(1) **Scione incompleta** Macquart (*Pangonia*): « Nigra, thorace lineis albidis. Abdomini maculis dorsalibus albis. » Antennis testaceis, basi nigris. Pedibus nigris. Oculis hirtis. Alis flavidis. Long. 6 L. ♂. Trompe longue de 2 lignes.

» Barbe épaisse d'un blanc-jaunâtre, face brunâtre à poils noirs. Front antérieurement à duvet blanc. Antennes: » deux premiers articles noirs, à longs poils, le troisième testacé. Des ocelles. Thorax noir à lignes blanchâtres, une petite » tache blanche de chaque côté sur la suture. Abdomen d'un noir mat, chaque segmentation a une petite tache triangulaire » blanche au bord postérieur; ventre d'un noir luisant, à poils noirs. Pieds: jambes antérieures brunes, postérieures un peu » velues. Ailes jaunâtres à base et bord extérieur bruns; nervures transversales bordées de brunâtre, quatrième cellule » postérieure fermée, la nervure qui sépare les deuxième et troisième cellules postérieures incomplète.

» La femelle n'a que 4 lignes. Le front est brunâtre, une tache noirâtre sur le milieu bordée antérieurement de » blanchâtre; vertex à poils noirs. Abdomen d'un jaune quelquefois brunâtre; ventre brunâtre. Pieds d'un jaune terne, tarses » bruns. De la Colombie. Reçu de M. le marquis de Brême (Macquart). »

Les yeux sont glabres, il y a trois ocelles distincts; les palpes non élargis à la base sont arqués, longs, minces et d'épaisseur constante, ils sont de longueur moindre que la trompe et celle-ci est assez courte et située perpendiculairement par rapport au corps de l'Insecte; la bande frontale, de forme diverse, n'est pas plus saillante que celle des Taons. Abdomen plat, toujours plus ou moins élargi, jamais étroit ou à bords parallèles. Ailes amples, plus longues que le corps, pointues, à première cellule marginale postérieure fermée, troisième nervure longitudinale longuement appendiculée. Pattes postérieures armées de deux éperons.

Rien n'est connu de la vie larvaire de ces Insectes.

Bibliographie. Macquart, Dipt. Exot. (1838, 1839, 1845, 1847); Rondani, Arch. Zool. Modena, Vol. 8, p. 84 (1864); Ricardo, Ann. Mag. Nat. Hist. (7) (1900-1905); Williston, Exot. Tabanidae (1905); Lutz, Zool. Jahrb. Suppl. 10 (1909); Mem. Inst. Oswaldo Cruz (1911); Surcouf & Gonzalez-Rincones, Dipt. vulnér. Vol. 2, p. 104 (1912).

Distribution géographique. Toutes les espèces décrites jusqu'à ce jour habitent l'Amérique centrale et méridionale.

1. *E. arcuata* Williston, Kansas Univ. Quart. Vol. 3, p. 190 (1895). Brésil.
2. *E. biscutella* Lutz, Zool. Jahrb. Suppl. 4, Vol. 10, p. 668 (1909). Paraguay.
3. *E. clari* Lutz, ibidem, Suppl. 4, Vol. 10, p. 663 (1909). Brésil.
var. *infusca* Lutz (in litteris).
4. *E. cumana* Brèthes, An. Mus. Hist. Nat. Buenos Aires, Vol. 20, p. 472 (1909). Argentine.
5. *E. dubia* Lutz, Zool. Jahrb. Suppl. 4, Vol. 10, p. 665 (1909). Argentine.
6. *E. Esenbecki* Wiedemann, Aussereurop. zweifl. Ins. Vol. 2, p. 623 Brésil.
(*Silvius*).
pangonia Hunter, Trans. Amer. Ent. Soc. Philad. Vol. 27, p. 136 (1901).
pangonina Rondani, Arch. Zool. Modena, Vol. 3, p. 83 (1863).
7. *E. fasciata* Macquart, Dipt. Exot. (1), Vol. 1, p. 103 (1838). Brésil.
bahiana Bigot, Mém. Soc. Zool. France, Vol. 5, p. 612 [*Pangonia*] (1892). Brésil.
8. *E. ferruginea* Macquart, Dipt. Exot. (2), Vol. 1, p. 179 [*Pangonia*] (1839). Brésil, Vénézuéla.
9. *E. filipalpis* Williston, Kansas Univ. Quart. Vol. 3, p. 190 (1895). Paraguay ? Amazonie.
10. *E. fuscipennis* Wiedemann, Aussereurop. zweifl. Ins. Vol. 1, p. 93 [*Pangonia*] (1828). — Pl. 4, Fig. 13 a, b. Brésil.
var. *fenestrata* Lutz, Zool. Jahrb. Suppl. 4, Vol. 10, p. 662 (1909). Brésil.
var. *flavescens* Lutz, ibidem, Suppl. 4, Vol. 10, p. 661 (1909). Brésil.
11. *E. inframaculata* Lutz, Mem. Inst. Oswaldo Cruz. Vol. 3, p. 75 (1911). Brésil.
12. *E. longipalpis* Macquart, Dipt. Exot. Suppl. 3, p. 9, pl. 1, f. 3 [*Pangonia*] (1847). Brésil.
13. *E. lugubris* Macquart, ibidem (1), Vol. 1, p. 104, pl. 14, f. 2 [*Pangonia*] (1838). Brésil.
14. *E. matogrossensis* Lutz, Mem. Inst. Oswaldo Cruz, tome 3, p. 74 (1913). Brésil.
15. *E. neglecta* Lutz, ibidem, Vol. 1, p. 30 (1909) et Vol. 3, p. 72 (1911). Brésil.
16. *E. nigricorpus* Lutz, Zool. Jahrb. Suppl. Vol. 10, p. 682 (1909). Brésil.
17. *E. prasiniventris* Macquart, Dipt. Exot. Suppl. 1, p. 29, pl. 3, f. 9 [*Pangonia*] (1845). Amérique centrale et méridionale.
semiviridis Ricardo, Ann. Mag. Nat. Hist. (7), Vol. 8, pl. 181, pl. 1, f. 7 (1900). Brésil.
prasiniventris Hunter, Trans. Amer. Ent. Soc. Philad. Vol. 27, p. 134 (1901).
18. *E. Reinburgi* Surcouf, Mesure d'un Arc de méridien en Amérique du Sud, Vol. 10, p. 223 (1920). Equateur.
19. *E. suturalis* Rondani, in Truqui, Studi Ent. Vol. 1, p. 107 [*Pangonia*] (1848). Brésil.
20. *E. translucens* Macquart, Dipt. Exot. Suppl. 1, p. 26, pl. 3, f. 5 [*Pangonia*] (1845). Brésil.

21. *E. tucumana* Brèthes, An. Mus. Hist. Nat. Buenos Aires, Vol. 20, p. 473 Argentine.
(1910).
22. *E. vulpes* Wiedemann, Aussereurop. zweifl. Ins. Vol. 1, p. 112 [*Silvius*] Brésil.
(1828).
flavescens Ricardo, Ann. Mag. Nat. Hist. (7), Vol. 5, p. 174, pl. 1, f. 6, 6^a Brésil.
(1900).

15. GENUS BOMBYLOMYIA LUTZ

Bombylomyia Lutz, Mem. Inst. Oswaldo Cruz. Vol. 3, p. 69 (1911).

Bombylopsis Lutz, Zool. Jahrb. Suppl. 4, Vol. 10, p. 646 (1909).

Mycteromyia Philippi, Verh. Zool.-bot. Ges. Wien, Vol. 15, p. 713 (1865) p. p.

Caractères. Le Docteur Lutz a créé le genre *Bombylomyia* pour *Mycteromyia erythronotata* (1) Bigot (1892) et il lui assigna dans son tableau dichotomique les caractéristiques suivantes : Yeux velus, deuxième article des palpes élargi près de la base, terminé en pointe; troisième article antennaire dépourvu de saillie latérale; face conique, fortement saillante, trompe à labelles non dilatés, toujours plus longue que l'abdomen. Hanches et fémurs à poils sombres et épais contrastant visiblement avec les tibias et les tarses qui sont glabres et de couleur claire.

Insectes présentant l'aspect de Bourdons; thorax à villosité longue et drue; abdomen fortement renflé, d'un noir brillant ou d'un rouge brun assombri, non velu, si ce n'est vers l'apex où se voient quelques poils de couleur brillante.

Le nom de *Bombylopsis* étant déjà employé, le Docteur Lutz le modifia en *Bombylomyia*. Ce genre diffère nettement de *Mycteromyia* par la forme de l'antenne.

De nombreuses femelles de *Bombylomyia erythronotata* Bigot ont été recueillies par le Docteur Lutz et nous avons pu en examiner nous-même des spécimens :

Longueur : 13 à 15 m/m. La face est brillante, plutôt brun rouge que noire, vertex clair, d'une coloration brun-cannelle. Deux premiers articles antennaires du même brun plus clair, le dernier article est noir en dessus et rouge roussâtre en dessous. La partie inférieure de la tête porte des poils brun rouge, on en rencontre de semblables sous la tête et sur les flancs au-dessous de la racine des ailes. Abdomen brillant, d'une coloration allant du brun rouge au noir, avec des poils jaunes ou roussâtres sur le milieu et les côtés du quatrième segment. Hanches et cuisses, dans leur partie basilaire, à poils soyeux d'un brun-noirâtre. Ailes à troisième nervure longitudinale portant un court rameau appendiculaire. Habitat : Theresopolis, Rio de Janeiro, Petropolis, São Paulo. Se rencontre en février et mars.

Toutes les espèces connues proviennent du Brésil.

Quoique l'aspect de Bourdons qu'indique le Docteur Lutz soit peu évident, cet auteur exprime ainsi que ce sont des insectes à thorax velu, de coloration claire, à cuisses hérissées d'une dense fourrure. Les antennes sont spéciales : premier article cylindrique, triple du deuxième, celui-ci est moniliforme, le troisième article est composé de huit segmentations submoniliformes, de grosseur décroissante et de longueur égale, sauf la partie apicale égale aux trois précédentes segmentations. Face renflée, luisante, prolongée en dessous des yeux. Palpes à articles subégaux, premier filiforme, deuxième

(1) « **Mycteromyia erythronotata** Bigot (1892). ♀ Longueur : 13 m/m. Pipette à peu près deux fois aussi longue » que la hauteur de la tête; les yeux villex; palpes, antennes, barbe, face et front noirs; *tergum*, écusson, densément recouverts » d'une courte villosité d'un roux vif, flancs noirs, teintés obscurément d'une nuance rougeâtre pâle. Cuillerons et balanciers » roux, fémurs noirs, tibias d'un blanc un peu jaunâtre, tarses de la même nuance, brunâtres à l'extrémité. Ailes d'un » brunâtre pâle, bifurcation externe de la quatrième nervure longitudinale (Rondani) coudée à angle droit. *Theresopolis* : » un spécimen. Bigot. »

en fuseau au milieu, plus arqué au bord externe qu'au bord interne qui est presque droit, terminé en pointe aiguë.

Pangonia nigripennis Guérin (1832) et ses nombreux synonymes offrent tous les caractères de *Bombylomya* Lutz, sauf celui de la face lisse et brillante : cette partie est en effet revêtue d'une pulvéulence grise qui la recouvre en entier.

Bibliographie. Lutz, Zool. Jahrb. Suppl. 4, Vol. 10, p. 646 (1909), Mem. Inst. Oswaldo Cruz, Vol. 1, p. 69 (1911); Bigot, Mém. Soc. Zool. France, Vol. 5, p. 612 (1892); Ricardo, Rec. Indian Mus. Vol. 4, p. 372 (1911); Surcouf & Gonzalez-Rincones, Dipt. vulnér. Vol. 2, p. 75 (1912).

Distribution géographique.

1. *B. analis* Fabricius, Syst. Antl. p. 91 [*Tabanus*] (1805). Amérique méridionale.
? *pseudoanalis* Lutz, in litteris.
2. *B. erythronotata* Bigot, Mém. Soc. Zool. France, Vol. 5, p. 612 [*Mycteromyia*] Brésil.
(1892). — Pl. 4, Fig. 12 a, b.
3. *B. leonina* Lutz, Zool. Jahrb. Suppl. 4, Vol. 10, p. 646 (1909). Brésil.
4. *B. splendens* Lutz, Mem. Inst. Oswaldo Cruz, Vol. 3, p. 69 (1911). Brésil.

SUBGENUS LAPHRIOMYIA LUTZ

Laphriomyia Lutz, Zool. Jahrb. Suppl. 4, Vol. 10, p. 649 (1909).

Caractères. Lutz a établi le sous-genre *Laphriomyia* sur une seule espèce *L. mirabilis* (1911)(1). Les caractères de cette espèce sont les suivants : Pattes postérieures très longues, cuisses et tibias armés de fortes soies, donnant à ces Insectes l'aspect de Diptères prédateurs et de quelques Hyménoptères. Le caractère de la première cellule marginale fermée et des yeux villeux rapproche *Laphriomyia* de *Bombylomyia* et d'*Erephopsis*; mais la pilosité extrême des pattes postérieures nous amène à en faire un sous-genre de *Bombylomyia* Lutz.

Bibliographie. Lutz, Mem. Inst. Oswaldo Cruz, Vol. 3, p. 70 (1911); Surcouf & Gonzalez-Rincones, Dipt. vulnér. Vol. 2, p. 109 (1912).

Distribution géographique. La seule espèce connue provient du Brésil.

1. *L. mirabilis* Lutz, Mem. Inst. Oswaldo Cruz, Vol. 3, p. 70 (1911). Brésil.

(1) **Laphriomyia mirabilis** Lutz. Corps brillant, noir à ailes bigarrées. Longueur totale : 21 m/m. Longueur de la trompe : 9 à 10 m/m. Longueur des ailes : 15 m/m. Yeux bruns à villosité noire, face d'un noir brillant, tirant légèrement sur le rougeâtre, poils d'un noir fuligineux; vertex brun à ocelles visibles, occiput gris. Antennes noires, palpes de même, deuxième article long et mince; trompe noire. Thorax d'un noir brunâtre; brillant au milieu (peut-être dénudé). Scutellum d'un brun chocolat rougeâtre, un pinceau de poils blanchâtres au bord postérieur du thorax au-dessus de la base de l'aile, ce bord du thorax est recouvert d'une pubescence d'un noir fuligineux. Flancs et pectus un peu brillants, de la même couleur que le thorax. Abdomen long, fortement convexe en dessus, d'un noir brillant, à pubescence d'un noir mat. Pattes complètement sombres, de couleur brun chocolat à pilosité concolore, seuls les pulvilli sont rougeâtres. Fémurs et tibias postérieurs recouverts de poils noir mat, les autres tibias portent des poils mélangés; tarses glabres, de coloration rougeâtre. Ailes : base d'un rouge brun, disque jaunâtre, la couleur se rembrunit dans la moitié apicale; cellule axillaire semblable avec une zone claire au milieu; une partie de la cellule costale et la première cellule basilaire sont d'un jaune clair opaque. Nervures rougeâtres, branche supérieure de la troisième nervure longitudinale formant un angle et appendiculée d'un court rameau. Première cellule marginale postérieure et cellule anale très brièvement pétiolées.

La seule femelle connue provient de l'Etat d'Esperito Santo.

SUBGENUS EPIPSILA LUTZ

Epipsila Lutz, Zool. Jahrb. Suppl. 4, Vol. 10, p. 649 (1909).

Caractères. Ce sous-genre ne diffère du genre *Bombylomyia* Lutz que par les caractères suivants : Pattes semblables, mais à pubescence plus courte. Thorax ne portant de longs poils qu'au bord postérieur. Ailes claires avec une macule noirâtre sur la nervure transverse médiane. Yeux d'un bleu éclatant. Le sous-genre *Epipsila* Lutz a été créé pour *Pangonia eriomera* Macquart (1838) dont nous donnons la description originale (1).

Le docteur Lutz a recueilli de nombreuses femelles appartenant à ce sous-genre. Il a remarqué que les cuisses postérieures ont une pubescence noire, le rameau appendiculaire de la troisième nervure longitudinale est très court et manque fréquemment, le vertex et une grande partie de la face sont recouverts d'une pruinosité grise. Les yeux sont chez les Insectes vivants, d'un bleu métallique éclatant avec un reflet vert. Volent de février en avril. La taille atteint 19 m/m, elle est généralement moindre.

Bibliographie. Macquart, Dipt. Exot. (1), Vol. 1, p. 105 [*Pangonia*] (1838); Lutz, Zool. Jahrb. Suppl. 4, Vol. 10, p. 649 (1909); Surcouf & Gonzalez-Rincones, Dipt. vulnér. Vol. 2, p. 108 (1912).

Distribution géographique. Ce sous-genre comprend jusqu'à présent deux espèces du Brésil.

1. *E. eriomera* Macquart, Dipt. Exot. (1), Vol. 1, p. 105 [*Pangonia*] (1838). Brésil.
2. *E. eriomerioides* Lutz, Zool. Jahrb. Suppl. 4, Vol. 10, p. 649 (1909). Brésil.

16. GENUS EREPHOPSIS RONDANI

Erephopsis Rondani, Arch. Zool. Modena, Vol. 3, fasc. 1, p. 85 (1864).

Pangonius (*partim*) Latreille, Hist. Nat. Crust. Ins. Vol. 3, p. 437 (1802).

Erephrosis Ricardo, Ann. Mag. Nat. Hist. (7), Vol. 5, p. 114 (1900).

Fidena (*partim*) Walker, Ins. Saund. Dipt. Vol. 1, p. 8 (1850).

Melpia (*partim*) Walker, ibidem, Vol. 1, p. 8 (1850).

Caractères. Le genre *Erephopsis* Rondani (1863) comprend les Pangonies à première cellule marginale postérieure fermée et à yeux velus, cette villosité étant en général très apparente. Le genre *Erephopsis* se distingue du genre *Bombylomyia* Lutz, par l'absence de pilosité fourrée sur les fémurs et par l'aspect de la face qui est le plus habituellement mate à cause d'une pollinosité qui la recouvre; il est rare que cette pollinosité pourtant caduque disparaisse entièrement, elle est toujours visible à la base et sur les côtés de la face. Ce caractère et celui des fémurs permettent de séparer immédiatement les deux genres. La troisième nervure longitudinale porte parfois un appendice.

(1) **Pangonia eriomera** Macquart (1838) « Nigra, antennis rufis. Oculis hirsutis. Abdomini maculis dorsalibus albis. » Femoribus nigris, hirsutis, tibiis tarsisque flavis. Alis flavicantibus, basi nigrâ. Longueur : 5 lignes 1/2 ♂ (12 m/m. 4).
 » Trompe d'un fauve brunâtre à extrémité noire. Soies et palpes fauves. Barbe noire. Face testacée, assez saillante. Front
 » noir. Des ocelles. Thorax noir à poils noirs, avec des poils blancs aux épaules. Abdomen d'un noir luisant, une petite
 » tache dorsale de poils blancs au bord postérieur des segments et une de chaque côté des derniers segments. Pieds, hanches,
 » noirs. Cuisses noires, velues, surtout en dessus, postérieures d'un testacé obscur, jambes et tarses d'un jaune pâle, jambes
 » postérieures nues et menues. Ailes d'un jaunâtre très clair; bord extérieur jaune; base jusqu'à celle des cellules basilaires
 » brune, avec un point blanc; nervure formant la base des cellules sous-marginales; première postérieure et discoïdale,
 » brunes; deuxième sous-marginale à appendice très court; première postérieure à pétiole court.
 » Du Brésil. M. Vautier, Muséum (Macquart) ».

Bibliographie. Rondani, Arch. Zool. Modena, Vol. 3, fasc. 1 (1864); Ricardo, Ann. Mag. Nat. Hist. (7), Vol. 5, p. 175 (1900); Lutz, Zool. Jahrb. Suppl. 4, Vol. 10, p. 645 (1909); Mem. Inst. Oswaldo Cruz, Vol. 3, p. 65 (1910); Surcouf & Gonzalez-Rincones, Dipt. vulnér. Vol. 2, p. 96 (1912).

Distribution géographique. On n'a jamais rencontré jusqu'ici d'*Erephopsis* en Europe, Afrique ou en Asie.

1. *E. adrel* Walker, List Dipt. Brit. Mus. Vol. 1, p. 141 (*nomen nudum*) [Pangonia] (1848). Nouvelle-Zélande.
2. *E. albifrons* Macquart, Dipt. Exot. (1), Vol. 1, p. 108 [Pangonia] (1838). Chili.
3. *E. albipectus* Bigot, Mém. Soc. Zool. France, Vol. 5, p. 611 [Mycteromyia] (1892). Brésil.
4. *E. albitaeniata* Lutz & Neiva, Mem. Inst. Oswaldo Cruz, Vol. 3, p. 68 (1911). Brésil.
5. *E. albonotata* Macquart, Dipt. Exot. Suppl. 5, p. 20 [Pangonia] (1855). Australie.
6. *E. ardens* Macquart, ibidem (1), Vol. 1, p. 103 [Pangonia] (1838). Brésil.
7. *E. atripes* Röder, Stett. Ent. Zeit. Vol. 47 p. 261 (Pangonia). Bolivie.
8. *E. aureohirta* Ricardo, Ann. Mag. Nat. Hist. (7), Vol. 5, p. 116, pl. 1, f. 10 (1900). Queensland.
9. *E. auricincta* Lutz & Neiva, Mem. Inst. Oswaldo Cruz, Vol. 1, p. 12 (1909). Brésil.
10. *E. aurimaculata* Macquart, Dipt. Exot. (1), Vol. 1, p. 105 [Pangonia] (1838). Brésil.
11. *E. auripes* Ricardo, Ann. Mag. Nat. Hist. (7), Vol. 5, p. 176, pl. 1, f. 12 (1900). Brésil.
12. *E. Bancrofti* Austen, ibidem (8), Vol. 9 (1912). Australie.
13. *E. Beschii* Wiedemann, Aussereurop. zweifl. Ins. Vol. 1, p. 97 [Pangonia] (1828). Brésil.
14. *E. bicolor* Macquart, Dipt. Exot. Suppl. 1, p. 24 [Pangonia] (1845). Australie.
15. *E. castanea* Surcouf, Mesures d'un Arc de méridien en Amérique du Sud, p. 222 (1920). — Pl. 4, Fig. 10. Equateur.
16. *E. cinerea* Ricardo, Ann. Mag. Nat. Hist. Vol. 16, p. 22 (1915). Australie.
17. *E. clavata* Macquart, Dipt. Exot. Vol. 1, p. 101 [Pangonia] (1838). Australie.
18. *E. contigua* Walker, List Dipt. Brit. Mus. Vol. 1, p. 38 [Pangonia] (1848). Australie.
19. *E. Doddi* Ricardo, Ann. Mag. Nat. Hist. (8), Vol. 19, p. 211 (1917). Australie occidentale.
20. *E. dilatata* Jaennicke, Abh. Senckenb. Naturf. Ges. Frankfurt. Vol. 6, p. 328 [Pangonia] (1867). Australie.
21. *E. divisa* Walker, Ins. Saund. Dipt. Vol. 1, p. 17 [Pangonia] (1850). Australie occidentale.
22. *E. fenestrata* Macquart, Dipt. Exot. Suppl. 1, p. 26 [Pangonia] (1845). Brésil.
23. *E. flavicrinis* Lutz, Mem. Inst. Oswaldo Cruz (1909). Brésil.
24. *E. florisuga* Lutz, ibidem, Vol. 3, p. 81 (1911). Brésil.
25. *E. fulvithorax* Wiedemann, Dipt. Exot. Vol. 1, p. 52 [Pangonia] (1811). Brésil, Cuba.
thoracica Guérin, Voyage Coquille, Zool. Vol. 2, p. 288 (1832). Brésil.
26. *E. fulvitibialis* Ricardo, Ann. Mag. Nat. Hist. (7), Vol. 5, p. 177, pl. 1, f. 11 (1900). Brésil.
27. *E. fumifera* Walker, List Dipt. Brit. Mus. Vol. 5, p. 323 [Pangonia] (1854). Brésil.
28. *E. gemina* Walker, ibidem, Vol. 1, p. 138 [Pangonia] (1848). Australie occidentale.
29. *E. gibbula* Walker, ibidem, Vol. 1, p. 140 [Pangonia] (1848). Australie occidentale.
30. *E. guttata* Donovan, Gen. Illustr. Ent. Vol. 1, Tab. Hymen. et Dipt. (1805). Asie méridionale,
margarifera Wiedemann, Aussereurop. zweifl. Ins. Vol. 1, p. 83 [Pangonia] (1828). Australie. [Australie.
31. *E. incisuralis* Macquart, Dipt. Exot. Suppl. 2, p. 12 (1847). Brésil.
32. *E. lata* Guérin, Voy. de la Coquille, Zool. Vol. 2, p. 289 [Tabanus] (1832). Chili.
crocata Jaennicke, Abh. Senckenb. Naturf. Ges. Frankfurt, Vol. 6, p. 330 [Pangonia] (1867).
depressa Macquart, Ann. Soc. Ent. France, Vol. 6, p. 429, pl. 15, f. 22 [Pangonia] (1837).

33. *E. lasiophthalma* Boisduval, Voy. Astrolabe, Zool. Vol. 2, p. 666 [*Pangonia*] (1832). Australie.
fuliginosa Walker, List Dipt. Brit. Mus. Vol. 5, Suppl. 1, p. 140 (1854).
34. *E. laterina* Rondani, Nuov. Ann. Sc. Nat. Bologna (3), Vol. 2, p. 370 [*Pangonia*] (1850). Amérique centrale.
35. *E. leucopogon* Wiedemann, Aussereurop. zweifl. Ins. Vol. 1, p. 92 [*Pangonia*] (1828). Brésil.
36. *E. limbinervis* Macquart, Dipt. Exot. Suppl. 5, p. 21 [*Pangonia*] (1855). Australie.
37. *E. lingens* Wiedemann, Aussereurop. zweifl. Ins. Vol. 1, p. 87 (1828). Amérique méridionale.
38. *E. longirostris* Macquart, Dipt. Exot. Suppl. 2, p. 12 [*Pangonia*] (1847). ? Brésil.
brevistriata Lutz.
nigripes Röder, Wien. Ent. Zeit. Vol. 11, p. 237 (1892).
39. *E. macroporum* Macquart, Dipt. Exot. (1), Vol. 1, p. 101, pl. 15, f. 2 [*Pangonia*] (1838). Iles des Kangourous.
40. *E. maculipennis* Macquart, ibidem, Suppl. 4, p. 20 [*Pangonia*] (1849). Australie.
41. *E. marginalis* Wiedemann, Aussereurop. zweifl. Ins. Vol. 2, p. 620 (1830). Brésil.
42. *E. mattogrossensis* Lutz, Comm. Tel. Matto Grosso, Anexo 5, Hist. Nat. Rio Janeiro, p. 4 (1912). Amérique méridionale.
43. *E. media* Walker, List Dipt. Brit. Mus. Vol. 1, p. 42 [*Pangonia*] (1848). Australie.
44. *E. minor* Macquart, Dipt. Exot. Suppl. 2, p. 13 [*Pangonia*] (1847). ? Amérique.
nigrivittata Macquart.
45. *E. morio* Van der Wulp, Tijdschr. v. Ent. Vol. 24, p. 156 (1881). Argentine.
46. *E. nana* Walker, Ins. Saund. Dipt. Vol. 1, p. 2 [*Pangonia*] (1850). Brésil.
47. *E. nigra* Ricardo, Ann. Mag. Nat. Hist. (7), Vol. 1, p. 292 (1900). Surinam.
48. *E. nigricans* Lutz, Zool. Jahrb. Suppl. 4, Vol. 10, p. 637 (1909). Brésil.
49. *E. nigripennis* Guérin, Voy. de la Coquille, Zool. Vol. 2, p. 288 (1832). Brésil.
badia Walker, List Dipt. Brit. Mus. Vol. 1, p. 132 [*Pangonia*] (1848). Brésil.
nigrohirta Walker, ibidem, Vol. 1, p. 132 [*Pangonia*] (1848). Brésil.
piceohirta Walker, ibidem, Vol. 1, p. 132 [*Pangonia*] (1848). Brésil.
rufohirta Walker, ibidem, Vol. 1, p. 132 [*Pangonia*] (1848). Brésil.
50. *E. nova guineensis* Ricardo, in Nova Guinea, Zool. Vol. 9, p. 404 (1912). Nouvelle-Guinée.
51. *E. nubiapex* Lutz & Neiva, Mem. Inst. Oswaldo Cruz, Vol. 3, p. 66 (1911). Brésil.
52. *E. opaca* Brèthes, An. Mus. Hist. Nat. Buenos Aires, Vol. 20, p. 472 (1909). Argentine.
53. *E. penicillata* Bigot, Mém. Soc. Zool. France, Vol. 5, p. 610 [*Mycteromyia*] (1892). Brésil.
54. ? *E. picea* Thunberg, Nova Act. Upsal. Vol. 9, p. 66 [*Tanyglossa*] (1827). Brésil.
55. *E. picea* Brèthes, An. Mus. Hist. Nat. Buenos Aires, Vol. 20, p. 472 (1909). Argentine.
56. *E. pubescens* Lutz, Mem. Inst. Oswaldo Cruz (1909). São Paulo.
57. *E. pulchra* Thunberg, Nova Acta Upsal. Vol. 9, p. 72, pl. 1, f. 9 [*Tanyglossa*] (1827). Brésil.
58. *E. quadrimacula* Walker, List Dipt. Brit. Mus. Vol. 1, p. 138 [*Pangonia*] (1848). Australie.
59. *E. rostrifera* Bellardi, Sagg. Ditter. Messina, Vol. 1, p. 47 [*Pangonia*] (1859). Mexique.
60. *E. rufescens* Ricardo, Ann. Mag. Nat. Hist. (7), Vol. 6, p. 294 (1900). Pérou.
61. *E. rufoaurea* Philippi, Verh. Zool.-bot. Ges. Wien, Vol. 15, p. 709 [*Pangonia*] (1865). Chili.
62. *E. rufopilosa* Ricardo, Ann. Mag. Nat. Hist. (7), Vol. 6, p. 293 (1900). Bolivie.
63. *E. soledadei* Lutz & Neiva, Mem. Inst. Oswaldo Cruz, Vol. 3, p. 67 (1911). Brésil.
64. *E. sorbens* Wiedemann, Aussereurop. zweifl. Ins. Vol. 1, p. 93 [*Pangonia*] (1828). Brésil.
65. *E. submacula* Walker, List Dipt. Brit. Mus. Vol. 1, p. 142 [*Pangonia*] (1848). Australie occidentale.
66. *E. submetallica* Brèthes, An. Mus. Hist. Nat. Buenos Aires, Vol. 20, p. 173 (1919). Argentine.

67. *E. tenuistria* Walker, List Dipt. Brit. Mus. Vol. 1, p. 143 [*Pangonia*] Brésil. (1848).
 68. *E. tricolor* Walker, ibidem, Vol. 1, p. 139 [*Pangonia*] (1848). Brésil.
 69. *E. unicolor* Macquart, Dipt. Exot. Suppl. 4, p. 27, pl. 3, f. 6 [*Pangonia*] (1845). Brésil.
 70. *E. venosa* Wiedemann, Dipt. Exot. Vol. 1, p. 52 (1821). Brésil.
 71. *E. vertebrata* Bigot, Mém. Soc. Zool. France, Vol. 5, p. 618 (1892). Australie.
 72. *E. Winthemi* Wiedemann, Zool. Mag. Vol. 1, p. 44 [*Pangonia*] (1819). Brésil.
 fusca Ricardo, Ann. Mag. Nat. Hist. (7), Vol. 9, p. 431 (1902). Brésil.
 73. *E. xanthopogon* Macquart, Dipt. Exot. Vol. 1, part. 2, p. 179 [*Pangonia*] (1839). Brésil.
 castanea Perty, Delect. Anim. Art. Brasil, p. 182, pl. 36, f. 2 [*Pangonia*] (1833). Brésil.

Nous considérons que le genre *Erephopsis* doit comprendre pour une grande part les genres *Fidena* et *Melpia* décrits sommairement par Walker.

I. Genre *Fidena* Walker : ressemble beaucoup au genre *Nuceria*, mais les caractères en sont modifiés : la trompe est généralement plus courte, le thorax et l'abdomen ne portent pas de bandes, ce dernier est fauve, la branche supérieure de la troisième nervure longitudinale n'a pas d'appendice, la première cellule marginale postérieure est fermée, d'après Walker.

Ce genre comprenait quatre espèces :

1. *Fidena leucopogon* Wiedemann = *Erephopsis leucopogon* Wiedemann.
2. *Fidena basalis* Walker = *Erephopsis basalis* Walker.
3. *Fidena sorbens* Wiedemann = *Erephopsis sorbens* Wiedemann.
4. *Fidena nana* Walker = Espèce douteuse.

II. Genre *Melpia* Walker : la trompe varie de la moitié à la longueur entière du corps ; abdomen très large ; coloration des ailes et du corps habituellement sombre, la troisième nervure longitudinale non appendiculée.

1. *Melpia rufohirta* Walker (1848) = *Erephopsis nigripennis* Guérin (1832).
2. *Melpia nigrohirta* Walker (1848) = *Erephopsis nigripennis* Guérin (1832).
3. *Melpia fulvithorax* Wiedemann (1828) = *Erephopsis fulvithorax* Wiedemann.
4. *Melpia piceohirta* Walker (1848) = *Erephopsis nigripennis* Guérin (1832).
5. *Melpia badia* Walker (1848) = *Erephopsis nigripennis* Guérin (1832).
6. *Melpia eriomera* Macquart (1851) = *Epipsila eriomera* Macquart.
7. *Melpia Bescki* Wiedemann (1828) = *Erephopsis Besckii* Wiedemann.
8. *Melpia exeuns* Walker (1850) = *Diatomineura exeuns* Walker.
9. *Melpia tenuistria* Walker (1848) = *Erephopsis tenuistria* Walker.

SUBGENUS IONOPIS LUTZ

Ionopis Lutz, Zool. Jahrb. Suppl. Vol. 10, p. 650 (1909).

Caractères. Ailes obscures comme chez les *Bombylomyia* mais avec les nervures transverses rembrunies comme chez *Epipsila*, dont il se rapproche par la coloration des yeux et l'aspect du thorax ; le genre *Ionopis*, qui a la coloration noirâtre des deux genres précités, diffère de l'un et de l'autre par l'aspect particulier des pattes. Les yeux des *Ionopis* sont de coloration métallique bleue ou bleu-vert.

Le sous-genre a été décrit pour *Mycteromyia nitens* Bigot (1892).

Description originale : « Longueur 16 m/m. (*praeter haustellum*). Antennes (incomplètes) » noires ; pipette noire à peu près aussi longue que le corps, les yeux tomenteux, palpes et front noirs ; » face d'un noir luisant, barbe blanche très courte ; tout le reste du corps et des pieds d'un noir luisant ; » extrémité de l'abdomen bordée de duvet blanc ; massue des balanciers rougeâtre, ailes obscurément

» enfumées, bifurcation externe de la quatrième nervure longitudinale (Rondani) brièvement appendiculée. — Brésil : 1 spécimen » (Bigot).

Le docteur Lutz s'estime certain d'avoir pu identifier ses exemplaires d'après la description de Bigot et il remarque que la trompe non étendue mesure seulement les 3/5 de la longueur totale du corps.

Sur la base de l'aile, on distingue une courte bande de poils blancs, et au bord postérieur des segments abdominaux, à partir du troisième, de courtes macules de poils blancs. Sur le deuxième segment, ces macules mesurent la hauteur du segment et, rejoignant ces poils blancs, atteignent la ligne médiane sous le ventre. Une petite touffe de poils blancs entre le métathorax et les bords latéraux. Hanches et cuisses noires, chocolat ou brunes, à courte et épaisse pubescence noirâtre, le reste des pattes est brun-rouge ou noirâtre, tibias postérieurs bordés d'une épaisse ciliation très courte; le court rameau appendiculaire de la troisième nervure longitudinale n'est pas constant, en outre, les poils du dessus de la tête ne sont pas de la brièveté remarquable indiquée par le Dr Lutz.

Habitat : São Paulo et Rio de Janeiro. Vole en février.

Le Docteur Lutz a pris de nombreuses femelles variant de 17 à 19 mm.

Bibliographie. Lutz, Zool. Jahrb. Suppl. 4, Vol. 10, p. 650 (1909); Surcouf & Gonzalez-Rincones, Dipt. vulnér. Vol. 2, p. 108 (1912).

Distribution géographique. Le sous-genre *Ionopsis* Lutz, comprend, en outre, une deuxième espèce du Brésil : *I. Foetterléi* Lutz.

1. *I. Foetterléi* Lutz, Zool. Jahrb. Suppl. 4, Vol. 10, p. 650 (1909). Brésil.
2. *I. nitens* Bigot, Mém. Soc. Zool. France, Vol. 5, p. 609 [*Mycteromyia*] (1892). Brésil.

SUBGENUS PHAEONEURA LUTZ

Phaeoneura Lutz, Zool. Jahrb. Suppl. 4, Vol. 10, p. 645 (1909).

Caractères. Ce sous-genre a été établi pour *Pangonia basilaris* Wiedemann, il diffère seulement du genre *Erephopsis* Rondani par la coloration moins brillante des yeux et le rembrunissement des cellules basilaires.

Description originale : Longueur 7 lignes = 15 m/m. Longueur de la trompe 4 lignes = 8,5 m/m. Du Brésil. Les antennes sont d'un brun un peu rougeâtre, la barbe d'un blanc jaunâtre, la face et le rostre d'un brun foncé. Vertex portant des ocelles. Pattes médianes brun rouge à poils noirs. Abdomen de même coloration en dessus, mais sur les deux derniers segments et sur les bords extérieurs des premiers, la pubescence est d'un jaune doré pâle; sur le milieu du bord postérieur des deux premiers segments une tache médiane de poils jaune doré pâle; sur le deuxième segment, cette tache devient blanchâtre. Ventre de la coloration brune du dessus, mais le bord postérieur des segments est jaunâtre. Ailes un peu jaunâtres, d'un brun noirâtre dans la moitié antérieure du tiers basilaire; de là jusqu'au bord interne, l'aile est incolore. Cuisses d'un brun foncé, tibias et tarses de toutes les pattes, pâles (d'après Wiedemann).

Wiedemann a décrit, en outre, sous le même nom de *Pangonia basilaris* une autre espèce du Mexique que von Röder a recueillie dans l'Equateur; cette espèce fut redécrite par Bellardi sous le nom de *Pangonia Wiedemanni*. La première espèce décrite par Wiedemann et qui a servi de base au sous-genre *Phaeoneura* semble être très peu répandue. Le docteur Lutz possède de Petropolis, un seul exemplaire qui est dépourvu de macules de poils sur la ligne médiane et dont les cuisses sont claires au lieu d'être brun foncé, mais cet exemplaire se rapporte indubitablement à cette espèce; plusieurs

autres femelles ont été recueillies à San Aleixo, près de Petropolis, au début de février 1909.

La longueur moyenne des femelles capturées, est de 15 m/m.

Bibliographie. Lutz, Zool. Jahrb. Suppl. 4, Vol. 10, p. 645 (1909); Surcouf & Gonzalez-Rincones, Dipt. vulnér. Vol. 2, p. 108 (1912).

Distribution géographique.

1. *Ph. basilaris* Wiedemann, Aussereurop. zweifl. Ins. Vol. 1, p. 554 [*Pangonia*] Brésil. (1828).

17. GENUS MYCTEROMYIA PHILIPPI

Mycteromyia Philippi, Verh. Zool.-bot. Ges. Wien, Vol. 15, p. 712 (1865).

Caractères. Philippi, en 1865, décrit succinctement ce genre : « Tête plus étroite que le » thorax, allongée en avant; yeux glabres, des ocelles. Articles antennaires beaucoup plus longs et plus » étroits que chez les *Pangonia*. Palpes biarticulés, le premier article court, le deuxième comprimé, » étroit à apex arrondi. Pattes minces; ailes à première cellule postérieure fermée. »

Le genre *Mycteromyia* fut créé pour *Pangonia conica* (1) Bigot, du Chili.

Le *Catalogus Tabanidarum* de Kertész (1900), comprenait douze espèces de *Mycteromyia*; l'une d'elles, *M. erythronotata* Bigot, est devenue le type du genre *Bombylomyia* Lutz; la description de *M. nigrifacies* Bigot, de l'Inde, est trop insuffisante pour la classer avec certitude dans le genre *Mycteromyia* et Miss G. Ricardo, qui a tout spécialement étudié les Diptères piqueurs de l'Inde, n'a rien trouvé qui se rapportât à la description de Bigot. Par ailleurs, *M. albipectus* Bigot, *M. nitens* Bigot, *M. penicillata* ont les yeux velus et sont donc exclus du genre, d'après les caractères qu'en donne Philippi. Ces Insectes ont été rattachés à d'autres groupes où nous les retrouverons.

Le genre *Mycteromyia* se trouve représenté actuellement par huit espèces.

Bibliographie. Bigot, Ann. Soc. Ent. France (3), Vol. 5, p. 275, pl. 6, f. 4 (1857); Philippi, Verh. Zool.-bot. Ges. Wien, Vol. 15, p. 712 (1865); Bigot, Mém. Soc. Zool. France, Vol. 5, p. 607

(1) ***Pangonia conica*** Bigot (1857) : « Grisea, rostrata proboscide longa, oculis nudis, antennis griseis, apice » nigro; abdomine brunneo, segmentis griseo marginatis, linea dorsali albida pilosa. Alis griseis nervis brunnescentibus. » Thorace antice attenuato. »

« Longueur : Trompe comprise : 30 m/m. »

« Tarses, trois pelottes. Jambes dépourvues d'épines. Tête petite à trois ocelles, prolongée par un rostre assez » allongé. Antenne : premier article assez allongé, légèrement courbé ou fléchi en dehors vers le milieu de sa longueur; » deuxième court, cyathiforme; troisième conique allongé, formé de huit segments; trompe longue, un peu moindre que » la tête et le corps réunis. Palpes allongés couchés sur la trompe, composés de deux articles distincts, le premier cylindroïde, » le deuxième beaucoup plus long, comprimé, étroit, arrondi à l'extrémité. Corselet un peu rétréci en avant, suture bien » marquée. Ailes grandes et longues, dépassant l'abdomen. Tête grise. Yeux nus, brun foncé, orbites blanchâtres. Antennes : » les deux premiers articles grisâtres, le troisième rougeâtre, noir à l'extrémité. Palpes, trompe, brun foncé; barbe courte, » grise. Thorax gris en dessus et en dessous; deux lignes longitudinales rapprochées, parallèles, entières, brunes; sur » le milieu de la face dorsale, deux autres lignes parallèles, une de chaque côté des premières, brune, un peu plus » large, interrompue. Flancs, poitrine, velus, grisâtres. Ecusson brunâtre, des reflets gris sur les bords. Abdomen brun, » segments finement lisérés de grisâtre, une ligne médiane longitudinale, interrompue vers le milieu formée de petits » poils denses courts, blanc de neige; bords des segments deuxième, troisième et quatrième marqués de blanc de chaque » côté. Ventre brun-grisâtre. Ailes grises, bord externe et nervures frangées de brunâtre, plus foncé sur les transversales. » Pieds, hanches, gris; cuisses brun-grisâtre clair; tarses bruns en dessus. Du Chili. »

« Cette espèce qui présente d'ailleurs les caractères généraux du genre *Pangonia* est surtout remarquable par la » forme de ses palpes et le premier article de ses antennes; elle présente une physionomie toute particulière qui résulte de » la petitesse relative de la tête, prolongée en avant d'une façon singulière et un notable rétrécissement de la partie » antérieure du thorax. Peut-être l'ensemble de ces caractères pourrait-il autoriser l'établissement d'une coupe géné- » rique. »

(1892); Ricardo, Ann. Mag. Nat. Hist. (7), Vol. 5, p. 99 (1900); Lutz, Zool. Jahrb. Suppl. 4, Vol. 10, p. 6 (1909); Ricardo, Rec. Indian Mus. Vol. 4, p. 373 (1911); Surcouf & Gonzalez-Rincones, Dipt. vulnér. Vol. 2, p. 92 (1912).

Distribution géographique. Toutes les espèces actuellement connues proviennent du Chili et du Cap de Bonne-Espérance; nous ne rapportons qu'avec doute au genre *Mycteromyia* le *M. nigrifacies* Bigot, dont la provenance doit être inexacte et dont le type n'a pas été retrouvé.

1. *M. brevirostris* Philippi, Verh. Zool.-bot. Ges. Wien, Vol. 15, p. 713 (1865). Chili.
2. *M. cinerascens* Bigot, Mém. Soc. Zool. France, Vol. 5, p. 610 (1892). Chili.
3. *M. conica* Bigot, Ann. Soc. Ent. France (3), Vol. 5, p. 278, pl. 6, f. 4 Chili.
[*Pangonia*] (1857).
4. *M. elegans* Bigot, Mém. Soc. Zool. France, Vol. 5, p. 608 (1892). Cap de Bonne-Espér.
5. *M. ensata* Bigot, ibidem, Vol. 5, p. 608 (1892). Cap de Bonne-Espér.
6. *M. fusca* Philippi, Verh. Zool.-bot. Ges. Wien, Vol. 15, p. 712 (1865). Chili.
7. *M. murina* Philippi, ibidem, Vol. 15, p. 713 (1865). Chili.
8. ? *M. nigrifacies* Bigot, Mém. Soc. Zool. France, Vol. 5, p. 609 (1825). ? Inde orientale.

18. GENUS PANGONIUS LATREILLE (1)

Pangonius Latreille, Hist. Nat. Crust. et Ins. Vol. 3, p. 437 (1802).

Pangonia Rondani, Arch. Zool. Modena, Vol. 3, p. 84 (1863).

Lilaea Walker, partim, Ins. Saund. Dipt. Vol. 1, p. 7 (1850).

Nuceria Walker, partim, ibidem, Vol. 1, p. 9 (1850).

Phara Walker, partim, ibidem, Vol. 1, p. 9 (1850).

Philochile Hoffmansegg, in Wiedemann, partim, Aussereurop. zweifl. Ins. Vol. 1, p. 95 B (1828).

Saokenimyia Bigot, Ann. Soc. Ent. France (5), Vol. 9, bulletin 50 (1879).

Tacina Walker, Ins. Saund. Dipt. Vol. 1, p. 9 (1850).

Tanyglossa Meigen, Klassif. Vol. 1, p. 174 (1804).

Caractères. Le groupe de *Pangonius* Latreille (1802), avait les caractéristiques suivantes : Espèces grosses ou moyennes, médiocrement velues, de coloration brunâtre ou noirâtre avec des régions plus claires, fréquemment jaunâtres sur l'abdomen. Face formant une saillie s'abaissant un peu au-dessous des yeux; trompe cornée parfois courte avec des paraglosses développés parfois pointus, le plus souvent longue et dirigée en avant. Palpes courts, appliqués contre la trompe, chez la femelle, ou un peu distants chez le mâle. Antennes aussi longues ou un peu plus longues que la tête; deuxième article plus court que le premier; troisième formé de huit segments allongés; la première segmentation à peine plus longue que les suivantes. Bande frontale des femelles dépourvue de callosités. Yeux velus ou glabres. Trois ocelles en général, parfois pas d'ocelles. Thorax courtement ovoïde ou trapézoïde, parfois atténué en avant. Abdomen large et court, parfois arqué. Tibias postérieurs pourvus d'éperons. Ailes largement ouvertes au repos; assombries ou transparentes, maculées ou non de taches ou de bandes; rameau supérieur de la troisième nervure longitudinale généralement pourvu d'un long appendice récurrent. Première cellule marginale postérieure ouverte ou fermée.

Métamorphoses peu connues.

(1) Pratiquement, le genre *Pangonius* Latreille, est représenté par le genre *Pangonia* qui en a été démembré par Rondani; aussi emploierons-nous ce dernier terme pour désigner les Insectes qui en font partie.

Les mâles vivent sur les fleurs et les fruits, les femelles se nourrissent du sang des Vertébrés supérieurs.

Rondani, voulant mettre de l'ordre dans la prodigieuse confusion qui régnait dans la détermination du genre *Pangonius*, répartit les espèces de ce genre en quatre genres nouveaux :

- 1° *Pangonia sensu stricto* : caractérisé par la première cellule marginale postérieure fermée et les yeux glabres.
- 2° *Erephopsis* : cellule fermée, yeux velus.
- 3° *Diatomineura* : cellule ouverte, yeux velus.
- 4° *Corizoneura* : cellule ouverte, yeux glabres.

Cette division du genre *Pangonius* a été employée par Loew, par Bigot, par Miss G. Ricardo et par nous dans divers ouvrages; elle est notoirement insuffisante.

Miss G. Ricardo remarque que malgré les avantages de la classification de Rondani, la différence entre *Pangonia* et *Corizoneura* n'est pas toujours absolue, car il y a quelques variations dans l'ouverture et la fermeture de la première cellule marginale postérieure.

D'après Walker (1850), les caractères du genre *Pangonia* tel qu'il le définissait, étaient les suivants :

Trompe courte et épaisse, dépassant à peine la longueur de la tête; corps épais et quadrangulaire, appendice de la troisième nervure longitudinale rudimentaire ou nul, première cellule marginale postérieure fermée dans les deux sexes.

Il rapportait à ce genre : *Pangonia guttata* Donovan (1805); *P. media* Walker (1848), *P. submaculata* Walker (1848), *P. marginata* Fabricius (1805).

Les trois premières espèces sont des *Erephopsis*, la dernière est restée dans le genre *Pangonia* Rondani.

En outre, les divers auteurs ont successivement compliqué la question par la création de nouveaux genres basés sur des caractères inconstants; ce sont :

- 1° *Clanis* Walker (1850), contenant 18 espèces, dont 9 sont des *Erephopsis*, 5 des *Diatomineura*, 1 *Corizoneura* et 3 species incertae sedis.
- 2° *Oscia* Walker (1850), comprenant 2 espèces. l'une est un *Erephopsis*, l'autre une *Diatomineura*.
- 3° *Philochile* Hoffmansegg (1828), comprenant 5 espèces sans ocelles, 4 d'entre elles sont rapportées au genre *Pangonia* Rondani. une autre au genre *Diatomineura*.
- 4° *Scaptia* Walker (1850), comprenant 6 espèces qui sont toutes des *Diatomineura*.
- 5° *Nuceria* Walker (1850), comprenant 5 espèces dont 3 sont des *Pangonia* Rondani et 2 des *Corizoneura*.
- 6° *Tacina* Walker (1850), comprenant 3 espèces qui sont des *Pangonia* Rondani.
- 7° *Phara* Walker (1850), comprenant 18 espèces, dont 3 *Cadicera* Macquart, 3 *Corizoneura*, 11 *Pangonia* dont 3 sensu latiore, 1 *Diatomineura*.
- 8° *Plinthina* Walker (1850), comprenant 1 seule espèce qui est une *Erephopsis*.
- 9° *Scarphia* Walker (1850), comprenant 1 seule espèce qui est une *Corizoneura*.
- 10° *Lilaea* Walker (1850), comprenant 2 espèces, l'une est une *Pangonia incertae sedis*, l'autre appartient au groupe des *Tabaninae* (Ricardo).

Nous pouvons considérer *Pangonia maculata* Fabricius, comme le type du genre *Pangonia* Rondani : Yeux contigus chez les mâles, distants chez les femelles, glabres; des ocelles. Face prolongée, revêtue de pilosité. Antennes de la longueur de la face, à articles régulièrement décroissants, sans dent ni saillie. Bande frontale large, sans callosité brillante. Palpes : premier article cylindrique, deuxième ovoïde, allongé, terminé en pointe, aplati dans le sens du grand axe; chez le mâle le deuxième article est plus pointu et plus étroit. Trompe plus longue que les palpes. Thorax et scutellum velus. Abdomen glabre, au moins chez la femelle. Pattes longues avec deux éperons aux tibias médians et postérieurs. Ailes à première cellule marginale postérieure fermée.

A ce groupe appartiennent *P. maculata* Fabricius, *P. marginata* Fabricius, *P. micans* Macquart, *P. ferruginea* Meigen, *P. Kraussei* Surcouf, qui sont voisins de *P. maculata*.

Nous rapprochons provisoirement du genre *Pangonia* Rondani, le genre décrit par Brèthes (1910), sous le nom de *Silvestriellus* (1) et dédié au Professeur Silvestri :

« *A. Scepside*, *Silvio* et *Esenbeckia* vicinus, tibiis posticis calcaratis, antennis et abdomine similis.
» *A. Scepside* et *Silvio* differt : cellula prima postica occlusa et ab *Esenbeckia* differt : palpis normalibus,
» clypeum tantum superantibus (in *Esenbeckia* compressis et filiformibus). »

Nous n'avons pu nous procurer jusqu'à présent l'Insecte décrit par Brèthes et le mettons à la suite du genre *Pangonia* Rondani dont ses caractéristiques le rapprochent.

Distribution géographique.

1. *S. patagonicus* Brèthes, An. Mus. Hist. Nat. Buenos Aires, Vol. 20, p. 473 Argentine. (1910).

Biologie. La biologie des *Pangonia* est encore peu connue; aussi, citons-nous quelques observations personnelles.

Au cours d'une mission effectuée en Algérie en 1911, nous avons eu l'occasion d'examiner plusieurs fois la *Pangonia maculata* Fabricius. Un mâle, que nous observions, planait au-dessus du sol à 30 centimètres environ, pendant plus de dix minutes consécutives et se balançait alternativement de chaque côté. Il volait au soleil vers 9 heures du matin au-dessus des bords herbeux d'un sentier du Bou-Zegza (massif montagneux à 50 kilomètres au sud d'Alger); quelques heures plus tard nous avons observé en peu d'instants trois femelles de la même espèce qui voletaient autour de notre campement situé au bord de l'eau, deux femelles sont venues piquer les chevaux que l'on amenait à la rivière pour boire, elles les attaquaient à la face interne des cuisses et enfonçaient profondément leur rostre; on distinguait parfaitement le mouvement d'avancée et de retrait de la trompe durant la succion.

L'année suivante (avril 1912), en explorant à bicyclette les bords de la mer, dans la Baie du Corso, nous avons été piqué par *P. maculata* pendant que nous descendions une longue côte, la *Pangonia* était venue se placer à la face interne du genou gauche et avait enfoncé perpendiculairement son rostre à travers le bas de laine. Arrivé à la montée, nous avons pu nous arrêter et laisser la *Pangonia* continuer sa succion, plusieurs minutes avant qu'elle ne s'interrompît. La piqûre est aussi douloureuse que celles des *Chrysozona*; quoique la trompe des Pangonies soit longue et mince, ces Insectes sont donc susceptibles de piquer l'homme et les animaux.

Bibliographie. Latreille, Hist. Nat. Crust. Inst. Vol. 3, p. 437 (1802); Rondani, Arch. Zool. Modena, Vol. 3, p. 84 (1863); Loew, Dipt. Südaf. Vol. 1, p. 20 (1860); Wien, Ent. Zeit. (1863); Schiner, Fauna Austr. Vol. 1 (1860); Reise Novara, Dipt. p. 99 (1866); Macquart, Dipt. Exot. (1838-1855); Walker, List Dipt. Brit. Mus. (1848); Williston, Kansas Univ. Quart. Vol. 3, p. 191 (1895); Ricardo, Ann. Mag. Nat. Hist. (7), Vol. 5, p. 105 (1900); Bezzi, Ann. Mus. Stor. Nat. Genova, Vol. 12, p. 181; Surcouf & Gonzalez-Rincones, Dipt. vulnér. Vol. 2, p. 94 (1912).

Distribution géographique. Le nombre total des espèces actuellement connues du genre *Pangonia* est de cent et neuf; il y a en outre deux variétés et vingt-huit synonymes. Ces espèces sont répandues uniquement dans les régions tempérées et principalement chaudes des deux continents.

1. *P. adjuncta* Walker, List Dipt. Brit. Mus. Vol. 1, p. 185 (1848). Afrique méridionale.

(1) *Silvestriellus patagonicus* Brèthes : Elongatus, piceo niger, pubescencia brevissima et paulum ferruginea in thorace et subtus. Haustello et pedibus obscure ferrugineis, fronte pube ferruginea, prope oculos et clypeo utrinque pube grisea, ornatis, pilis nigris in fronte thorace que, thorace lineis 4 griseis. Alæ vix hyalinæ, venis piceis, venis transversis tantum fusco-maculatis. Long. corp. = 15 mm. Santa Cruz (Dr Silvestri).

2. *P. affinis* Loew, Neue Beitr. Kenntn. Dipt. Vol. 6, p. 29 (1859). Espagne.
3. *P. amboinensis* Fabricius, Syst. Antl. p. 91 (1805). Inde orientale, Amboine.
4. *P. angulata* Fabricius, ibidem, p. 91 (1805). Afrique méridionale.
- cingulata* Thunberg, Nova Acta Upsal. Vol. 9, p. 70, pl. 1, f. 8 [*Tanyglossa*] (1827). Cap de Bonne-Espérance.
- conjuncta* Walker, List Dipt. Brit. Mus. Vol. 1, p. 135 (1848). Afrique méridionale.
5. *P. aterrima* Dufour, Ann. Soc. Ent. France (3), Vol. 1, p. 388 (1853). Algérie.
6. *P. atra* Philippi, Verh. Zool.-bot. Ges. Wien, Vol. 15, p. 709 (1865). Chili.
7. *P. atricornis* Wiedemann, Dipt. Exot. Vol. 1, p. 58 (1821). Cap de Bonne-Espér.
- cingulata* Wiedemann, Aussereurop. zweifl. Ins. Vol. 1, p. 103 (1828). Mexique.
8. *P. atrifera* Walker, Trans. Ent. Soc. Lond. Vol. 5, p. 272 (1860). Mexique.
9. *P. aurulans* Wiedemann, Aussereurop. zweifl. Ins. Vol. 2, p. 620 (1830). Congo belge.
10. *P. Austeni* Bequaert, Rev. Zool. Afr. Brux. Vol. 2, p. 224 (1913).
- infusca* ♂ Austen, Bull. Ent. Research, Lond. Vol. 1, p. 283 (1911).
- Neavei* ♀ Austen, ibidem, Vol. 1, p. 279 (1911).
11. *P. australis* Philippi, Verh. Zool.-bot. Ges. Wien, Vol. 15, p. 710 (1865). Chili.
12. *P. basalis* Macquart, Dipt. Exot. Suppl. 2, p. 10 (1847). Afrique septentrionale.
13. *P. Beckeri* Bezzi, Boll. Soc. Ent. Ital. Vol. 33, p. 10 (1901). Afrique occidentale.
- tricolor* Austen, Proc. Zool. Soc. Lond. Vol. 7, pl. 1, f. 8 (1900).
14. *P. bifasciata* Wiedemann, Dipt. Exot. Vol. 1, p. 58 (1821). Cap de Bonne-Espér.
15. *P. binotata* Latreille, Enc. Méthod. Ins. Vol. 8, p. 703 (1811). Australie.
16. *P. brevis* Loew, Wien. Ent. Monatschr. Vol. 7, p. 9 (1863). Afrique méridionale.
17. *P. Bricchettii* Bezzi, Ann. Mus. Stor. Nat. Genova (2), Vol. 32, p. 181 (1892). Pays des Somalis.
18. *P. bubsequa* Austen, Ann. Mag. Nat. Hist. (8), Vol. 7, p. 339 (1910). Nyassaland.
19. *P. bullata* Williston, Kansas Univ. Quart. Vol. 3, p. 191 (1895). Afrique méridionale.
20. *P. brunnea* Thunberg, Nova Acta Upsal. Vol. 9, p. 69 [*Tanyglossa*] (1827). Patrie inconnue.
21. *P. bukamensis* Bequaert, Rev. Zool. Afr. Brux. Vol. 2, p. 227 (1913). Congo belge.
22. *P. caffra* Macquart, Dipt. Exot. Suppl. 2, p. 11 (1847). Cap de Bonne-Espér.
23. *P. Carpenteri* Austen, Bull. Ent. Research, Lond. Vol. 11, p. 149 (1920). Tanganyka.
24. *P. caustica* Osten-Sacken, Biol. Centr.-Amer. Dipt. Vol. 1, p. 44 (1886). Mexique.
25. *P. chlorogaster* Philippi, Verh. Zool.-bot. Ges. Wien, Vol. 15, p. 708 (1865). Chili.
26. *P. collaris* Philippi, ibidem, Vol. 15, p. 709 (1865). Chili.
27. *P. comata* Austen, Bull. Ent. Research, Lond. Vol. 3, p. 122 (1912). Protectorat est-africain.
28. *P. concitans* Austen, Ann. Mag. Nat. Hist. (8), Vol. 6, p. 341 (1910). Nord de la Nigéria.
29. *P. conjungens* Walker, ibidem, Vol. 1, p. 140 (1848). Australie occidentale.
30. *P. cornuta* Walker, Trans. Linn. Soc. Lond. Vol. 17, p. 337 (1837). Brésil.
31. *P. diaphana* Schiner, Reise Novara, Dipt. p. 99 (1868). Amérique méridionale.
32. *P. dichrous* Brèthes, An. Mus. Hist. Nat. Buenos Aires, Vol. 20, p. 472 (1909). Argentine.
33. *P. dimidiata* Loew, Neue Beitr. Kenntn. Dipt. Vol. 6, p. 50 (1859). Espagne.
34. *P. discors* Austen, Bull. Ent. Research, Lond. Vol. 11, p. 147 (1920). Angola.
35. *P. dorsalis* Latreille, Encycl. Méthod. Ent. Vol. 8, p. 704 (1811). Ile de France.
36. *P. elongata* Ricardo, Ann. Mag. Nat. Hist. (8), Vol. 1, p. 54 (1908). Monts Kilidmandjaro.
37. *P. Escalerae* Strobl, Span. Dipt. Vol. 3, p. 278 (1905). Espagne.
38. *P. fasciata* Latreille, Encycl. Méthod. Ent. Vol. 8, p. 706 (1811). Egypte.
39. *P. fascipennis* Macquart, Dipt. Exot. Vol. 1, p. 106 (1838). Chili.
40. *P. ferruginea* Meigen, Syst. Besch. Vol. 1, p. 175, pl. 10, f. 2 [*Tanyglossa*] (1804). Espagne.
41. *P. flava* Meigen, ibidem, Vol. 2, p. 22 (1820). France.
42. *P. flavipes* Macquart, Dipt. Exot. Vol. 1, p. 198 (1838). Cap de Bonne-Espér.
43. *P. flavohirta* Bellardi, Saggio Ditter. Messic. Vol. 1, p. 49 (1859). Mexique.
44. *P. fulvipes* Loew, Neue Beitr. Kenntn. Dipt. Vol. 6, p. 26 (1859). Asie mineure.
45. *P. fulviventris* Macquart, Dipt. Exot. Vol. 1, p. 109 (1838). ? Australie.
46. *P. fumida* Loew, Neue Beitr. Kenntn. Dipt. Vol. 6, p. 28 (1859). Espagne.
47. *P. fuscipennis* Macquart, Dipt. Exot. Suppl. 5, p. 18, pl. 1, f. 5 (1855). Océanie.

48. *P. fusiformis* Walker, Ins. Saund. Dipt. Vol. 1, p. 19 (1850).
 49. *P. granatensis* Strobl, Span. Dipt. Vol. 3, p. 277 (1905).
 50. *P. griseipennis* Loew, Neue Beitr. Kenntn. Dipt. Vol. 6, p. 31 (1859).
 51. *P. gulosa* Wiedemann, Aussereurop. zweifl. Ins. Vol. 1, p. 99 (1828).
 52. *P. hebes* Walker, List Dipt. Brit. Mus. Vol. 1, p. 137 (1848).
 53. ? *P. hirsuta* Thunberg, Nova Acta Upsal. Vol. 9, p. 67 [*Tanyglossa*] (1827).
 54. *P. hottentota* Ricardo, Ann. S. Afr. Mus. Vol. 10, p. 447 (1914).
 55. *P. illota* Williston, Biol. Centr.-Amer. Dipt. Vol. 1, p. 254 (1901).
 56. *P. incisuralis* Say, Journ. Acad. Sc. Philad. Vol. 3, p. 31 (1823).
 incisa Wiedemann, Aussereurop. zweifl. Ins. Vol. 1, p. 90 (1828).
 57. *P. inconspicua* Walker, List Dipt. Brit. Mus. Vol. 1, p. 136 (1848).
 58. *P. isabellina* Wiedemann, Aussereurop. zweifl. Ins. Vol. 1, p. 112 [*Silvius*] (1828).
 59. *P. Kraussei* Surcouf, Ann. Soc. Ent. Belg. (1921).
 60. *P. lautissima* Austen, Bull. Ent. Research, Lond. Vol. 11, p. 148 (1920).
 61. ? *P. lurida* Walker, List Dipt. Brit. Mus. Vol. 1, p. 140 (1848).
 62. *P. Macquarti* Guérin, Voy. Coquille, Zool. Vol. 2, p. 288 (1830).
 63. *P. macroglossa* Westwood, London Philos. Mag. Vol. 6, p. 449 (1835).
 64. *P. maculata* Fabricius, Syst. Antl. p. 90 (1905). — **Pl. 4, Fig. 8 a, b.**
 proboscidea Fabricius, Ent. Syst. Vol. 4, p. 363 [*Tabanus*] (1794).
 tabaniformis Latreille, Hist. Nat. Crust. Ins. Vol. 14, p. 318 (1805).
 varipennis Latreille, Encycl. Méthod. Ent. Vol. 8, p. 705 (1811).
 ? *basalis* Macquart (*vidi ante*).
 65. *P. maculiventris* Westwood, Lond. Philos. Mag. Vol. 6, p. 449 (1835).
 66. *P. marginata* Fabricius, Syst. Antl. p. 90 (1805).
 cellulata Brullé, Expéd. Scientif. Morée, Vol. 3, p. 303, pl. 47, f. 1 (1832).
 funnebris Macquart, Dipt. Exot. Suppl. 1, p. 23, pl. 3, f. 1 (1845).
 haustellata Fabricius, Spec. Ins. Vol. 2, p. 455 [*Tabanus*] (1781).
 ? *mauritana* Linné, Syst. Nat. (ed. 12), Vol. 2, p. 999 [*Tabanus*] (1767).
 mauritanica Meigen, Syst. Besch. Vol. 1, p. 176 [*Tanyglossa*] (1804).
 67. *P. micans* Meigen, ibidem, Vol. 2, p. 25 (1820).
 haustellata Olivier, Encycl. Méthod. Ent. Vol. 4, p. 329 [*Bombylius*] (1789).
 var. *ornata*, Meigen, Syst. Besch. Vol. 2, p. 26, pl. 13, f. 7 (1820).
 68. *P. multifaria* Walker, List Dipt. Brit. Mus. Vol. 1, p. 134 (1848).
 69. *P. Neavei* Bequaert, Rev. Zool. Afr. Brux. Vol. 2, p. 224 (1913).
 70. *P. nigronotata* Macquart, Dipt. Exot. Suppl. 4, p. 27, pl. 2, f. 5 (1850).
 incerta Bellardi, Saggio Ditter. Messic. Vol. 1, p. 52 (1859).
 71. ? *P. nobilis* Wiedemann, Aussereurop. zweifl. Ins. Vol. 2, p. 622 (1830).
 72. *P. notabilis* Walker, Ins. Saund. Dipt. p. 18 (1850).
 73. *P. obscurata* Loew, Neue Beitr. Kenntn. Dipt. Vol. 6, p. 27 (1859).
 74. *P. obscuripennis* Philippi, Verh. Zool.-bot. Ges. Wien, Vol. 15, p. 710 (1865).
 75. *P. ocellus* Walker, List Dipt. Brit. Mus. Vol. 1, p. 143 (1848).
 ? *Tabanus*.
 76. *P. pavidata* Williston, Biol. Centr.-Amer. Dipt. Vol. 1, p. 253 (1901).
 77. *P. pigra* Osten-Sacken, Mem. Boston Soc. Nat. Hist. Vol. 2, p. 367 (1876).
 78. *P. planiventris* Macquart, Dipt. Exot. Suppl. 4, p. 23 (1850).
 79. *P. pyritosa* Loew, Neue Beitr. Kenntn. Dipt. Vol. 6, p. 27 (1859).
 80. *P. ramulifera* Loew, Wien. Ent. Monatschr. Vol. 7, p. 9 (1863).
 81. *P. rasa* Loew, Berl. Ent. Zeitschr. Vol. 13, p. 5 (1869).
 82. *P. Roei* King, Narrat. Survey Coasts of Australia, Vol. 2, p. 467 (1827).
 83. *P. Rondanii* Bertoloni, Mem. Accad. Sc. Bologna, Vol. 12, p. 18, pl. 1, fig. 8 [*Rondani*] (1862).
 84. *P. rostrata* Linné, Mus. Ludov. Ulr. p. 421 [*Tabanus*] (1764).
 lineata Fabricius, Syst. Antl. p. 89 (1805).
 obscura Thunberg, Nova Acta Upsal. Vol. 9, p. 73, pl. 1, f. 10 [*Tanyglossa*] (1827).
 tabaniformis grisea De Geer, Mém. Ins. Vol. 6, p. 270, pl. 30, f. 9-10 [*Bombylius*] (1776).
- Amérique septentrionale.
 Espagne.
 Espagne.
 Cap de Bonne-Espér.
 Patrie inconnue.
 Brésil.
 Afrique méridionale.
 Honduras.
 Amérique septentrionale.
 Patrie inconnue.
 Amérique septentrionale.
 Sardaigne.
 Tanganyka.
 Australie.
 Chili.
 Amérique septentrionale.
 Europe méridionale,
 Asie mineure, Afrique
 septentrionale.
 Australie.
 Europe méridionale,
 Afrique septentrionale,
 Asie mineure.
 Algérie.
 Europe méridionale.
 Afrique méridionale.
 Congo belge.
 Mexique.
 Cap de Bonne-Espér.
 Amérique méridionale.
 Asie mineure,
 Chili. [Ile de Rhodes.
 Equateur.
 Mexique.
 Amérique septentrionale.
 Mexique. [Asie mineure.
 Europe centr. et mérid.
 Afrique méridionale.
 Amérique septentrionale.
 Australie.
 Mozambique.
 Cap de Bonne-Espér.
 Patrie inconnue.

85. *P. rufa* Macquart, Dipt. Exot. Suppl. 4, p. 18 (1850). Inde orientale.
86. *P. Ruppellii* Jaennicke, Abh. Senckenb. Naturf. Ges. Frankfurt, Vol. 6, p. 329 (1867). Nubie.
var. *Magrettii*, Bezzi, Boll. Soc. Ent. Italia, Vol. 33, p. 7 (1901). Erythrée.
87. *P. Salléi* Bellardi, Saggio Ditter. Messic. Vol. 1, p. 50 (1859). Mexique.
88. *P. Saussurei* Bellardi, ibidem, Vol. 1, p. 49, pl. 2, f. 4 (1859). Mexique.
89. *P. semiflava* Wiedemann, Aussereurop. zweifl. Ins. Vol. 2, p. 622 (1830). Mexique.
bicolor Macquart, Dipt. Exot. Suppl. 4, p. 27 (1850).
90. *P. semilivida* Bigot, Ann. Soc. Ent. France (7), Vol. 1, p. 366 [*Sackenimyia*] (1891). Assinie.
91. *P. seminuda* Coquillett, Journ. New York Ent. Soc. Vol. 10, p. 137 (1902). Mexique.
92. *P. senegalensis* Macquart, Hist. Nat. Ins. Vol. 1, p. 193 (1834). Sénégal.
93. *P. sexfasciata* Walker, List Dipt. Brit. Mus. Vol. 1, p. 136 (1848). Afrique méridionale.
94. *P. spilopectera* Wiedemann, Dipt. Exot. Vol. 1, p. 57 (1821). Cap de Bonne-Espér.
95. *P. subandina* Philippi, Verh. Zool.-bot. Ges. Wien, Vol. 15, p. 710 (1865). Chili.
96. *P. subfasciata* Walker, The Entom. Vol. 5, p. 257 (1871). Tajura.
97. *P. subvaria* Walker, List Dipt. Brit. Mus. Vol. 1, p. 150 [*Tabanus*] (1848). Vénézuéla.
98. *P. sulcata* Bezzi, Dipt. Syriaca et Aegypt. p. 41 (1908). Syrie.
99. *P. tenuirostris* Walker, Trans. Ent. Soc. Lond. Vol. 5, p. 272 (1860). Mexique.
100. *P. testaceiventris* Macquart, Dipt. Exot. Suppl. 3, p. 9 (1847). Amérique méridionale.
101. *P. thoracica* Thunberg, Nova Acta Upsal. Vol. 9, p. 71 [*Tanyglossa*] (1827). Patrie inconnue.
102. *P. umbra* Walker, Ins. Saund. Dipt. Vol. 1, p. 19 (1850). Chili.
103. *P. varicolor* Wiedemann, Aussereurop. zweifl. Ins. Vol. 1, p. 98 [*Pan-gonia*] (1828). Afrique méridionale.
104. *P. variegata* Fabricius, Syst. Antl. p. 92 (1805). Europe méridionale.
? maculata Rossi, Mem. Ins. p. 75 [*Tabanus*] (1792).
105. *P. variegata* Macquart, Hist. Nat. Dipt. Vol. 1, p. 195 (1834). Europe méridionale.
106. *P. vittata* Philippi, Verh. Zool.-bot. Ges. Wien, p. 711 (1865). Chili.
107. *P. Walkeri* Newman, Trans. Ent. Soc. Lond. Vol. 4, p. 56 (1857). Australie.
108. *P. Wiedemanni* Bellardi, Saggio Ditter. Messic. Vol. 1, p. 48, pl. 2, f. 3 (1859). Mexique.
basilaris Wiedemann, Aussereurop. zweifl. Ins. Vol. 2, p. 621 ♂ (1830).
tepicana Townsend, The Canad. Ent. Vol. 14, p. 289.
109. *P. zonata* Walker, The Entom. Vol. 5, p. 256 (1870). Arabie.

19. GENUS DIATOMINEURA RONDANI

Diatomineura Rondani, Arch. Zool. Modena, Vol. 3, p. 84 (1864).

Melpia (partim) Walker, Ins. Saund. Dipt. Vol. 1, p. 8 (1850).

Scaptia (partim) Walker, ibidem, Vol. 1, p. 8 (1850).

Caractères. Les caractéristiques de ce genre sont les suivantes : première cellule marginale postérieure ouverte. Yeux velus.

Les Insectes de ce genre sont de taille variant entre 10 m/m. et 30 m/m. La coloration est fréquemment brune ou fauve.

Plusieurs espèces n'appartenant pas aux *Diatomineura* ont été décrites dans ce genre, les types sont perdus, de nouvelles captures seront nécessaires pour exclure les espèces mal nommées.

Le sous-genre *Neopangonia* Lutz ne semble différer des *Diatomineura* que par la pubescence des yeux qui est courte.

Bibliographie. Macquart, Dipt. Exot. (1838); Rondani, Arch. Zool. Modena, Vol. 3 (1864); Ricardo, Ann. Mag. Nat. Hist. (7-8), Vol. 5, 6, 8, 9, 14, 19 (1900-1917); Lutz, Zool. Jahrb. Suppl.

Vol. 10, p. 653 (1909); Mem. Inst. Oswaldo Cruz, Vol. 3 (1911); Surcouf & Gonzalez-Rincones, Dipt. vulnér. Vol. 2, p. 98 (1912).

Distribution géographique. Les quarante-huit espèces décrites proviennent en majeure partie de l'Amérique méridionale et de l'Australie. Leurs premiers états sont inconnus.

1. *D. abdominalis* Ricardo, Ann. Mag. Nat. Hist. Vol. 19, p. 209 (1917). Nouvelle-Galles du Sud.
2. *D. albicostata* Macquart, Dipt. Exot. Suppl. 1, p. 24 [*Pangonia*] (1845). Australie.
3. *D. albithorax* Macquart, ibidem (1), Vol. 1, p. 107 [*Pangonia*] (1838). Chili.
4. *D. aperta* Loew, Neue Beitr. Kenntn. Dipt. Vol. 6, p. 32 [*Pangonia*] (1859). Portugal.
5. *D. aurata* Macquart, Dipt. Exot. Vol. 1, p. 100, pl. 15, f. 1 [*Pangonia*] (1838). Australie, Tasmanie.
crassa Walker, List Dipt. Mus. Vol. 1, p. 144 [*Pangonia*] (1848). Australie.
6. *D. auriflua* Donovan, Gen. Illustr. Ent. Vol. 1, fig. [*Tabanus*] (1805). Australie.
dives Macquart, Dipt. Exot. Suppl. 1, p. 25, pl. 3, f. 3 [*Pangonia*] (1857). Tasmanie.
solida Walker, List Dipt. Brit. Mus. Vol. 1, p. 141 [*Pangonia*] (1848).
7. *D. bicolor* Hutton, Man. New. Zeal. Ent. p. 54, pl. 6, f. 2 [*Comptosia*] (1892). Nouvelle-Zélande.
Ricardoi Hutton, Trans. New. Zeal. Inst. Vol. 33, p. 16 [*Pangonia*] (1901).
8. *D. caliginosa* Walker, Proc. Linn. Soc. Lond. Vol. 8, p. 108 [*Pangonia*] (1865). Nouvelle-Guinée.
9. *D. carnea* Bigot, Mém. Soc. Zool. France, Vol. 5, p. 619 (1892). Australie.
10. *D. concolor* Walker, Ins. Saund. Dipt. Vol. 1, p. 14 [*Pangonia*] (1850). Australie.
11. *D. crocea* Taylor, Proc. Linn. Soc. N. S. Wales, Vol. 41, p. 747 (1917). Queensland.
12. *D. dives* Williston, Trans. Kansas Acad. Sc. Vol. 10, p. 130 [*Pangonia*] (1887). Amérique septentrionale.
californica Bigot, Mém. Soc. Zool. France, Vol. 5, p. 618 (1892).
13. *D. dorsoguttata* Macquart, Dipt. Exot. Suppl. 4, p. 24 [*Pangonia*] (1850). Chili.
14. *D. dorsomaculata* Macquart, ibidem, Suppl. 4, p. 21 [*Pangonia*] (1850). Tasmanie.
15. *D. exeuns* Walker, Ins. Saund. Dipt. Vol. 1, p. 12 [*Pangonia*] (1850). Brésil.
16. *D. fulvifascia* Walker, List Dipt. Brit. Mus. Vol. 1, p. 137 [*Pangonia*] (1848). Cap de Bonne-Espér.
17. ? *D. gagatina* Bigot, Mém. Soc. Zool. France, Vol. 5, p. 620 (1892). Australie.
minima Ricardo, Ann. Mag. Nat. Hist. (7), Vol. 5, p. 119, pl. 1, f. 4 (1900). Australie.
18. *D. gemella* Walker, List Dipt. Brit. Mus. Vol. 1, p. 139 [*Pangonia*] (1848). Australie occidentale.
19. *D. grisea* Jaennicke, Abh. Senckenb. Naturf. Ges. Frankfurt, Vol. 6, p. 331 [*Pangonia*] (1867). Chili.
20. *D. hera* Osten-Sacken, Bull. U.S. Geol. Surv. Wash. Vol. 3, p. 214 (1877). Amérique septentrionale.
21. *D. hirticeps* ? Now. Denkschr. Akad. Wiss. Krakau, Vol. 2, p. 17 [*Pangonia*] (1875). Nouvelle-Zélande.
22. *D. hirtipalpis* Bigot, Mém. Soc. Zool. France, Vol. 5, p. 619 (1892). Chili.
23. *D. ianthina* White, Proc. Roy. Soc. Tasmania, p. 19 (1915). Tasmanie.
24. *D. inflata* Ricardo, Ann. Mag. Nat. Hist. Vol. 16, p. 34 (1915). Australie.
25. *D. Jacksoniensis* Guérin, Voy. Coquille, Zool. Vol. 2, p. 288, pl. 20, f. 3 [*Pangonia*] (1832). Australie.
26. *D. Jacksonii* Macquart, Dipt. Exot. Vol. 1, p. 102 [*Pangonia*] (1838). Australie.
27. *D. jucunda* Jaennicke, Abh. Senckenb. Naturf. Ges. Frankfurt, Vol. 6, p. 327 [*Pangonia*] (1867). Chili.
28. ? *D. lasiophthalma* Van der Wulp, Tijdschr. v. Ent. Vol. 31, p. 365, pl. 9, f. 6 [*Pangonia*] (1888). Argentine.
29. *D. latipalpis* Macquart, Dipt. Exot. Suppl. 4, p. 25, pl. 2, f. 4 [*Pangonia*] (1850). Chili.
amacna Bigot, Ann. Soc. Ent. France (6), Vol. 1, p. 20 [*Trichophthalma*] (1881).
Landbecki Philippi, Verh. Zool.-bot. Ges. Wien, Vol. 15, p. 658 [*Hermoneura*] (1865).
30. *D. lerda* Walker, List Dipt. Brit. Mus. Vol. 1, p. 140 [*Pangonia*] (1848). Nouvelle-Zélande.
31. *D. leucothorax* Ricardo, Ann. Mag. Nat. Hist. (7), Vol. 5, p. 179, pl. 1, f. 8 (1900). Chili.
32. *D. limbithorax* Macquart, Dipt. Exot. Suppl. 5, p. 22 (1855). Patrie inconnue.
33. *D. longipennis* Ricardo, Ann. Mag. Nat. Hist. (7), Vol. 9, p. 433 (1902). Brésil.

34. *D. molesta* Wiedemann, Aussereurop. zweifl. Ins. Vol. 1, p. 91 (1828). Brésil.
Pl. 4, Fig. 9a, b.
35. *D. montanus* Ricardo, Ann. Mag. Nat. Hist. Vol. 16, p. 34 (1915). Australie.
36. *D. patula* Walker, List Dipt. Brit. Mus. Vol. 1, p. 144 [*Pangonia*] (1848). ? Australie.
37. *D. plana* Walker, ibidem, Vol. 1, p. 144 [*Pangonia*] (1848). Australie.
nigricornis Bigot, Mém. Soc. Zool. France, Vol. 5, p. 614 (1892). Australie.
38. *D. pulchra* Ricardo, Ann. Mag. Nat. Hist. Vol. 16, p. 19 (1915). Australie.
39. *D. pyrausta* Osten-Sacken, Biol. Centr.-Amer. Dipt. Vol. 1, p. 43 [*Pangonia*] (1886). Amérique centrale, Mexique.
40. *D. rhinophora* Bellardi, Saggio Ditter. Messic. Vol. 1, p. 46, pl. 2, f. 1 [*Pangonia*] (1859). Mexique.
41. *D. ruficornis* Macquart, Dipt. Exot. Suppl. 1, p. 25, pl. 3, f. 3 [*Pangonia*] (1845). Tasmanie.
- constans* Walker, Ins. Saund. Dipt. Vol. 1, p. 15, [*Pangonia*] (1850). Tasmanie.
42. *D. subappendiculata* Macquart, Dipt. Exot. Suppl. 4, p. 19, pl. 2, f. 2 [*Pangonia*] (1850). Tasmanie.
43. *D. tabanipennis* Macquart, ibidem. Vol. 1, p. 104 [*Pangonia*] (1838). Brésil.
seminigra Ricardo, Ann. Mag. Nat. Hist. (7), Vol. 9, p. 432 (1902). Brésil.
44. *D. testacea* Macquart, ibidem, Vol. 1, p. 99 [*Pangonia*] (1838). Australie.
45. *D. testaceomaculata* Macquart, ibidem, Suppl. 4, p. 21 [*Pangonia*] (1850). Australie.
46. *D. varia* Walker, List Dipt. Brit. Mus. Vol. 1, p. 209 [*Diabasis*] (1848). Chili.
47. *D. violacea* Macquart, Dipt. Exot. Suppl. 4, p. 22, pl. 2, f. 3 [*Pangonia*] (1850). Tasmanie.
48. *D. viridiventris* Macquart, ibidem, Vol. 1, p. 108 [*Pangonia*] (1838). Vénézuéla, Chili.

SUBGENUS NEOPANGONIA LUTZ

Neopangonia Lutz, Zool. Jahrb. Suppl. Vol. 10, p. 5 (1909).

Caractères. Ce sous-genre, dit le docteur Lutz, présente les caractères des *Erephopsis*, mais il en diffère par la première cellule marginale postérieure largement ouverte.

L'ouverture de la première cellule et la villosité des yeux classe ce sous-genre dans le groupe des *Diatomineura*, suivant les caractères indiqués au tableau des genres.

Le sous-genre du docteur Lutz a été établi pour une seule espèce dont nous donnons ci-dessous la description (1).

(1) **Neopangonia pusilla** Lutz (1909). Trompe noire plus longue que l'abdomen; premier article des palpes jaunegrisâtre, deuxième jaune-rougeâtre, noirâtre vers l'apex. Face fortement saillante, brune, portant au-dessous des yeux et des antennes un sillon profond, déprimé, arqué. Antennes rousses, les deux premiers articles velus, le dernier glabre, mais portant quelques poils noirs, seulement à l'extrémité des huit segments. Bande frontale brun-noirâtre. Yeux d'un vert assez brillant avec une épaisse mais courte pubescence blanchâtre. Ocelles visibles. Vertex brun à pruinosité claire au bord des yeux. Partie inférieure de la tête et barbe d'un gris cendré clair. Thorax brun-noirâtre en dessus avec une ligne médiane plus sombre et des lignes latérales plus claires, une zone claire en avant du callus huméral et jusqu'à la racine de l'aile. Scutellum brun ou rougeâtre, flancs et pectus ainsi que les hanches antérieures, revêtus de poils assez longs, gris-blanchâtre. Abdomen fortement rétréci à partir du troisième segment puis se prolongeant vers l'apex en ligne droite; dessus fortement arqué et convexe, dessous un peu concave. La couleur générale est d'un jaune de corne translucide, à dessins brun-noirâtre, ceux des premiers segments forment des bandes à contour irrégulier qui se prolongent ensuite régulièrement sur la face dorsale. Cette surface porte de courts poils noirs sur le disque, les bords extérieurs sont ciliés de blanchâtre. Ventre d'un jaune grisâtre mat avec une bande longitudinale médiane sombre très inégalement visible, fréquemment interrompue; il y a, en outre, une bande transverse irrégulière d'un brun-noirâtre. Ailes d'un gris plus ou moins clair, plus rougeâtre à la base ou au bord antérieur de l'aile; quelques cellules, en particulier la cellule anale, sont fortement éclaircies dans leur milieu; la nervure costale et les transverses, voisines de la base, sont rembrunies; première marginale postérieure largement ouverte, troisième nervure longitudinale formant un angle, mais sans rameau récurrent. Balanciers brun clair ou brun noir. Pattes jaune rouge, cuisses ciliées de gris en dessous et revêtues en entier de fins poils jaunes. Tarses complètement noirâtres en dessus à pubescence concolore, dessous un peu éclairci. Quatre femelles prises à São Paulo (Brésil), au mois d'avril, en deux années consécutives.

Bibliographie. Lutz, Zool. Jahrb. Suppl. Vol. 10, p. 5 (1909); Surcouf & Gonzalez-Rincones, Dipt. vulnér. Vol. 2, p. 109 (1912).

Distribution géographique.

1. *N. pusilla* Lutz, Zool. Jahrb. Suppl. Vol. 10, p. 5 (1909). Brésil.

20. GENUS PSEUDOTABANUS RICARDO

Pseudotabanus Ricardo, Ann. Mag. Nat. Hist. (8), Vol. 16, p. 271 (1915).

Caractères. Formé pour deux espèces provenant du Queensland. Des ocelles, des éperons aux tibias postérieurs. Antennes : huit divisions au dernier article qui est large comme celui du genre *Tabanus* à la base, les trois divisions après la première sont indistinctes, les quatre dernières petites et distinctes. Premier article antennaire très court dépassant à peine la moitié des quatre premières divisions du troisième article, deuxième plus court, cyathiforme. Palpes égalant les deux tiers de la trompe, semblables à ceux du genre *Tabanus*. Ailes à cellules marginales postérieures ouvertes; sans appendice.

Les espèces de ce genre *Pseudotabanus* ressemblent à celles du genre *Tabanus*.

Bibliographie. Ricardo, Ann. Mag. Nat. Hist. (8), Vol. 16, p. 271 (1915).

Distribution géographique.

1. *P. distinctus* (1) Ricardo, Ann. Mag. Nat. Hist. (8), Vol. 16, p. 271 (1915). Queensland.
2. *P. queenslandi* (2) Ricardo, ibidem, Vol. 16, p. 272 (1915). Queensland.

21. GENUS COENOPROSOPON, RICARDO

Coenoprosopon Ricardo, Ann. Mag. Nat. Hist. (8), Vol. 16, p. 268 (1915).

Caractères. Genre formé pour deux femelles des Blue Mountains (Nouvelle-Galles du Sud), de la collection de M. C.-J. Wainwright, de Birmingham. Le caractère le plus frappant de cette espèce est celui du palpe qui est extrêmement développé, le second exemplaire a les palpes incomplets. Antennes petites, troisième article à huit divisions, la première, petite, épaisse, les autres très petites; les trois premières divisions à dense pubescence noire. La bande frontale très large et concave, plus étroite à l'apex. Ocelles très distincts. Eperons des tibias postérieurs petits, mais très épais. Ailes grandes, toutes les cellules marginales postérieures ouvertes.

Bibliographie. Ricardo, Ann. Mag. Nat. Hist. (8), Vol. 16, p. 268 (1915).

1) **Pseudotabanus distinctus** Ricardo. Noir, abdomen à bandes jaunes; antennes et pattes noires; ailes grises, teintées de brun sombre au bord antérieur et principalement à l'apex de la cellule sous-marginale. Longueur : 14 m/m. Longueur de la trompe : 2 m/m.

Habitat : Townsville, Nord du Queensland. Type dans la collection du British Museum.

2) **Pseudotabanus queenslandi** Ricardo. Espèce noirâtre à taches médianes et bandes grises sur l'abdomen. Longueur 14 1/2 m m. Très voisine de la précédente espèce.

Habitat : Queensland. Type dans la collection du British Museum.

Distribution géographique. Deux espèces connues.

1. *C. Wainwrighti* (1) Ricardo, Ann. Mag. Nat. Hist. (8), Vol. 16, p. 268. Nouv.-Galles du Sud. (1915).
2. *C. Hamlyni* Taylor, Proc. Linn. Soc. N. S. Wales, Vol. 42, p. 521, pl. 28. Nouv.-Galles du Sud. f. 3 (1917).

22. GENUS CORIZONEURA RONDANI

Corizoneura Rondani, Arch. Zool. Modena, Vol. 3, p. 84 (1863).

Caractères. Ce genre, qui comprend quarante-quatre espèces, une variété et six synonymes, sera sujet à révision lorsque les *Corizoneura* seront mieux connues, car certaines d'entre elles n'ont pas été capturées à nouveau, depuis l'époque de leur description. La caractéristique du genre *Corizoneura* est donnée par leur nervation qui est celle de *Diatomineura*, c'est-à-dire avec la première cellule marginale ouverte; en outre, les yeux sont glabres. Habituellement pas d'ocelles; la face, spécialement chez la femelle, est nettement allongée, parfois en forme de groin, elle porte une callosité brillante ou tout au moins une aire plus ou moins brillante de chaque côté. Trompe longue, parfois très longue, en général beaucoup plus que le thorax et le scutellum, horizontale ou presque. Les extrémités du premier et du second article des tarses des mâles sont généralement prolongés en dessus en un appendice en forme de languette qui atteint son plus grand développement sur le second article.

Rien n'est connu des premiers états des *Corizoneura*.

Bibliographie. Rondani, Arch. Zool. Modena, Vol. 3, p. 84 (1863); Surcouf & Gonzalez-Rincones, Dipt. vulnér. Vol. 2, p. 101 (1912).

Distribution géographique. Les espèces semblent réparties en Afrique et en Océanie, deux espèces atteignent l'Europe, quelques-unes habitent l'Amérique.

1. *C. aethiopica* Thunberg, Nova Acta Upsal. Vol. 9, p. 67, pl. 1, f. 6. Cap de Bonne-Espér. [Tanyglossa] (1827).
appendiculata Macquart, Dipt. Exot. (1), Vol. 1, p. 97, pl. 13, f. 2 (1838). Afrique méridionale.
varicolor Wiedemann, Aussereurop. zweifl. Ins. Vol. 1, p. 98 (1828).
2. *C. albifrons* Bigot, Mém. Soc. Zool. France, Vol. 5, p. 613 (1892). Cap de Bonne-Espér.
3. *C. alternans* Macquart, Dipt. Exot. Suppl. 5, p. 19 [Pangonia] (1855). Océanie.

(1) **Coenoprosopon Wainwrighti** ♀ Ricardo. Grande espèce de couleur fauve, à ailes teintées de brun. Longueur du type : 16 m/m., l'autre femelle mesure 15 m/m. Longueur de la trompe 2 m/m. Face brun ambré, à tomentosité jaunâtre, le tubercule central dépourvu de tomentosité sur sa partie supérieure à courts poils noirs dont quelques-uns sur la face supérieure des joues. Barbe jaune-pâle. Palpes de la couleur de la face, premier article plus pâle, court, épais; deuxième article très grand, aplati, claviforme, courbé, étroit à son extrême base, puis s'élargissant, la surface externe toute entière recouverte de courts poils noirs, la face interne complètement glabre : la trompe est environ 1/3 plus longue que les palpes. Antennes situées sur la protubérance, les deux premiers articles de la couleur de la face, le troisième, plus rouge, assombri à son extrémité apicale; premier article court et épais, couvert d'épais poils noirs, le deuxième semblable, moitié moindre, le troisième à première division en anneau, la deuxième courte et épaisse, les suivantes plus étroites et très petites. Bande frontale très large, rétrécie d'un tiers à l'apex, sillonnée au milieu de même couleur que la face, dénudée. Ocelles grands. Yeux petits, glabres à reflets verdâtres. Tête petite en comparaison du volume de l'insecte. Thorax brun avec deux bandes latérales tomenteuses jaunâtres et une bande médiane peu distincte très étroite; une tomentosité jaunâtre paraît sur les côtés et sur la partie postérieure du dos, et recouvre entièrement le scutellum, la pubescence est fournie de très courts poils noirs, celle du scutellum comporte des poils jaunes plus longs. Abdomen brun ambré mais non uniforme de couleurs, une bande médiane noire est visible, pubescence nulle, quelques courts poils blancs sur les segmentations. Patte brun de Sienne, les tibias un peu pâles. Hanches à courts poils noirs, pubescence jaunâtre, par ailleurs. Ailes grandes brunâtres, plus claires au bord postérieur; nervures jaune-rougeâtre, appendice rudimentaire. Toutes les cellules postérieures ouvertes, la quatrième resserrée au bord.

4. *C. angusta* Macquart, Dipt. Exot. Suppl. 2, p. 11 [*Pangonia*] (1847). Australie.
5. *C. annulata* Bigot, Mém. Soc. Zool. France, Vol. 5, p. 612 (1892). Europe méridionale.
6. *C. anthracina* Macquart, Dipt. Exot. Suppl. 4, p. 23, pl. 2, f. 3 [*Pangonia*] (1850). Tasmanie.
7. *C. barbata* Linné, Mus. Lud. Ulr. p. 22 [*Tabanus*] (1764). Cap de Bonne-Espér.
var. *fasciata* Macquart, Hist. Nat. Dipt. Vol. 1, p. 194 (1838). ? Cap de Bonne-Espérance.
8. *C. beryllensis* Ricardo, Ann. Mag. Nat. Hist. (8), Vol. 16, p. 38 (1915). Queensland.
9. *C. brachyrrhyncha* Bigot, Mém. Soc. Zool. France, Vol. 5, p. 614 (1892). Cap de Bonne-Espér.
10. *C. brevipalpis* Macquart, Dipt. Exot. Suppl. 3, p. 8 [*Pangonia*] (1847). Australie.
11. *C. conspicua* Ricardo, Ann. Mag. Nat. Hist. Vol. 16, p. 38 (1915). Queensland.
12. *C. chrysophila* Walker, List Dipt. Brit. Mus. Vol. 1, p. 155 [*Tabanus*] (1848). Australie.
var. *aurofasciata* Jaennicke, Abh. Senckenb. Naturf. Frankfurt, Vol. 6, p. 327, pl. 43, f. 5 [*Pangonia*] (1867).
var. *nigrosignata* Thomson, Eugénies Resa, Dipt. p. 451 [*Pangonia*] (1868). Australie.
13. *C. directa* Walker, Ins. Saund. Dipt. Vol. 1, p. 20 [*Pangonia*] (1850). Cap de Bonne-Espér.
14. *C. distincta* Ricardo, Ann. Mag. Nat. Hist. (8), Vol. 1, p. 55 (1908). — Afrique orientale,
Pl. 4, Fig. 11. Abyssinie.
15. *C. dorsalis* Macquart, Dipt. Exot. Vol. 1, p. 100 (1838). Australie.
16. *C. erratica* ♂ Walker, List Dipt. Brit. Mus. Vol. 1, p. 189 [*Tabanus*] (1848). Australie.
17. *C. fera* Williston, Trans. Kansas Acad. Sc. Vol. 10, p. 130 [*Pangonia*] (1887). Amérique septentrionale.
18. *C. formosa* Austen, Bull. Ent. Research, Lond. Vol. 11, p. 142 (1920). Afrique méridionale.
19. *C. fulva* Macquart, Dipt. Exot. Suppl. 4, p. 19 [*Pangonia*] (1850). Australie.
20. *C. hastata* Austen, Bull. Ent. Research, Lond. Vol. 3, p. 403 (1912). Afrique portugaise
21. *C. inornata* Austen, ibidem, Vol. 1, p. 282 (1911). Katanga. [orientale.]
22. *C. kurandae* Taylor, Proc. Linn. Soc. N. S. Wales, Vol. 41, p. 748 (1917). Queensland.
23. *C. lateralis* Fabricius, Syst. Antl. p. 91 [*Pangonia*] (1805). Afrique méridionale.
var. *tabaniformis rufa* De Geer, Mém. Ins. Vol. 6, p. 272, pl. 25, f. 11 [*Bombylius*] (1776).
24. *C. lineatithorax* Austen, Bull. Ent. Research, Lond. Vol. 3, p. 399 (1912). Nord de la Rhodésie.
25. *C. longirostris* Hardwicke, Trans. Linn. Soc. Lond. Vol. 14, p. 135, pl. 6, f. 5-6 [*Pangonia*] (1825). Inde orientale.
26. *C. montana* Hutton, Trans. New Zeal. Inst. Vol. 33, p. 17 [*Pangonia*] (1901). Nouvelle-Zélande.
27. *C. neocaledonica* Mégnin, Ann. Soc. Ent. France (5), Vol. 8, Bull. p. 145 [*Pangonia*] (1878). Nouvelle-Calédonie.
var. *leucopicta* Bigot, Mém. Soc. Zool. France, Vol. 5, p. 616 (1892).
28. *C. pallidipennis* Ricardo, Ann. Mag. Nat. Hist. (7), Vol. 5, p. 110, pl. 1, f. 3 (1900). Afrique occidentale.
29. *C. parva* Walker, List Dipt. Brit. Mus. Vol. 1, p. 145 [*Pangonia*] (1848). Afrique méridionale.
30. *C. penetrabilis* Austen, Bull. Ent. Research, Lond. Vol. 3, p. 401 (1912). Nord de la Rhodésie.
31. *C. picta* Macquart, Hist. Nat. Dipt. Vol. 1, p. 195 (1834). Europe méridionale.
32. *C. rufa* Macquart, Dipt. Exot. Vol. 1, p. 106 [*Pangonia*] (1838). Pérou.
33. *C. ruficornis* Bigot, Mém. Soc. Zool. France, Vol. 5, p. 615 (1892). Amérique septentrionale.
34. *C. rufovittata* Macquart, Dipt. Exot. Suppl. 4, p. 19, pl. 2, f. 1 [*Pangonia*] (1850). Tasmanie.
35. *C. sagittaria* Surcouf, Bull. Mus. Hist. Nat. Paris, Vol. 16, p. 386 (1910). Afrique occidentale.
36. *C. Schwetzi* Austen, Bull. Ent. Research, Lond. Vol. 11, p. 143 (1920). Congo belge.
37. *C. sulcifrons* Macquart, Dipt. Exot. Suppl. 5, p. 19 [*Pangonia*] (1855). Océanie.
38. *C. taprobanes* Walker, List Dipt. Brit. Mus. Vol. 5, Suppl. 1, p. 324 [*Pangonia*] (1854). Ceylan.
39. *C. tigris* Bigot, Ann. Soc. Ent. France (5), Vol. 10, p. 143 [*Pangonia*] (1880). ? Perse ? Caucase.
40. *C. tranquilla* Osten-Sacken, Mem. Boston Soc. Nat. Hist. Vol. 2, p. 367 (1874). Amérique septentrionale.
41. *C. umbratipennis* Ricardo, Ann. Mag. Nat. Hist. (7), Vol. 5, p. 3, pl. 1, f. 9 (1900). Australie.

42. *C. velutina* Bigot, Mém. Soc. Zool. France, Vol. 5, p. 615 (1892). Amérique septentrionale.
 43. *C. virgata* Austen, Bull. Ent. Research, Lond. Vol. 1, p. 277 (1911). Katanga.
 44. *C. yezoensis* Shiraki, Blood Suck. Ins. Formosa, Vol. 1, p. 18 (1918). Formose.

23. GENUS BUPLEX AUSTEN

Buplex Austen, Bull. Ent. Research, Lond. Vol. 11, p. 130 (1920).

Caractères. Ce genre est demembré à juste titre du genre *Corizoneura* Rondani par le Major E. E. Austen. Ses caractéristiques sont les suivantes : Ocelles existant habituellement ; face non prolongée, plutôt convexe, sans callosité ou zone brillante de chaque côté ; trompe de longueur moyenne, égalant tout au plus le thorax et le scutellum et inclinée en général à 45° ; extrémités distales des articles des tarses jamais prolongées en appendices.

Le type du genre est *Pangonia suavis* Loew (1), d'Afrique méridionale.

Bibliographie. Austen, Bull. Ent. Research, Lond. Vol. 11, p. 111 (1920).

Distribution géographique. Toutes les espèces connues proviennent de l'Ethiopie et de l'Afrique méridionale.

1. *B. albifacies* Ricardo, Ann. S. Afric. Mus. Vol. 10, p. 451 (1914). Afrique méridionale.
2. *B. brunnipectus* Loew, Oefv. Svenska Vet.-Akad. Foerh. p. 337 [*Pangonia*] Afrique méridionale.
(1858).
3. *B. dissimilis* Ricardo, Ann. S. Afric. Mus. Vol. 10, p. 451 (1914). Afrique méridionale.
4. *B. fuscinervis* Austen, Bull. Ent. Research, Lond. Vol. 11, p. 141 (1920). Afrique méridionale.
5. *B. suavis* Loew, Oefv. Svenska Vet.-Akad. Foerh. Vol. 14, p. 337 [*Pangonia*] Afrique méridionale.
(1858).
6. *B. subfascia* Walker, List Dipt. Brit. Mus. Vol. 5, Supp. 1, p. 136 [*Pan-* Port Natal.
gonia] (1854).

24. GENUS PSEUDOPANGONIA RICARDO

Pseudopangonia Ricardo, Ann. Mag. Nat. Hist. (8), Vol. 16, p. 273 (1915).

Caractères. Ce genre est très distinct de tous ceux déjà connus des Pangoninae par son troisième article antennaire qui ne comprend que quatre divisions en tout. Antennes petites, situées sur un tubercule proéminent, les deux premiers articles courts et épais, le deuxième moindre que le premier ; le troisième est double des deux premiers, formé de quatre divisions, la première épaisse et conique, les trois suivantes très étroites, chacune environ de la longueur de la division basilaire. Palpes petits et étroits. Trompe courte. Face courte, presque horizontale. Bande frontale étroite et sillonnée. Ocelles faisant saillie sur le vertex. Abdomen large et plat. Pubescence très éparse. Tibias postérieurs avec une forte épine à l'extrémité. Ailes grandes, plus longues que l'abdomen. Toutes les cellules largement ouvertes sauf l'anale, pas d'appendice.

Bibliographie. Ricardo, Ann. Mag. Nat. Hist. (8), Vol. 16, p. 273 (1915).

(1) « **Buplex suavis** Loew ♀ (1857). Flavescens, thorace nigrovittato, abdomine nigrofasciato antennis pedibusque » nigris, alis ochrascentibus ante apicem infuscatis, cellula posteriore prima aperta, vena transversa apicali appendiculata.
 » Palpi longi, acuminati, superius profunde sulcati. Long. corp. 6 3/4-7 lin.
 » Cap B. Sp., Caffraria (Wahlb.). »

Distribution géographique.

1. *P. australis* Ricardo (1), Ann. Mag. Nat. Hist. (8), Vol. 16, p. 273 (1915). Australie, Nouv.-Galles du Sud.

25. GENUS GASTROXIDES, SAUNDERS

Gastroxides Saunders, Trans. Ent. Soc. Lond. Vol. 2, p. 59 (1841).

Ditylomyia Bigot, Rev. Mag. Zool. (2), Vol. 11, p. 305 (1859).

Caractères. — Ce genre fut créé par Saunders pour une seule espèce de l'Inde; une deuxième espèce décrite par Bigot constituait d'après ce dernier le genre *Ditylomyia*.

Le genre de Saunders présente les caractéristiques suivantes : tête transverse avec trois ocelles placés en triangle équilatéral au vertex; trompe droite, inclinée vers le bas, environ de la longueur de la tête; antennes bien plus longues que celle-ci : premier article cylindrique double du deuxième qui est plus long que large; troisième supérieur aux deux premiers, divisé par quatre étranglements en cinq segmentations, dont la première, la partie basilaire, est subégale aux quatre suivantes; la segmentation basilaire est prolongée à sa partie supérieure en une épine pointue dirigée en avant. Thorax ovale beaucoup plus large que la tête. Abdomen de sept articles apparents, ovo-conique, terminé en une pointe aiguë. Pattes longues et minces.

D'après Miss G. Ricardo, les exemplaires appartenant au British Museum ne correspondraient pas aux types eux-mêmes, au moins pour le mâle.

Bigot avait formé le genre *Ditylomyia* par une espèce de l'Inde : *D. ornata* (1859); de l'examen du type qui existe au British Museum, il résulte que le genre *Ditylomyia*, imparfaitement caractérisé, doit tomber en synonymie; l'espèce décrite par Bigot doit donc être rapportée au genre *Gastroxides* Saunders.

Cette espèce présente, de même que *G. ater* Saunders, un dimorphisme de coloration très apparent entre la livrée du mâle et celle de la femelle, s'il n'y a pas eu erreur dans la détermination du mâle. Celui-ci mesure 15 m/m. de longueur; l'abdomen est rougeâtre avec des taches noires, l'extrémité apicale noire; chez la femelle, l'abdomen est noir, long et pointu, le second segment est le plus grand le premier et le troisième ont le bord postérieur jaune, le second et le quatrième sont bordés de gris; les suivants sont noirs, avec un peu de rouge sur les côtés. Longueur de la femelle : 18 m/m.

Bibliographie. Saunders, Trans. Ent. Soc. Lond. (3), Vol. 51, p. 59 (1841); Bigot, Rev. Mag. Zool. (2), Vol. 11, p. 305 (1859); Loew, Dipt. Fauna Südafr. Vol. 1, p. 16 (1860); Van der Wulp,

(1) **Pseudopangonia australis** Ricardo ♀ (1915). Grand Insecte bossu, thorax d'un jaune cuir un peu rosé, abdomen couleur tan jaunâtre, avec une bande médiane brunâtre à l'apex. Ailes teintées de brun. Longueur : 20 à 23 m/m., longueur de la trompe : 1 m/m. Face jaune tan, couverte d'une tomentosité grise, sans pubescence, barbe blanche. Palpes jaune-rougeâtre à poils noirs, atteignant les deux tiers de la longueur de la trompe. Antennes situées sur un petit tubercule élevé d'un jaune-rougeâtre sale; les deux premiers articles à poils noirs, le troisième avec quelques-uns sur les divisions et à l'apex. Bande frontale à côtés parallèles, six fois aussi haute que large, de même couleur que la face, avec un sillon de chaque côté et une callosité mal définie. Thorax grand, avec des poils jaunâtres sur le dessus et les côtés; pectus couvert d'une tomentosité grise avec des poils blancs et bruns. Scutellum comme le thorax. Abdomen brun sur les côtés et à bande médiane brune, les quatre derniers segments brunâtres à tomentosité grise, pubescence courte très clairsemée principalement jaune ou jaunâtre sur les parties concolores, et brune par ailleurs; envers brunâtre couvert d'une tomentosité grise. Pattes brun-rougeâtre à pubescence noire. Ailes plus longues que le corps, amples, colorées en brun, surtout au bord antérieur; nervures jaunâtres, stigma indistinct, pas d'appendice. Cellules postérieures marginales ouvertes.

Habitat : Femelle provenant du Queensland, une autre femelle a été capturée dans la Nouvelle-Galles du Sud. Type dans la collection du British Museum (d'après Miss G. Ricardo).

Cat. Dipt. South Asia (1896); Ricardo, Ann. Mag. Nat. Hist. Vol. 5 (1900); Rec. Indian Mus. Vol. 4, p. 370 (1911); Surcouf & Gonzalez-Rincones, Dipt. vulnér. Vol. 2, p. 111 (1912).

Distribution géographique.

1. *G. ater* Saunders (1), Trans. Ent. Soc. Lond. Vol. 3, p. 59, pl. 5, f. 4 (1841). Inde orientale.
— Pl. 5, Fig. 6a, b.
2. *G. ornatus* Bigot, Rev. Mag. Zool. (2), Vol. 11, p. 305 [*Ditylomyia*] (1859). Ceylan.

26. GENUS HINEA ADAMS

Hinea Adams, Kansas Univ. Sc. Bull. Vol. 3, p. 150 (1905).

Caractères. Premier et deuxième articles des antennes courts, le premier double du deuxième, troisième composé de cinq segmentations dont la première est la plus développée et porte un long prolongement à sa base. Dernier article des palpes de grande taille et en forme de croissant. Trompe droite environ de la hauteur de la tête. Face courte, convexe. Bande frontale déprimée, son angle avec l'occiput est moindre que chez la plupart des Tabanides. Ailes dépassant de beaucoup l'abdomen, cellules marginales postérieures ouvertes.

Espèce typique : *Hinea pertusa* Loew.

Nous avons pu examiner les deux sexes de cette espèce au British Museum, le genre *Hinea* ressemble au genre *Gastroxides* par la forme de la bande frontale, des antennes et de l'extrémité comprimée de l'abdomen; il en diffère par la forme de la face qui est arrondie et courte chez *Hinea*, triangulaire et prolongée vers la base dans *Gastroxides* et celle des palpes qui sont longs, arqués et médiocrement renflés chez *Gastroxides* et épaissis, recourbés en croissant chez *Hinea*.

(1) ***Gastroxides ater*** Saunders (1841) ♀. Noir de charbon, velu; les ailes d'un brun noir, avec une tache ovale jaunâtre, irrégulière, traversant le milieu du disque et une tache plus petite de même apparence vers l'apex. Envergure : 26,60 m/m, largeur 13 m/m. De l'Inde centrale. Dans ma collection (traduit de Saunders).

Nous possédons, dans la Collection du Muséum de Paris, deux exemplaires de cette espèce. Ils ont été recueillis par F. Caius en 1911 à Trichinopoly, dans l'Inde anglaise (Présidence de Madras) l'état de presque parfaite conservation de ces deux spécimens nous a permis de reconstituer une description plus complète que celle de Saunders.

Mâle. Longueur 12 m/m. Tête beaucoup plus large que le thorax; yeux réunis sur toute leur longueur, à grosses facettes dans plus de la moitié supérieure de l'œil; la zone des petites cornéules s'étend vers la partie inférieure, à hauteur de l'insertion des antennes; elle contourne étroitement le bord externe et se termine au vertex où sont trois ocelles. Antennes brunes, premier et deuxième article cylindriques, le premier triple du second, le troisième manque chez le mâle. La région épistomale, de couleur brune, est en retrait et porte en son milieu une vaste callosité ovale d'un noir brillant. Palpes longs, minces, noirs, à pilosité semblable. Trompe de la longueur de la tête, mince. Thorax et scutellum d'un noir brunâtre brillant, scutellum un peu renflé. Flancs et pectus noirâtres. Abdomen noir, sauf le deuxième segment qui est roux en dessus et en dessous. Pattes longues, antérieures et médianes brunes, postérieures à fémurs noirs. Ailes étroites, d'un brun clair, avec une bande transverse et une tache circulaire hyalines, cette tache est située autour de la bifurcation de la troisième nervure longitudinale; la bande affecte les cellules radiale, cubitale, première, quatrième et cinquième cellules marginales, ainsi que l'extrémité apicale des deux basilaires et la discoïdale. Balanciers à massue blanche.

Femelle. Longueur 15 m/m. Noire en entier. Tête plus large que le thorax et yeux à cornéules égales; bande frontale plus étroite au vertex qu'à la base, portant deux saillies séparées par un large sillon transverse; tubercule ocellaire vaste portant trois ocelles écartés; triangle frontal mat. Antennes insérées vers le milieu de la tête, descendantes, premier et deuxième articles semblables à ceux correspondants du mâle, quoique plus grands; troisième article fusiforme, épais, noir sauf la base qui est rougeâtre et porte une dent étroite de même coloration, prolongée jusqu'à la deuxième des quatre segmentations de la partie apicale; celles-ci sont peu aisément discernables. Joues d'un noir mat. Face triangulaire d'un noir brillant, descendant en une pointe saillante au-dessous de laquelle sont insérés les palpes à la base des maxilles, ils sont longs, pointus, fortement arqués à leur bord externe, de couleur généralement noire. Trompe massive, courte. Thorax plus étroit que la tête, de forme allongée. Scutellum et abdomen d'un noir de charbon. Pattes allongées. Ailes plus noires que celles du mâle, mais portant les mêmes taches; lobe un peu éclairci. Toutes les cellules marginales postérieures ouvertes, de même que chez le mâle. Balanciers à massue rousse.

Bibliographie. Adams, Kansas Univ. Sc. Bull. Vol. 3, p. 150 (1905); Loew, Oefv. Svenska Vet.-Akad. Foerh, Vol. 18, p. 337 (1858).

Distribution géographique. Une seule espèce, de l'Afrique méridionale.

1. *H. pertusa* Loew (1), Oefv. Svenska Vet. Akad. Foerh. Vol. 14, p. 337 Cafrerie.
 [*Silvius*] (1858). — **Pl. 5, Fig. 5a, b.**
flavipes ♂ ♀ Adams, Kansas Univ. Sc. Bull. Vol. 3, p. 150 [*Hinea*] (1905). Rhodésia.

27. GENUS RHINOMYZA WIEDEMANN

Rhinomyza Wiedemann, Nova Dipt. Gen. p. 8 (1820).

Tabanocella Bigot, Ann. Soc. Ent. France (3), Vol. 4, p. 76 (1856).

nec **Erodiorhynchus** Macquart, Dipt. Exot. Vol. 1, p. 110 (1838).

Caractères. Description originale de Wiedemann : « Antennae triarticulatae; articulo primo cylindrico breviusculo; secundo cyathiformi; tertio elongato paulum recurvo. Proboscis porrecta adscendens, longa. Palpi basi proboscidis inserti, triarticulati : articulo primo breviusculo; secundo longiore; tertio secundo multo longiore. Ocelli maximi, mare contigui ut vix spatium remaneat pro ocellis tribus. Alae et habitus Tabanorum. »

Bigot redécrivit sous le nom nouveau de *Tabanocella* (1856), *Rhinomyza denticornis*; ce nom de genre tombe en synonymie.

Le genre *Rhinomyza* Wiedemann est caractérisé par la présence d'une saillie antennaire généralement longue et par la concavité de la face, vue de profil.

Femelle. Yeux glabres ou velus suivant les espèces, à cornéules égales. Bande frontale à côtés parfois légèrement convergents vers le vertex portant une callosité médiane longitudinale saillante, linéaire. Palpes minces et allongés. Antennes à premier article plus allongé que chez les Taons; deuxième petit, cyathiforme; troisième composé d'une partie basilaire et d'une partie apicale constituée par quatre segmentations, les trois premières moniliformes, la dernière aiguë et subégale aux deux précédentes; la partie basilaire porte à l'extrémité supérieure un prolongement dentiforme recourbé et qui s'étend en général jusqu'à la deuxième segmentation de la partie apicale, le bord inférieur de celle-ci présente parfois une saillie anguleuse sur son contour. Ailes à nervation normale, cellules postérieures marginales ouvertes. Pattes minces, sans touffes de poils ni franges.

Bibliographie. Wiedemann, Nova Dipt. Gen. p. 8 (1820); Macquart, Dipt. Exot. Vol. 1, p. 110 (1838); Bigot, Ann. Soc. Ent. France, Vol. 4, p. 76 (1856); Schiner, Reise Novara, Dipt. p. 97 (1868); Ricardo, Ann. Mag. Nat. Hist. (7), Vol. 8, p. 290 (1901); Surcouf, Tabanides de Madagascar, p. 24 (1909); Austen, Ann. Mag. Nat. Hist. (8), Vol. 9, p. 1 (1912); Surcouf & Gonzalez-Rincones, Dipt. vulnér. Vol. 2, p. 103 (1912).

Distribution géographique. Le genre *Rhinomyza* comprend actuellement dix-sept espèces. on y ajoutait *Rh. pusilla* Schiner, mais cette dernière espèce doit être rattachée au genre *Silvius*, elle a appartenu

(1) *Hinea pertusa* (*Silvius*) Loew. Cette espèce a été trouvée en Cafrerie et considérée par Loew comme appartenant au genre *Silvius*, elle a été redécrite sous le nom de *flavipes* par Adams.

Longueur : 15 m/m. Tête plus large que le thorax, yeux bruns, triangle frontal jaunâtre. Antennes jaunes. Thorax brun dans sa partie antérieure, noir ensuite. Scutellum noir. Abdomen noir, les deux derniers segments rougeâtres. Pattes brun-rouge. Ailes brunes avec une bande oblique hyaline qui atteint les deux cellules basilaires et la cinquième marginale postérieure.

au genre *Erodiorhynchus* Macquart, qui a été mis en synonymie avec le genre *Rhinomyza* à tort et que nous rapportons au groupe des *Silvius*.

1. *R. alveolata* Surcouf, Tabanides de Madag. p. 24 (1909). **Pl. 4, Fig. 6 a, b.** Madagascar.
2. *R. bifasciata* Grünberg, Ent. Rundsch. Stuttgart, Vol. 30, p. 99 (1913). Cameroun.
3. *R. concinna* Austen, Ann. Mag. Nat. Hist. (8), Vol. 6, p. 352 (1910). Nyassa occidental.
4. *R. costata* Loew, Dipt. Fauna Südaf. Vol. 1, p. 26 (1860). Cap de Bonne-Espér.
5. *R. denticornis* Wiedemann, Aussereurop. zweifl. Ins. Vol. 1, p. 112 [*Silvius*] Afrique méridionale.
(1828).
binotata Macquart, Dipt. Exot. Vol. 1, p. 113 [*Dichelacera*] (1838).
6. *R. fusca* Wiedemann, Nova Dipt. Gen. p. 8 (1820). Java.
7. *R. innotata* Karsch, Berl. Ent. Zeitschr. Vol. 31, p. 272, pl. 4, f. 6 [*Silvius*] Afrique orientale.
(1887).
8. *R. lutosa* Grünberg, Ent. Rundsch. Stuttgart, Vol. 30, p. 100 (1913). Cameroun.
9. *R. maculata* Surcouf, Tabanides de Madag. p. 25 (1909). Madagascar.
10. *R. mordosa* Austen, Ann. Mag. Nat. Hist. (8), Vol. 9, p. 7 (1912). Madagascar.
11. *R. perpulchra* Austen, ibidem (8), Vol. 6, p. 349 (1910). Ouganda.
12. *R. praestabilis* Grünberg, Ent. Rundsch. Stuttgart, Vol. 30, p. 98 (1913). Cameroun.
13. *R. Rodhaini* Bequaert, Rev. Zool. Afr. Brux. Vol. 2, p. 229 (1913). Katanga.
14. *R. simplicicornis* Austen, Ann. Mag. Nat. Hist. (8), Vol. 9, p. 9 (1912). Madagascar.
15. *R. stimulans* Austen, ibidem (8), Vol. 6, p. 354 (1910). Nord de la Nigéria.
16. *R. umbraticola* Austen, Bull. Ent. Research, Lond. Vol. 1, p. 289 (1911). Katanga, Nord de la Rhodésie.
17. *R. zoulouensis* Ricardo Ann. S. Afr. Mus. Vol. 10, p. 452 (1914). Afrique méridionale.

28. GENUS ORGYZOMYIA GRÜNBERG

Orgyzomyia ♀ Grünberg, Zool. Anz. Vol. 30, p. 345 (1906).

Methoria ♂ Surcouf, Ins. piqueurs de Madagascar, p. 20 (1909).

Caractères. L'espèce la plus répandue parmi les Pangoninae de Madagascar avait été décrite par Macquart en 1855, Miss G. Ricardo la rangea postérieurement dans le genre *Corizoneura*. En 1906, K. Grünberg fit de *P. zigzag* le genre *Orgyzomyia*; de notre côté, nos recherches sur les matériaux du Muséum de Paris nous amenèrent, quelques mois plus tard, à former le genre *Methoria* pour le même Insecte dont la femelle seule était connue et dont nous avons décrit postérieurement le mâle.

Le Muséum de Paris possède de nombreux spécimens de cette espèce qui constitue le genre *Orgyzomyia* Grünberg. Les caractéristiques sont les suivantes : Antennes fortement velues, troisième article présentant une expansion très élargie, plate, sillonnée du côté interne, présentant au côté externe un profil nettement découpé et terminé par une partie quadrisegmentée très rétrécie. Ailes à première et quatrième cellules marginales postérieures rétrécies.

Le Muséum de Paris possède de nombreux spécimens provenant de diverses régions de Madagascar.

Le mâle était resté inconnu jusqu'à présent lorsque dans la collection mise gracieusement à notre disposition par le savant Orthoptériste L. Chopard, nous avons trouvé deux mâles d'*Orgyzomyia zigzag* Macquart; ils ont été recueillis par J. Bastard en 1902 à Anko Zoabo (Madagascar).

Bibliographie. Macquart, Dipt. Exot. Suppl. 5, p. 20 (1855); Karsch, Berl. Ent. Zeitschr. p. 171 (1884); Ricardo, Ann. Mag. Nat. Hist. (7), p. 155 (1900); Grünberg, Zool. Anz. Vol. 30, p. 345 (1906); Surcouf, Insectes piqueurs de Madagascar, p. 20 (1909); Surcouf & Gonzalez-Rincones, Dipt. vulnér. Vol. 2, p. 109 (1912); Surcouf, Bull. Soc. Ent. France, p. 239 (1913).

Distribution géographique.

Nous rapprochons provisoirement du genre *Orgyzomyia* Grünberg une espèce de la côte orientale d'Afrique ce qui étend l'aire de répartition géographique de ce genre, en ne le limitant pas à Madagascar.

1. *O. zigzag* Macquart (1), Dipt. Exot. Suppl. 5, p. 20, pl. 1, f. 6 [*Pangonia*] ? Océanie, Madagascar. (1855). — **Pl. 5, Fig. 7 a, b.**
2. *O. V album* ♂ Surcouf (2), Bull. Mus. Hist. Nat. Paris, Vol. 5, p. 226 Mozambique. [*Pangonia*] (1908).

29. GENUS GUYONA, NOV. GEN.

Caractères. Ce genre est formé pour une seule espèce connue que j'ai décrite sous le nom de *Pangonia mesembrinoïdes*; je l'avais primitivement rapprochée de *Orgyzomyia* Grünberg et E. E. Austen

(1) ***Orgyzomyia zigzag*** Macquart [*Pangonia*] (1855). Femelle. Longueur : 14 à 17 m/m. Tête noire, yeux bronzés à cornéules égales, occiput gris cendré, à courte pubescence noire; triangle frontal d'un noir brillant surmonté d'une bande frontale large à bords convergents vers le vertex, d'un blanc d'argent, portant une large callosité noire, médiane, brillante, de même longueur qu'elle et en occupant presque toute la largeur; la zone blanchâtre est ainsi réduite à une ligne de chaque côté de la callosité. Antennes noires, hérissées de poils de même couleur, premier article noir à bord terminal rectiligne, très velu, sextuple du deuxième qui est étroit, falciforme, rougeâtre et bordé de longs poils noirs; troisième article formant une large expansion plane, sillonnée au côté interne et terminée par une partie apicale quadrisegmentée, mince, jaunâtre clair, portant quelques poils noirs. Palpes allongés, noirs, à pubescence semblable. Trompe courte, environ de la longueur de la tête. Thorax d'un noir brillant portant à son bord antérieur trois minces traits blancs, l'un médian, traversant tout le thorax, les deux autres latéraux disparaissant un peu avant le bord postérieur. Callus antéalaire à poils noirs; callus sous-alaire portant un pinceau de poils blancs; flancs et pectus brun-noirâtre à pubescence concolore. Scutellum d'un noir brillant. Abdomen entièrement noir à pubescence noire. Pattes antérieures : cuisses brunes à pubescence rouge, tibias rouge-sombre à pubescence rouge, le premier article des tarses, rouge dans la partie basilaire, s'obscurcit dans la moitié apicale, les autres articles des tarses sont cordiformes, sauf le dernier qui est rectangulaire et élargi, et sont de couleur noirâtre. Pattes médianes et postérieures à fémurs rougeâtres, recouverts d'une pubescence rouge plus ou moins épaisse, tibias rouges à pubescence concolore, tarses semblables, sauf les deux derniers articles qui sont plus sombres. Ailes à première et quatrième cellules marginales postérieures resserrées au bord de l'aile et presque entièrement brunes, sauf à l'extrémité apicale. Une tache claire, triangulaire, très petite, en arrière de la nervure transverse médiane basilaire, une deuxième tache claire arrondie, située près de l'extrémité apicale de la cellule basilaire supérieure s'étend un peu sur la cellule basilaire inférieure. Les cellules anale et axillaire, ainsi que l'extrême base de la cellule basilaire supérieure (1 m/m) et la région médiane de la cellule sous-costale sont éclaircies. En outre, il existe trois autres taches hyalines : la première, de forme triangulaire, a sa base sur le bord costal dans la partie apicale de la cellule radiale, elle traverse la cellule cubitale et se termine à la fourche de la cubitale; la deuxième, de même forme, a sa base au bord postérieur de l'aile dans les deuxième et troisième cellules marginales postérieures et se termine dans la région médiane de la première cellule marginale postérieure, à hauteur de la première abscisse de la nervure transverse discoïdale; la troisième comprend les deux tiers extérieurs de la cellule apicale. Cuillerons brunâtres, balanciers brunâtre-clair.

Mâle. L'aspect général du mâle est le même que celui de la femelle, la taille est un peu moindre. Ocelles très visibles, yeux contigus, formés de deux zones de cornéules différentes de taille, les plus grosses comprennent presque toute la surface supérieure de l'œil, les plus petites sont localisées à la portion inférieure externe, elles ne dépassent pas le niveau du triangle frontal; celui-ci est noir mat au lieu d'être brillant, comme chez la femelle. Palpes cylindriques, noirs, à longue villosité de même couleur. Trompe mince, plus longue chez la femelle. Pattes d'un jaune testacé et non rouges, éperons bien visibles aux tibias médians et postérieurs. Ailes semblables à celles de la femelle.

(2) ***Pangonia V album*** ♂, Surcouf (1908). Type : un exemplaire mâle appartenant au Muséum de Paris et provenant des explorations de G. Vasse, il porte la mention : Mozambique, Vallée du Pungué, G. Vasse (1906). Longueur : 11 m/m. Noir. Tarses postérieurs et médians blanchâtres; ailes noires portant dans la partie postérieure un dessin hyalin en forme de V. Tête plus large que le thorax. Yeux réunis sur la ligne médiane, glabres, comprenant deux zones de cornéules, celle formée des plus grosses d'entre elles est rouge et s'étend sur la plus grande partie de l'œil, la zone des petites cornéules est noire, elle constitue la partie située en dessous de l'insertion des antennes et se prolonge autour des grosses cornéules en un anneau qui se rétrécit et devient linéaire au vertex. Trois ocelles. Triangle frontal saillant, conique, d'un noir brillant, glabre. Antennes incomplètes : premier article cylindrique, noir, deuxième segment noir et plat, l'article terminal manque. Face glabre, globuleuse, noire. Palpes noirs à pubescence noire hérissée. Trompe noire. Thorax, scutellum, abdomen noirs à pubescence noire. Pattes : cuisses noires à pubescence noire. Tibias de même coloration, dilatés; tarses antérieurs brunâtres, médians et postérieurs d'un blanc-jaunâtre à pilosité mélangée. Ailes noires présentant sur leur partie postérieure un dessin hyalin figurant un V dont la branche apicale plus dilatée s'étale en un triangle sous-apical. Cuillerons noirâtres. Balanciers noirs à massue d'un blanc éclatant.

la considérait comme voisine du genre *Thriambeutes* Grünberg, quoiqu'il estimait qu'elle appartint à un genre nouveau (Bull. Ent. Research, Lond. Vol. 11, p. 149 (1920). Au moment de terminer le présent ouvrage, j'ai cru devoir constituer le genre *Guyona* que je dédie à M^{lle} L. Guyon, Préparateur au Collège de France, qui a bien voulu illustrer cette monographie.

Style du troisième article antennaire composé de quatre segmentations. Base de cet article formant une large expansion plane, plus longue que large (1 fois et 1/2), portant une dent aiguë en son milieu, diminuant progressivement jusqu'à son extrémité, où commence le style plurisegmenté. Palpes longs, gros, épais, convexes en-dessus, sinués en dessous. Toutes les cellules marginales postérieures largement ouvertes.

Bibliographie. Surcouf, Bull. Mus. Hist. Nat. Paris, Bull. 5, p. 226 (1908); Austen, Bull. Ent. Research, Lond. [loc. cit.] (1920).

Distribution géographique.

1. *G. mesembrinoïdes* Surcouf (1), Bull. Mus. Hist. Nat. Paris, p. 226 (1908). Afrique orientale.

30. GENUS SILVIUS MEIGEN

Silvius Meigen, Syst. Besch. Vol. 2, p. 27 (1820).

Erodiorhynchus Macquart, Dipt. Exot. Vol. 1, p. 111, pl. 6, f. 1 (1838).

? **Philochile** Wiedemann, Aussereurop. zweifl. Ins. Vol. 1, p. 95 (1828).

Caractères. Le groupe important des *Silvius* comprend des Insectes dont le troisième article antennaire se subdivise en cinq segmentations, en outre leur trompe est courte, il y a en général des ocelles, les yeux sont glabres et la face n'est pas concave vue de profil.

Meigen avait donné de ce genre la brève diagnose suivante : « Antennae porrectæ, approximatae » triarticulatae, articulo primo cylindrico, secundo cyathiformi, tertio subulato, quinque annulato. » Ocelli tres. Palpi exserti, biarticulati, pilosi; articulo secundo cylindrico (mas) ant conico (faemina). » Alae divaricatae. »

Cette description qui spécifie les caractères de détermination employés par Meigen doit être complétée à cause du nombre des espèces actuellement connues.

Espèces de grandeur moyenne, peu velues, de coloration habituellement jaunâtre. Face assez bombée, portant ou non des callosités souvent réduites, parfois voilées de tomentosités, peu prolongée

(1) « *Guyona mesembrinoïdes* Surcouf (1908). Type : un exemplaire femelle recueilli à Amani, près de la côte orientale d'Afrique par le 5^e degré de latitude Sud.

» Nous avons donné à cette Pangonie le nom de *P. mesembrinoïdes* pour rappeler sa ressemblance avec *Mesembrina meridiana* Linné, que l'on rencontre en Bretagne, durant l'automne, se chauffant sur les troncs d'arbres aux rayons du soleil. Longueur : 14 m/m. 1/2. Noir brillant; ailes jaunâtres, noires dans leur moitié basilaire, une bande noire dans leur moitié hyaline. Tête plus large que le thorax, noire et glabre. Yeux bronzés à cornéules égales; vertex à trois ocelles clairs. Bande frontale resserrée au vertex, portant à la partie médiane une callosité noire, mate, transverse, tangente aux yeux; dans la région antérieure existe une dépression paraissant être le fait de la dessiccation. Triangle frontal saillant, noir, presque cylindrique. Antennes d'un noir brillant à pubescence noire, premier article subcylindrique; deuxième aplati; troisième composé d'une base dilatée portant une saillie dentiforme et terminée par une courte pointe plurisegmentée. Région sous-antennaire renflée, glabre et noire. Palpes plats d'un noir mat, arrondis à l'extrémité, convexes en dessus, sinués en dessous. Trompe noire, courte. Partie postérieure de la tête, noire et glabre. Thorax noir brillant, à pubescence noire, pectus et scutellum semblables. Abdomen d'un noir brillant, à courte pubescence noire. Pattes noires en entier à pubescence noire, tibias antérieurs arqués. Ailes jaunâtres sur le disque et dans la région externe, tachée d'une macule brune qui s'étend depuis la base et se termine par une ligne régulièrement courbe avant d'atteindre la cellule discoïdale. La région claire de l'aile est en outre traversée par une bande rectiligne brune située perpendiculairement au bord externe et qui traverse la cellule discoïdale dans sa moitié apicale. Cuillerons noirs. Balanciers à style noir et à massue blanche. »

au-dessous des yeux; les sillons qui séparent l'épistome des joues se détachent à angle droit d'une saillie transverse. Trompe dirigée en avant, labelles développées; palpes visibles, minces, allongés le long de la trompe (♀) ou un peu relevés, cylindriques, terminés brièvement en pointe obtuse. Antennes à peine plus longues que la tête, premier article supérieur au deuxième, celui-ci aussi long que large, troisième dépassant de beaucoup les deux premiers réunis, il comprend cinq divisions dont la première est la plus grande. Bande frontale élargie chez les femelles, portant une saillie transverse sur laquelle sont insérées les antennes et une callosité noirâtre cordiforme brillante non tangente aux côtés. Yeux glabres, vert doré avec des taches pourprées. Trois ocelles visibles, l'antérieur généralement transverse, parfois presque double des deux autres. Thorax complètement quadrangulaire à angles arrondis. Abdomen de la largeur du thorax, assez long, pointu à l'extrémité chez le mâle. Tibias postérieurs portant des éperons terminaux. Ailes à demi ouvertes au repos; toutes les cellules marginales postérieures ouvertes, troisième nervure longitudinale appendiculée.

Le genre *Erodiorhynchus* Macquart avait été incorporé à tort au genre *Rhinomyza*, il ne comprend qu'une seule espèce: *E. eristaloides* Macquart, du Cap; la description de Macquart, qui relate la convexité de la face et l'absence de saillie antennaire, ne permet pas de comprendre cette espèce dans un genre caractérisé par la dépression de sa face et l'importance de sa saillie antennaire.

Le genre *Ectenopsis* Macquart (1831), qui était réuni au genre *Silvius*, avait été décrit pour une espèce d'origine inconnue. Macquart la considérait comme formant un passage entre les *Silvius* et les *Chrysops*, mais la conformation de la partie apicale du troisième article antennaire fait rentrer *E. vulpecula* Wiedemann dans un autre groupe que celui auquel appartient le genre *Silvius*.

Suivant l'exemple de Macquart et de Rondani nous avons séparé des *Silvius* sensu stricto, les espèces à yeux velus et à aspect général différent, sous le nom de *Mesomvia* Macquart.

Bibliographie. Meigen, Syst. Besch. Vol. 2, p. 27 (1821); Wiedemann, Aussereurop. zweifl. Ins. Vol. 1, p. 93 (1828); Macquart, Dipt. Exot. Vol. 1, p. 1, pl. 6, f. 1 (1838); Schiner, Fauna Austr. Vol. 1, p. 43 (1860); Ricardo, Ann. Mag. Nat. Hist. (7), Vol. 8, p. 290 (1901); Surcouf, Bull. Mus. Hist. Nat. Paris, Vol. 2, p. 46 (1912).

Distribution géographique. Le nombre de *Silvius* est de quarante-huit espèces connues qui se répartissent dans le monde entier.

- | | |
|--|------------------------------|
| 1. <i>S. Alcocki</i> Summers, Ann. Mag. Nat. Hist. (8), Vol. 10, p. 227 (1912). | Australie. |
| 2. <i>S. algerus</i> ♂ Macquart, Dipt. Exot. Vol. 1, p. 214 (1834). | Algérie. |
| <i>bicolor</i> ♀ Bigot, Mém. Soc. Zool. France, Vol. 5, p. 625 (1892). | Maroc. |
| 3. <i>S. algirus</i> Meigen, Syst. Besch. Vol. 6, p. 319 (1830). | Algérie. |
| <i>appendiculatus</i> Macquart, Dipt. Exot. Suppl. 1, p. 45, pl. 4, f. 10 (1845). | Europe mérid., Afrique sept. |
| 4. <i>S. alpinus</i> Drapiez, Ann. Sc. Phys. Nat. Bruxelles, p. 136, pl. 7, f. 7 [Tabanus] (1819). | Europe centrale. |
| <i>hirtus</i> ♂ Loew, Wien. Ent. Monatschr. Vol. 2, p. 350 (1858). | |
| 5. <i>S. apiformis</i> Neave, Bull. Ent. Research, Lond. Vol. 5, p. 294 (1915). | Nyassaland méridional. |
| 6. <i>S. australis</i> Ricardo, Ann. Mag. Nat. Hist. Vol. 16, p. 263 (1915). | Australie. |
| 7. <i>S. barbatus</i> Bigot, Mém. Soc. Zool. France, Vol. 5, p. 625 [Diachlorus] (1892). | France. |
| 8. <i>S. confluens</i> Loew, Oefv. Svenska Vet.-Akad. Foerh. Vol. 14, p. 338 (1858). | Cafrerie. |
| 9. <i>S. cuneatus</i> Loew, ibidem, Vol. 14, p. 338 (1858). | Cafrerie. |
| 10. <i>S. de Meijeri</i> Ricardo, in Nova Guinea, Zool. Vol. 9, p. 405 (1912). | Nouvelle-Guinée. |
| 11. <i>S. dimidialus</i> Van der Wulp, Tijdschr. v. Ent. Vol. 11, p. 102, pl. 3, f. 3-5 (1861). | Ile Salavetti. |
| var. <i>femoralis</i> Ricardo, in Nova Guinea, Zool. Vol. 9, p. 405 (1912). | Nouvelle-Guinée. |
| 12. <i>S. Doddi</i> Ricardo, Ann. Mag. Nat. Hist. Vol. 16, p. 261 (1915). | Australie. |
| 13. <i>S. dorsalis</i> Coquillett, Proc. U. S. Nat. Mus. Vol. 21, p. 309 (1898). | Japon. |

14. *S. edentulus* Wiedemann, Aussereurop. zweifl. Ins. Vol. 1, p. 105 (1828). Cap de Bonne-Espér.
crystalloides Macquart, Dipt. Exot. Vol. 1 (1), p. 111, pl. 6, f. 1 [*Erodiorhynchus*]
(1838). Cap de Bonne-Espérance.
15. ? *S. Fergusoni* Ricardo, Ann. Mag. Nat. Hist. (8), Vol. 19, p. 214 (1917). Nouvelle-Galles du Sud.
16. *S. formosiensis* Ricardo, Ann. Mus. Nat. Hungar. Vol. 11, p. 173 (1893). Formose.
17. *S. frontalis* Ricardo, Ann. Mag. Nat. Hist. Vol. 16, p. 262 (1915). Australie.
18. *S. fuscipennis* Ricardo, ibidem, Vol. 19, p. 212 (1917). Australie.
19. *S. gigantulus* Loew, Berl. Ent. Zeitschr. Vol. 16, p. 57 [*Chrysops*] (1861). Amérique septentrionale.
trifolium Osten-Sacken, Mem. Boston Soc. Nat. Hist. Vol. 2, p. 395 (1876).
20. *S. glandicolor* Loew, Oef. Svenska Vet.-Akad. Foerh. Vol. 14, p. 338 (1858). Afrique méridionale.
21. *S. grandis* Ricardo, Ann. Mag. Nat. Hist. (8), Vol. 19, p. 212 (1917). Australie.
22. *S. indianus* Ricardo, Rec. Indian Mus. Vol. 4, p. 374 (1911). Inde.
23. *S. indistinctus* Ricardo, Ann. Mag. Nat. Hist. (8), Vol. 16, p. 262 (1915). Australie septentrionale.
24. *S. insularis* Ricardo, ibidem (7), Vol. 19, p. 216 (1917). Australie septentrionale.
25. *S. irritans* Ricardo, ibidem (7), Vol. 8, p. 292 (1901). Afghanistan.
26. *S. longirostris* ♂ Bigot, Ann. Soc. Ent. France (3), Vol. 7, p. 128 [*Diche-
lacera*] (1859). Madagascar.
27. *S. Mansoni* Summers, Ann. Mag. Nat. Hist. (8), Vol. 10, p. 226 (1912). Australie.
28. *S. maroccanus* Bigot, Mém. Soc. Zool. France, Vol. 5, p. 623 [*Diachlorus*]
(1892). Maroc.
29. *S. marginatus* Walker, List Dipt. Brit. Mus. Vol. 1, p. 189 [*Tabanus*] (1848). Australie.
30. *S. montanus* Ricardo, Ann. Mag. Nat. Hist. Vol. 19, p. 215 (1917). Queensland.
31. *S. monticola* Neave, Bull. Ent. Research, Lond. (5), p. 290 (1915). Sud du Nyassaland.
32. *S. niger* Ricardo, Ann. Mag. Nat. Hist. Vol. 19, p. 215 (1917). Australie.
33. *S. nigripennis* Ricardo, ibidem, Vol. 19, p. 213 (1917). Australie.
ater Taylor, Proc. Linn. Soc. N. S. Wales, Vol. 41, p. 751 (1917).
34. *S. nitescens* ♂ Walker, Trans. Ent. Soc. Lond. (n. s.), Vol. 4, p. 124 (1857). Australie.
35. *S. notatus* Ricardo, ibidem, Vol. 16, p. 264 (1915). Australie.
36. *S. nubipennis* Rondani, Nuovi Ann. Sc. Nat. Bologna (3), Vol. 2, p. 371
(1850). Amérique équatoriale.
37. *S. ochraceus* Loew, Wien. Ent. Monatschr. Vol. 2, p. 351 (1858). Asie mineure.
38. *S. pollinosus* Williston, Trans. Connecticut Acad. Sc. New Haven, Vol. 4,
p. 244 (1880). Amérique septentrionale.
39. *S. pusillus* Schiner, Reise Novara, Dipt. p. 97 [*Erodiorhynchus*] (1868). Cap de Bonne-Espér.
40. *S. quadrivittatus* Say, Journ. Acad. Nat. Sc. Philad. Vol. 3, p. 33 [*Chrysops*]
(1823). Amérique septentrionale.
notatus Bigot, Mém. Soc. Zool. France, Vol. 5, p. 623 [*Diachlorus*] (1892).
41. *S. rufipes* Macquart, Dipt. Exot. Suppl. 4, p. 37, pl. 9, f. 19 (1850). Brésil.
42. *S. Schoutedeni* ♂ ♀ Bequaert, Rev. Zool. Afr. Brux. Vol. 2, p. 231 (1913). Congo belge.
fallax Austen, Bull. Ent. Research, Lond. Vol. 3, p. 113 [*nom. praeocc.*] (1912). Rhodésie.
43. *S. silvester* Bergroth, Stett. Ent. Zeit. Vol. 55, p. 71 (1894). Australie.
44. *S. Strangmani* Summers, Ann. Mag. Nat. Hist. (8), Vol. 10, p. 227 (1912). Australie.
45. *S. sublividus* Taylor, Proc. Linn. Soc. N. S. Wales, Vol. 41, p. 752 (1917). Australie.
46. *S. unicolor* Becker, Ann. Mus. Zool. Acad. Sc. St-Petersb. Vol. 18, p. 588
(1913). Perse.
47. *S. vittatus* Ricardo, in Nova Guinea, Zool. Vol. 9, p. 405 (1912). Nouvelle-Guinée.
48. *S. vituli* Fabricius, Syst. Antl. p. 97 [*Tabanus*] (1805). — **Pl. 5, Fig. 1a, b.** Europe centrale et mér.
? *alpinus* Scopoli, Ent. Carn. p. 372 [*Tabanus*] (1763).
decisus Walker, List Dipt. Brit. Mus. Vol. 1, p. 171 [*Tabanus*] (1848).
italicus Fabricius, Spec. Ins. Vol. 2, p. 457 [*Tabanus*] (1781).

31. GENUS MESOMYIA MACQUART

Mesomyia Macquart, Dipt. Exot. Suppl. 4, p. 38 (1850).

Veprius Rondani, Arch. Zool. Modena, Vol. 3, p. 83 (1863).

Caractères. Le genre *Mesomyia* a été décrit pour *M. decora* Macquart. L'examen du type qui existe en parfait état dans la collection du Muséum de Paris prouve que cette espèce, très voisine des *Silvius*, en diffère à première vue par la villosité des yeux, l'allongement de l'abdomen et la coloration; en outre, chez *M. decora*, la callosité de la bande frontale est transverse et canaliculée au milieu, les ocelles reposent sur une callosité diffuse et étendue, les palpes de la femelle sont plus courts que ceux des *Silvius*, plus brusquement rétrécis et plus courbes.

Le type porte deux étiquettes écrites de la main de Macquart. La première portant : *Tabanus pulchellus*, Port Natal (Boheman) et la seconde : *Mesomyia decora* nov. gen. nov. sp. Macquart. Il y a lieu de remarquer que cette espèce a été redécrite par Loew en 1860, sous le nom de *Silvius decipiens* Loew. Rondani, en reprenant l'étude du genre *Silvius*, l'avait subdivisé en *Silvius sensu stricto* et en *Veprius*, ce dernier étant différencié du premier par la pilosité des yeux et comprenant une seule espèce *V. presbiter* Rondani (1863), du Chili.

Bibliographie. Macquart. Dipt. Exot. Suppl. 4, p. 38 (1850); Rondani, Arch. Zool. Modena, Vol. 3, p. 83 (1863); Loew, Dipt. Südafr. p. 25 (1860); Bigot, Mém. Soc. Zool. France, Vol. 5, p. 392 (1892); Ricardo, Ann. Mag. Nat. Hist. (7), Vol. 8, p. 290 (1901); Surcouf & Gonzalez-Rincones, Dipt. vulnér. Vol. 2, p. 105 (1912).

Distribution géographique.

1. *M. decora* Macquart (1), Dipt. Exot. Suppl. 4, p. 38, pl. 2, f. 10 (1850). Port Natal.
decipiens Loew, Oefv. Svenska Vet. Akad. Foerh. Vol. 14, p. 338 (1858). Afrique méridionale.
2. *M. niger* Ricardo, Ann. Mag. Nat. Hist. (8), Vol. 19, p. 215 (1917). Nouvelle-Galles du Sud.
3. *M. presbiter* Rondani, Arch. Zool. Modena, Vol. 3, p. 84 [*Veprius*] (1863). Chili.
4. *M. rufopilosus* Bigot, Mém. Soc. Zool. France, Vol. 5, p. 620 [*Veprius*] (1892). Chili.

32. GENUS THRIAMBEUTES GRÜNBERG

Thriambeutes Grünberg, Zool. Anz. Vol. 30, p. 351 (1906).

Caractères. Ce genre, qui présente un aspect voisin de celui d'*Hinea pertusa*, est représenté dans le Togo par une seule espèce dont nous donnerons la description après celle du genre (2).

(1) ***Mesomyia decora*** Macquart, Nigra. Thorace fusco vittato lineis albidis. Abdomine quinquefariam albido maculato. Antennis nigris, basi rufis. Pedibus rufis.

(2) ***Thriambeutes singularis*** Grünberg (1906). Femelle : Bande frontale brun clair à pruinose jaunâtre sauf sur la partie brillante. Le vertex porte à l'endroit du tubercule ocellaire une petite tache noire nettement circonscrite. Saillie antennaire et face brillantes, d'un rouge-brun clair; antennes et palpes de même coloration; une tache brun-noirâtre très brillante, peu délimitée, située entre les joues et la face. Joues et partie inférieure de la tête à pruinose claire. Thorax et scutellum brun clair à pruinose rouge-jaunâtre, pilosité et pruinose du thorax et du scutellum de couleur jaune-rougeâtre. Abdomen unicolore, noir, un peu brillant. Ailes d'un brun-noirâtre intense avec des dessins clairs; une bande transverse hyaline, oblique, commence à la première nervure, immédiatement au-dessus du milieu de l'aile et s'étend le long du bord postérieur de la nervure discoïdale jusqu'à la cinquième nervure longitudinale, déterminant ainsi une tache cunéiforme diminuant graduellement; une petite tache circulaire hyaline est située un peu en avant du milieu de la cellule discoïdale. L'apex de l'aile au delà de la cellule discoïdale contient une grande tache hyaline triangulaire dont la base, formée par le bord postérieur de l'aile s'étend depuis l'apex jusqu'à l'intérieur de la troisième cellule marginale postérieure, tandis que le sommet arrondi de cette tache triangulaire est situé au-dessous du débouché de la première nervure longitudinale. Le bord antérieur de l'aile est largement rembruni depuis ce point jusqu'à l'apex de l'aile; entre le stigma et la racine de l'aile est une tache plus sombre, subtriangulaire dont le sommet est dirigé vers la base de l'aile. Cuillerons et balanciers noirs. Pattes uniformément noires, un peu brillantes. Longueur du corps (antennes non comprises) 15 m/m. Longueur de l'aile 15 m/m.

Mâle. Le mâle diffère de la femelle par la coloration de l'abdomen qui est brun clair, à pruinose rouge-jaunâtre, comme le thorax et le scutellum, au lieu d'être d'un noir un peu brillant. Yeux réunis.

La description de Grünberg s'applique complètement à un spécimen mâle que nous avons pu étudier au British Museum. L'insecte que nous figurons nous a été communiqué par le Dr Grünberg en 1913.

Femelle. Tête déprimée, fortement renflée en dessus; yeux glabres constitués par de petites cornéules égales. Pas d'ocelles. Bande frontale portant au milieu un bourrelet peu saillant, séparé du bord des yeux par un sillon parallèle. Antennes prenant naissance sur une saillie médiane brillante, nettement séparée du tubercule antennaire et des joues; elles sont saillantes, faibles, simples et non renflées: premier article assez court, cylindrique, triple du deuxième article, celui-ci est cyathiforme; troisième article double des deux premiers en forme de cône allongé, simple, sans dent ni saillie basilaire visible, partie terminale normalement prolongée, composée de quatre segmentations peu visibles. Trompe plus courte que la tête, constituée comme celle des Taons. Palpes aussi longs que la trompe, visiblement renflés, second article très épaissi, à bord externe en croissant, court, l'apex arrondi. Joues et face à menue pubescence très courte. Thorax à angles arrondis, de forme quadrangulaire, un peu rétréci en avant. Scutellum épais, renflé, à bord externe subcirculaire. Le thorax et le scutellum sont complètement glabres avec une pilosité éparsée et très courte, presque nulle sur les côtés du thorax. Abdomen de sept segments apparents, brillant, sans dessins, subglabre comme le thorax. Ailes extrêmement rembrunies, avec l'apex hyalin et des dessins clairs vers le milieu. Toutes les cellules marginales postérieures ouvertes, pas d'appendice. Pattes robustes, tibias antérieurs arqués et renflés; médians et postérieurs portant des éperons.

Rien n'est encore connu au sujet de la vie et des mœurs des espèces de ce genre.

Bibliographie. Grünberg, Zool. Anz. Vol. 30, p. 352 (1906); Surcouf & Gonzalez-Rincones, Dipt. vulnér. Vol. 2, p. 104 (1912); Austen, Bull. Ent. Research, Lond. (2), Vol. 11, p. 151 (1920).

Distribution géographique.

1. *T. singularis* Grünberg, Zool. Anz. Vol. 30, p. 352 (1906). **Pl. 5, Fig. 4a, b.** Togo.
2. *T. fuscus* ♂ Austen, Bull. Ent. Research, Lond. (2), Vol. 11, p. 52 (1920). Bechuanaland.

33. GENUS MELISSOMORPHA RICARDO

Melissomorpha Ricardo, Proc. Zool. Soc. Lond. Vol. 1, p. 93 (1906).

Caractères. Genre décrit pour un Tabanide de Rungaroom, Sikkhins (Inde), rappelant étroitement l'Abeille de l'Inde (*Apis dorsata* Fabricius).

Tête ressemblant à celle d'une Abeille. Antennes de huit articles, insérées un peu au-dessous du milieu de la face; des ocelles; bande frontale protubérante au vertex. Trompe courte à peine saillante en arrière des palpes. Abdomen de six segments apparents, le deuxième plus grand que les autres; tous les tibias larges et plats comme ceux des Abeilles, avec des franges de poils noirs de chaque côté, les tibias postérieurs sont les plus élargis, sans être cependant concaves. Toutes les cellules marginales postérieures largement ouvertes; cellule anale fermée; pas d'appendice. (Traduit de Miss Ricardo.)

Une seule espèce connue (1).

(1) **Melissomorpha indiana** Ricardo (1906). Le seul spécimen d'après lequel le genre a été formé constitue une admirable copie d'*Apis dorsata*, placés l'un près de l'autre, les deux insectes conservent une étrange ressemblance, mais la coloration et la forme de l'abdomen les distinguent.

Le type provient de Rungaroom (2330 m. d'altitude), aux environs de Darjeeling (avril 1900), il est déposé dans la collection du British Museum, où nous l'avons examiné.

Femelle. Noire, face brune à pubescence noire entremêlée de quelques poils dorés; bande frontale longue et large à bords parallèles, noire avec une tomentosité brune et une pubescence noire mélangée de quelques poils dorés. Vertex d'un noir brillant, saillant, portant trois grands ocelles d'un brun-rougeâtre; depuis ce point, la bande frontale est prolongée obliquement jusqu'aux antennes qui sont d'un brun-rougeâtre, le troisième article plus sombre que les précédents. Elles sont longues et minces, premier article presque double du deuxième, l'un et l'autre à pubescence noire; troisième article à

Bibliographie. Ricardo, Proc. Zool. Soc. Lond. Vol. 1, p. 93 (1906); Surcouf & Gonzalez-Rincones, Dipt. vulnér. Vol. 2, p. 90 (1912).

Distribution géographique.

1. *M. indiana* Ricardo, Proc. Zool. Soc. Lond. Vol. 1, p. 97 (1906). — Pl. 3, Rungaroon (Inde).
Fig. 12 a, b.

34. GENUS BOUVIERELLA SURCOUF

Bouvierella Surcouf, Bull. Mus. Hist. Nat. Paris, p. 259 (1909).

Caractères. Ce genre qui comprend douze espèces, dont une espèce démembrée du genre *Scione* Walker a été dédiée par nous à M. le Professeur Bouvier, Directeur de la chaire d'Entomologie du Muséum National d'Histoire Naturelle de Paris, Membre de l'Institut.

Les caractéristiques du genre *Bouvierella* sont les suivantes : partie apicale du troisième article antennaire subdivisée en quatre segmentations, première et quatrième cellules marginales fermées, stigmate thoracique de grande ouverture. Les cellules fermées au bord de l'aile se rencontrent aussi dans les genres *Scione* Walker et *Diclisia* Schiner, mais ceux-ci se distinguent du genre *Bouvierella* Surcouf, par la subdivision du troisième article antennaire en huit segmentations.

Mâle. Tête plus large que le thorax ; face, joues et occiput recouverts de pilosité ; triangle frontal portant un bourrelet peu saillant délimitant une zone médiane de forme ogivale. Bande frontale nulle sauf au vertex où elle est représentée par un petit triangle qui supporte trois ocelles, les deux postérieurs allongés selon leur grand axe, l'antérieur transverse. Yeux glabres formés de deux zones de cornéules, les plus grosses comprenant tout le champ médian et postérieur, la bande des petites cornéules qui est nettement séparée de la précédente occupe la partie inférieure des yeux et prend naissance un peu au-dessus de la pointe apicale du triangle frontal, elle s'étend aussitôt vers les côtés et contourne la tête dont elle occupe le bord externe sur une très faible largeur. Palpes allongés, minces, arqués, non renflés parfois peu velus. Antennes : premier article double du deuxième à bord apical légèrement échancré, deuxième de même forme : troisième composé d'une partie basilaire dilatée sans dent ni saillie, avec tout au plus une légère sinuosité au bord externe, et d'une partie apicale aiguë formée de quatre segments de grosseur décroissante dont le dernier est subégal aux trois précédents. Pièces buccales réduites, trompe courte. Thorax, scutellum, abdomen sans caractères particuliers. Pattes : fémurs antérieurs à longue frange au bord externe. Ailes grandes, amples, première et quatrième cellules marginales postérieures fermées avant le bord de l'aile ainsi que la cellule anale ; parfois la nervure 4^b, issue de la cellule discoïdale s'arrête avant d'arriver au bord de l'aile.

Femelle. Identique au mâle par l'aspect général, la coloration et la taille. Bande frontale étroite, portant une callosité médiane linéaire qui s'étend parfois de la base jusqu'à l'ocelle antérieur

première segmentation aussi longue que les quatre autres, courtes et subégales entre elles, à l'exception de la dernière plus longue et terminée en pointe. Palpes jaunâtres à premier article court et épais, deuxième article long, courbé, terminé en une pointe obtuse, à pubescence noire. Abdomen allongé, deuxième segment légèrement plus large que les autres ; premier et deuxième d'un jaune brillant à pilosité noire, les autres segments sont opaques et noirs, troisième et quatrième à frange étroite de pubescence jaune sur le bord postérieur, noire par ailleurs ; la pilosité des côtés de l'abdomen est de la couleur des différents segments à l'exception d'une touffe de poils noirs vers le côté interne du deuxième segment. Pattes d'un brun-rougeâtre sombre, les antérieures plus sombres ; tous les tarses sont d'un jaune pâle à pilosité noire, quelques poils jaunes sur les côtés des tarses qui sont noirs à leur extrémité. Pulvilli développés, ongles allongés. Ailes d'un beau brun, hyalines à l'extrême base et presque transparentes au bord postérieur, la coloration brune s'atténue à l'apex, elle acquiert sa plus grande intensité autour du stigma et au centre de l'aile ; nervures d'un brun-jaunâtre sauf la première nervure longitudinale qui est épaissie, moins la base et de coloration noire. Balanciers jaunâtres à massue brune.

mais qui parfois est réduite au simple trait, comme chez *B. flava* Surcouf, chez qui elle n'est visible que sur le quart de la longueur de la bande frontale. Les deux premiers articles des antennes sont semblables aux articles correspondants du mâle, mais le troisième est élargi et aplati vers la base. Palpes allongés, minces, plus ou moins velus, arqués, généralement terminés par une pointe arrondie. Trompe dépassant rarement la longueur de la tête.

E. E. Austen a décrit sous le nom de *Aegophagamyia* un genre extrêmement voisin qui se distingue par une callosité frontale nulle et l'interruption habituelle de la nervure 4^b issue de la cellule discoïdale vers le bord inférieur de l'aile.

Les premiers états des *Bouvierella* sont encore complètement inconnus.

Bibliographie. Surcouf, Insectes piqueurs de Madagascar, in Bull. Mus. Hist. Nat. Paris, p. 259 (1909); Austen, Ann. Mag. Nat. Hist. (8), Vol. 9, p. 16 (1912); Surcouf & Gonzalez-Rincones, Dipt. vulnér. Vol. 2, p. 110 (1912); Surcouf, Bull. Soc. Ent. France, p. 241 (1913); Austen, Bull. Ent. Research, Lond. Vol. 11, p. 43 (1920).

Distribution géographique.

1. *B. Alluaudi* Giglio-Tos, Ann. Soc. Ent. France, Vol. 64, p. 357 [*Scione*] Iles Seychelles. (1905).
2. *B. brunnea* Surcouf, Ins. piqueurs de Madagascar, p. 36 (1909). Madagascar.
3. *B. Chopardi* Surcouf, Bull. Soc. Ent. France, p. 242 (1913). Madagascar.
4. *B. cincta* Surcouf, Ins. piqueurs de Madagascar, p. 39 (1909). Madagascar.
5. *B. confusa* Surcouf, Bull. Soc. Ent. France, p. 241 (1913). Madagascar.
6. *B. flava* Surcouf, Ins. piqueurs de Madagascar, p. 32 (1909). Madagascar.
7. *B. inornata* Austen, Bull. Ent. Research, Lond. Vol. 11, p. 44 (1920). Seychelles, Mahé.
8. *B. notata* Surcouf, Ins. piqueurs de Madagascar, p. 32 (1909). — **Pl. 4,** Madagascar.
Fig. 7a, b.
9. *B. proxima* Surcouf, ibidem, p. 34 (1909). Madagascar.
10. *B. pulchella* Austen, Ann. Mag. Nat. Hist. (8), Vol. 9, p. 16 (1912). Madagascar.
11. *B. semiflava* Surcouf, Bull. Soc. Ent. France, p. 242 (1913). Madagascar.
12. *B. variegata* Surcouf, Ins. piqueurs de Madagascar, p. 37 (1909). Madagascar.

35. GENUS AEGOPHAGAMYIA AUSTEN

Aegophagamyia Austen, Ann. Mag. Nat. Hist. (8), Vol. 9, p. 12 (1912).

Caractères (traduit de E. E. Austen). « Ressemblant au genre *Silvius* et lui étant allié, mais » s'en distinguant par l'absence d'une callosité frontale chez la femelle, la trompe mince et allongée, » ainsi que par la première et la quatrième cellules marginales postérieures fermées avant le bord de l'aile. » Distinct de *Scione* Walker par les yeux non velus et la face non conique. Différant de *Bouvierella* » Surcouf, dont la première et la quatrième cellules marginales postérieures sont aussi fermées par » l'absence d'une callosité frontale chez la femelle, la ténuité et la longueur de la trompe terminée par » d'étroits paraglosses allongés (au lieu d'une trompe courte et de grands paraglosses) (1), les antennes » moindres, spécialement le troisième article et par l'occlusion de la première cellule marginale posté- » rieure assez loin du bord de l'aile, au lieu de se clore au bord même; le pédoncule de la première » cellule marginale postérieure est double ou triple environ de celui de la quatrième cellule marginale » postérieure, tandis que ces pédoncules sont subégaux chez *Bouvierella*.

(1) E. E. Austen signale que *B. inornata* Austen se rapproche du genre *Aegophagamyia* par les caractères tirés de la trompe. (Bull. Ent. Research, Lond. Vol. 11, p. 43, sept. 1920.)

» Aspect d'un *Tabanus*. Yeux contigus vers le haut chez le mâle, bande frontale de la femelle de
 » largeur moyenne, à côtés parallèles, facettes de la partie antérieure des yeux du mâle non sensi-
 » blement plus grandes que celles situées en dessous des ocelles. Trompe et palpes minces, la première
 » allongée et saillante, dirigée en avant et vers le bas, ou chez le mâle, parfois horizontale, non épaissie à
 » la base, labelles (paraglosses) longs et étroits. Palpes petits, linéaires chez le mâle, horizontaux ou
 » légèrement arqués en dessus; article terminal allongé chez la femelle, un peu renflé à la base, puis
 » dirigé vers le bas et aciculaire. Antennes courtes, spécialement les deux premiers articles, le troisième
 » est lancéolé vu de profil sans aucune saillie à son bord supérieur, portion terminale du troisième
 » article indistinctement annelée, composée de quatre segmentations. Ailes hyalines, première cellule
 » postérieure à long pédoncule, c'est-à-dire fermée à 0 m/m 60 ou 0 m/m 75 avant d'atteindre le bord
 » postérieur, quatrième cellule postérieure fermée sur le bord de l'aile ou contre lui, ou en tout cas
 » moins longuement pédonculée que la précédente, nervure intercalaire antérieure [nervure 4^b] (quoique
 » parfois complète), se terminant brusquement avant le bord de l'aile. »

Remarque. Chez certaines espèces du genre *Bouvierella*, la première cellule marginale postérieure de l'aile est parfois fermée avant le bord de l'aile.

L'espèce typique du genre *Aegophagamyia* Austen est *A. pungens* Austen. Il est à remarquer que les trois espèces connues sont insulaires. Tout récemment E. E. Austen a reçu d'autres espèces provenant de la côte orientale d'Afrique.

Bibliographie. Austen, Ann. Mag. Nat. Hist. (8), Vol. 9 (1912); Surcouf & Rincones, Dipt. vulnér. du Vénézuéla, Vol. 2, p. 110 (1912).

Distribution géographique.

1. *A. pungens* Austen, Ann. Mag. Nat. Hist. (8), Vol. 9, p. 13 (1912). — **Pl. 4**, Ile de Zanzibar.

Fig. 4 a, b.

2. *A. remota* Austen, ibidem (8), Vol. 9, p. 14 (1912).

Ile Rodriguez.

3. *A. terticeps* Austen, ibidem (8), Vol. 9, p. 16 (1912).

Ile Astove (Océan ind.).

36. GENUS CHRYSOPS MEIGEN

Chrysops Meigen, Nouv. Classif. Mouches, p. 23 (1800).

Caractères. Meigen donne du genre *Chrysops* la diagnose suivante : « Antennae porrectae
 » cylindricae, triarticulatae; articulis duabus inferioribus aequalibus, tertio longiori, quinque annulato.
 » Palpi exserti, biarticulati, pilosi; articulo secundo conico, ocelli tres. Alae divaricatae ».

Il divisait les *Chrysops* en deux groupes, ceux à ailes tachetées et ceux à ailes hyalines, cette seconde série ne comprenait que peu d'espèces.

Rondani, en 1863, institua pour celles-ci le genre *Nemorius* qui fut adopté par la plupart des auteurs, quoique certains d'entre eux rapprochaient le genre *Nemorius* du genre *Silvius*.

Les *Chrysops* sont des Insectes de taille moyenne, de coloration fréquemment noire avec des taches jaunes plus ou moins étendues, certaines espèces sont jaunes avec des dessins noirs, leur coloration varie un peu suivant le sexe.

Tête presque hémisphérique, légèrement excavée au bord postérieur, au moins aussi large que le thorax. Bande frontale prolongée un peu au-dessous des yeux, portant des callosités plus ou moins étendues, d'un noir brillant, et trois ocelles distincts au vertex. Antennes minces insérées vers le milieu ou un peu au-dessus du milieu de la tête, formées de trois articles allongés, cylindriques, le premier double du deuxième, le troisième subégal ou supérieur aux deux premiers, sans dent ni saillie à sa partie basilaire,

la portion apicale comprend quatre segmentations constituant un style annelé. Yeux glabres, les facettes supérieures du mâle sont régulièrement plus grandes que les inférieures, les yeux sont d'un vert doré avec des taches pourprées. Trompe de la longueur de la tête, les labelles médiocrement développés n'atteignant pas la moitié de celle-ci. Les mandibules et les maxilles sont de longues lames chitineuses, les maxilles sont en général les plus grandes et portent des denticulations au côté interne. Les palpes des femelles pendent en avant et le long de la trompe, ils se composent de deux articles dont le second est peu courbé. La trompe est plus mince chez le mâle, et le deuxième article des palpes maxillaires est horizontal, tantôt cylindrique, claviforme ou piriforme. Thorax quadrangulaire. Scutellum normal. Abdomen composé de sept segments distincts, non transformés en pièces génitales. Tibias postérieurs pourvus de deux éperons apicaux. Ailes à macules noires formant en général une longue tache basilaire au bord antérieur, une bande transverse médiane et une tache apicale; chez le mâle, les macules noires sont plus étendues que chez les femelles. Au repos, les ailes des *Chrysops* sont à demi ouvertes.

Biologie. La ponte a été observée par Hart (1895) et par Hine (1906) chez *Chrysops aestuans* Van der Wulp, *C. moerens* Walker et *C. callidus* Osten-Sacken. Les œufs sont déposés sur les tiges et les feuilles des plantes aquatiques en masses ovales de 10 m/m de longueur sur 3-4 m/m de largeur, ainsi que nous l'avons nous-mêmes constaté à Saint-Gobert (Aisne) en juillet 1913; les *C. caecutiens* y venaient pondre sur les feuilles de *Phragmites* à quelques centimètres au-dessus d'un petit ruisseau, le Vulpion.

La larve de ce *Chrysops* est allongée, cylindrique, d'un gris-jaune verdâtre, comme celle des *Taons*, elle est finement striée en long. La tête est petite, le corps se compose de douze segments; sur la face ventrale les segments, depuis le cinquième jusqu'au onzième, portent chacun quatre tubercules formant une rangée transverse, qui sur l'ensemble des segments constituent quatre rangées longitudinales. Le dernier segment est conique, tronqué, plus étroit que le précédent avec une profonde impression à l'extrémité supérieure, le centre de cette dépression porte un petit stigmate conique fendu verticalement à l'apex; sur la face ventrale du dernier segment s'ouvre l'anus en forme de repli longitudinal. La longueur de la larve varie de 10 à 14 m/m.

Les pupes sont très légèrement incurvées, presque droites; les enveloppes des pattes et des ailes atteignent le bord postérieur du premier segment abdominal, tous les segments, à l'exception du premier, sont pourvus chacun d'une couronne de fortes soies à leur bord postérieur, celles des derniers segments étant les plus grosses. L'apex de l'abdomen porte six épines, quatre placées en dessus sur une ligne courbe, deux en dessous, les deux latérales sous-médianes sont les plus développées et les deux médianes sont les moindres. Les deux grands stigmates du bord antérieur du thorax sont en forme d'oreille; des sept petits stigmates abdominaux, les premiers sont situés au bord postérieur de l'enveloppe de l'aile. Un grand nombre de tubercules hérissent la moitié antérieure de l'enveloppe nymphale.

Nous avons recueilli en avril 1914 des larves de *Chrysops coecutiens* à Chaville, dans l'eau. Ces larves, transformées dans la terre humide en juillet, ont donné des adultes qui ont éclos durant ce même mois.

Bibliographie. Fabricius, Ent. Syst. (1794); Syst. Antl. (1805); Meigen, Nouv. Classif. Mouches, p. 22 (1800); Wiedemann, Dipt. Exot. (1804); Aussereurop. zweifl. Ins. (1821); Macquart, Dipt. Exot. (1834-1855); Walker, List Dipt. Brit. Mus. (1850); Schiner, Reise Novara, Dipt. (1860); Osten-Sacken, Biol. Centr.-Amer. Dipt. (1886); Williston, Trans. Kansas Acad. Sc. (1887); Ricardo, Ann. Mag. Nat. Hist. (7), Vol. 8 (1901); Lutz, Zool. Jahrb. Syst. Vol. 10, p. 2 (1909); Mem. Inst. Oswaldo Cruz, Vol. 2 (1911); Surcouf & Gonzalez-Rincones, Dipt. vulnér. Vol. 2, p. 113 (1912).

Distribution géographique. Les *Chrysops* sont répandus partout.

1. *C. affinis* Bellardi, Saggio Ditter. Messic. Vol. 1, p. 70, pl. 2, f. 14 (1859). Mexique.

2. *C. afflictus* Wiedemann, Aussereurop. zweifl. Ins. Vol. 1, p. 204 (1828). Brésil.
3. *C. albicinctus* Van der Wulp, Tijdschr. v. Ent. Vol. 11, p. 103, pl. 3, f. 6 (1868). Nouvelle-Guinée.
4. *C. ater* Rondani, Ann. Mus. Stor. Nat. Genova, Vol. 7, p. 460 (1875). Bornéo.
5. *C. altivagus* Osten-Sacken, Biol. Centr.-Amer. Dipt. Vol. 1, p. 45, pl. 1, f. 6, 7 (1886). Mexique.
6. *C. amazon* Daecke, Ent. News, Philad. Vol. 16, p. 250, fig. 3 (1905). Amérique septentrionale.
7. *C. ameurensis* Pleske, Ann. Mus. Zool. Acad. Sc. St-Petersbourg, Vol. 15, 459 (1909). Amour.
8. *C. apicalis* Bellardi, Saggio Ditter. Messic. Vol. 1, p. 73 (1859). Mexique.
9. *C. aprugna* Austen, Ann. Mag. Nat. Hist. (8), Vol. 9, p. 18 (1912). Madagascar.
10. *C. Austeni* Neave, Bull. Ent. Research, Lond. Vol. 5, p. 303 (1915). Nyassaland.
11. *C. australis* Ricardo, Ann. Mag. Nat. Hist. Vol. 16, p. 265 (1915). Queensland.
12. *C. basalis* Shiraki, Blood Suck. Ins. Formosa, p. 64, pl. 1, f. 3 (1918). Formose.
13. *C. bicolor* Cordier, Bull. Soc. Ent. France, p. 139 (1907). Zanzibar.
- nigriflava* Austen, Ann. Mag. Nat. Hist. (7), Vol. 20, p. 516 (1910). Zanguebar.
14. *C. bimaculosa* Neave, Bull. Ent. Research, Lond. Vol. 5, p. 300 (1915). Nyassaland.
15. *C. binoculatus* Szilády, Arch. f. Naturg. p. 105 (1919). Sibérie orientale.
16. *C. bistellatus* Daecke, Ent. News, Philad. Vol. 16, p. 249 (1905). Amérique septentrionale.
17. *C. bivittatus* Lutz, Zool. Jahrb. Suppl. Vol. 10, p. 688 (1909). Uruguay.
18. *C. bonariensis* Brèthes, An. Mus. Hist. Nat. Buenos Aires, Vol. 20 (1909). Argentine.
19. *C. brasiliensis* Ricardo, Ann. Mag. Nat. Hist. (7), Vol. 8, p. 314 (1901). Brésil.
20. *C. brevifascia* Lutz, Zool. Jahrb. Suppl. Vol. 10, p. 689 (1909). Bolivie.
21. *C. Brimleyi* Hine, The Canad. Ent. Vol. 36, p. 55 (1904). Amérique septentrionale.
22. *C. Brucei* Austen, Ann. Mag. Nat. Hist. (7), Vol. 20, p. 513 (1917). Ouganda.
23. *C. brunneus* Hine, Ohio State Acad. Sc. Spec. Pap. Vol. 5, p. 34 (1903). Amérique septentrionale.
24. *C. bulbicornis* Lutz & Neiva, Mem. Inst. Oswaldo Cruz, Vol. 3, p. 79 (1911). Brésil.
25. *C. caeculus* O. F. Müller, Zool. Danic. Prodr. p. 180 [*Tabanus*] (1776). Europe septentrionale.
26. *C. caecutiens* Linné, Fauna Suec. p. 464 [*Tabanus*] (1776). Pl. 5, Fig. 3. Europe septentrionale, Europe centr., Sibérie.
- lugubris* Linné, ibidem, p. 464 [*Tabanus*] (1776).
- maritimus* Scopoli, Ent. Carniol. p. 374 [*Tabanus*] (1763).
- viduatus* Fabricius, Ent. Syst. Vol. 4, p. 374 [*Tabanus*] (1794).
- var. *meridionalis* Strobl, Span. Dipt. Vol. 3, p. 277 (1905).
- var. *ludens* Szilády, Arch. f. Naturg. p. 107 (1919).
27. *C. calidus* Walker, List Dipt. Brit. Mus. Vol. 1, p. 205 (1848). Espagne.
28. *C. callidus* Osten-Sacken, Mem. Boston Soc. Nat. Hist. Vol. 2, p. 379 (1876). Asie mineure, Europe mérid.
29. *C. calogaster* Schiner, Reise Novara, Dipt. p. 103 (1868). Afrique méridionale.
30. *C. cana* Austen, Bull. Ent. Research, Lond. Vol. 2, p. 166 (1911). Amérique septentrionale.
31. *C. carbonarius* Walker, List Dipt. Brit. Mus. Vol. 1, p. 203, var. γ (1848). Amérique méridionale.
- ? *ater* Macquart, Dipt. Exot. Suppl. 4, p. 40 (1850). Protectorat est-africain.
- fugax* Osten-Sacken, Mem. Boston Soc. Nat. Hist. Vol. 2, p. 375 (1876). Amérique septentrionale.
- niger* Walker (nec Macquart), List Dipt. Brit. Mus. Vol. 1, p. 202 (1848). Cafrerie.
- provocans* Walker, Ins. Saund. Dipt. Vol. 1, p. 73 (1850). Amérique septentrionale.
32. *C. centurionis* Austen, Bull. Ent. Research, Lond. Vol. 2, p. 164 (1911). Ouganda.
33. *C. ceras* Townsend, Psyche, Vol. 8, p. 251 (1897). Amérique septentrionale.
34. *C. ciliaris* Loew, Oefv. Svenska Vet.-Akad. Foerh. Vol. 14, p. 338 (1858). Amérique septentrionale.
35. *C. cincticornis* Walker, List Dipt. Brit. Mus. Vol. 1, p. 201 (1848). Amérique septentrionale.
- ? *celer* Osten-Sacken, Mem. Boston Soc. Nat. Hist. Vol. 2, p. 376 (1876).
36. *C. cinctus* Bigot, Mém. Soc. Zool. France, Vol. 5, p. 602 (1892). Philippines, ? Malacca.
- ? *clavicornis* Thomson, Eugénies Resa, Dipt. p. 452 (1868).
37. *C. coloradensis* Bigot, Mém. Soc. Zool. France, Vol. 5, p. 605 (1892). Amérique septentrionale.
38. *C. concavus* Loew, Verh. Zool.-bot. Ges. Wien, Vol. 8, p. 622 (1858). Russie.
39. *C. confluens* Loew, Oefv. Svenska Vet.-Akad. Foerh. Vol. 14, p. 338 (1858). Afrique méridionale.
40. *C. connexus* ♀ Loew, Verh. Zool.-bot. Ges. Wien, Vol. 8, p. 629 (1858). France.
- ♂ Becker, Ann. Mus. Zool. Acad. Sc. St Péterbourg, Vol. 18, p. 62 (1913). Maroc.
- aurantiacus* Jaennicke, Berl. Ent. Zeitschr. Vol. 10, p. 88, pl. 1, f. 3 (1866). Espagne.

41. *C. Coquilletti* Hine, The Ohio Natur. Vol. 5, p. 220 (1904). Californie.
42. *C. costatus* Fabricius, Ent. Syst. Vol. 4, p. 373 [*Tabanus*] (1794). Amérique méridionale et centrale, Inde occident.
amazonius Rondani, Arch. Zool. Modena, Vol. 3, p. 81 (1863).
molestus Guérin (nec Wiedemann), Icon. Règne anim. Ins. Vol. 7, p. 542, pl. 97, f. 3 (1835).
variegatus De Geer, Mém. Ins. Vol. 6, p. 230, pl. 30, f. 7 [*Tabanus*] (1776).
vulneratus Rondani, in Truqui, Stud. Ent. Vol. 1, p. 104 (1848).
43. *C. crucians* Wiedemann, Aussereurop. zweiff. Ins. Vol. 1, p. 211 (1828). Brésil, Cuba.
44. *C. crudelis* Wiedemann, ibidem, Vol. 1, p. 195 (1828). Patrie inconnue.
45. *C. cuclux* Whitney, The Canad. Ent. Vol. 11, p. 35 (1889). Amérique septentrionale.
cuchix Ricardo, Ann. Mag. Nat. Hist. (7), Vol. 8, p. 300 (1911) [*lapsus*].
46. *C. cursim* Whitney, The Canad. Ent. Vol. 46, p. 343 (1914). Canada.
47. *C. delicatulus* Osten-Sacken, Mem. Boston Soc. Nat. Hist. Vol. 2, p. 380 (1876). Amérique septentrionale.
48. *C. designata* Ricardo, Rec. Indian Mus. Vol. 4, p. 382 (1911). Népal, Yunnan.
49. *C. dimidiatus* Van der Wulp, Notes Leyd. Mus. Vol. 7, p. 80 (1885). Afrique méridionale et occidentale.
50. *C. Dimmocki* Hine, The Ohio Natur. Vol. 6, p. 393 (1905). Amérique septentrionale.
51. *C. discalis* Williston, Trans. Connecticut Acad. Sc. New Haven, Vol. 4, p. 245 (1880). Amérique septentrionale.
52. *C. dispar* Fabricius, Ent. Syst. Suppl. p. 567 [*Tabanus*] (1798). Asie méridionale.
bifasciatus Macquart, Dipt. Exot. Vol. 1, p. 157 (1838). Iles Philippines.
impar Rondani, Ann. Mus. Stor. Nat. Genova, Vol. 7, p. 460 (1875). Hong-Kong.
ligatus Walker, List Dipt. Brit. Mus. Vol. 1, p. 195 (1848). Archipel indien.
lunatus Gray, in Griffith, Anim. Kingd. Vol. 15, p. 696, pl. 94, f. 4 [*Haematopota*] (1832).
semicirculus Walker, List Dipt. Brit. Mus. Vol. 1, p. 196 (1848).
terminalis Walker, ibidem, Vol. 1, p. 195 (1848). Inde orientale.
53. *C. dissectus* Loew, Verh. Zool.-bot. Ges. Wien, Vol. 8, p. 648 (1858). Sibérie.
var. *mongolicus* Szilády, Arch. f. Naturg. p. 109 (1919). Mongolie.
54. *C. distinctipennis* Austen, Second Report Welcome Labor. Gordon Coll. Abyssinie, Ouganda, Khartoum, p. 53, pl. 4 (1906). Gambie, Ashanti, Nigéria N., Congo.
55. *C. divaricatus* Loew, Verh. Zool.-bot. Ges. Wien, Vol. 8, p. 624 (1858). Sibérie.
56. *C. divisus* Walker, List Dipt. Brit. Mus. Vol. 1, p. 204 (1848). Amérique septentrionale.
atropos Osten-Sacken, Mem. Boston Soc. Nat. Hist. Vol. 2, p. 372 (1876).
57. *C. dorsovittatus* Hine, The Ohio Natur. Vol. 8, p. 229 (1907). Géorgie, Floride.
58. *C. ecuadorensis* Lutz, Zool. Jahrb. Suppl. Vol. 10, p. 690 (1909). Equateur.
59. *C. excitans* Walker, Ins. Saund. Dipt. Vol. 1, p. 72 (1850). Amérique septentrionale.
60. *C. facialis* Townsend, Psyche, Vol. 8, p. 251 (1897). Amérique septentrionale.
fascialis Ricardo, Ann. Mag. Nat. Hist. (7), Vol. 8, p. 300 (1901).
61. *C. fallax* Osten-Sacken, Mem. Boston, Soc. Nat. Hist. Vol. 2, p. 392 (1876). Amérique septentrionale.
62. *C. fasciatus* Wiedemann, Dipt. Exot. p. 103 (1821). Asie mérid., Archipel indien.
63. *C. fenestratus* Fabricius, Ent. Syst. Vol. 4, p. 373 [*Tabanus*] (1794). Europe méridionale, Afrique septentrionale.
64. *C. fixissimus* Walker, Proc. Linn. Soc. Lond. Vol. 1, p. 112 (1856). Asie mérid., Archipel indien.
unizonatus Rondani, Ann. Mus. Stor. Nat. Genova, Vol. 7, p. 459 (1873).
testaceicallosus de Meijere.
65. *C. flavidus* Wiedemann, Dipt. Exot. p. 105 (1821). Amérique septentrionale et centrale.
canifrons Walker, List Dipt. Brit. Mus. Vol. 1, p. 197 (1848).
pallidus Bellardi, Saggio Ditter. Messic. Vol. 1, p. 73, pl. 2, f. 16 (1859).
66. *C. flavipes* Meigen, Klassif. Vol. 1, p. 159, pl. 9, f. 13 (1804). Europe centr. et mérid., Afrique septentrionale, Asie mineure.
perspicillaris Loew, Neue Beitr. Kenntn. Dipt. Heft 4, p. 25 (1856).
var. *askahabadensis* Szilády, Arch. f. Naturg. p. 111 (1919).
67. *C. flaviventris* Macquart, Dipt. Exot. Suppl. 1, p. 44 (1845). Inde orientale.
V nigrum de Meijere ???
68. *C. flavocinctus* Ricardo, Ann. Mag. Nat. Hist. (7), Vol. 9, p. 380 (1902). Assam.

69. *C. frazari* Williston, Trans. Kansas Acad. Sc. Vol. 10, p. 133 (1887). Saint-Domingue.
70. *C. Frigidus* Osten-Sacken, Mem. Boston Soc. Nat. Hist. Vol. 2, p. 384 (1876). Amérique septentrionale.
71. *C. frontalis* Macquart, Dipt. Exot. Vol. 1, p. 160 (1838). Inde occidentale, Brésil.
72. *C. fuliginosus* Wiedemann, Dipt. Exot. p. 119 (1821). Amérique septentrionale.
plangens Wiedemann, Aussereurop. zweifl. Ins. Vol. 1, p. 210 (1828).
73. *C. fulvaster* Osten-Sacken, Bull. U.S. Geol. Surv. Wash. Vol. 3, p. 221 (1877). Amérique septentrionale.
coloradensis Bigot, Mém. Soc. Zool. France, Vol. 5, p. 605 (1892).
74. *C. fulviceps* Walker, List Dipt. Brit. Mus. Vol. 5, Suppl. 1, p. 285 (1854). Brésil.
75. *C. fulvistigma* Hine, The Canad. Ent. Vol. 36, p. 55 (1904). Amérique septentrionale.
76. *C. funebris* Austen, Ann. Mag. Nat. Hist. (7), Vol. 20, p. 507 (1907). Ouganda.
77. *C. furcatus* Walker, List Dipt. Brit. Mus. Vol. 1, p. 199 (1848). Amérique septentrionale.
78. *C. fuscipex* Lutz, Zool. Jahrb. Suppl. Vol. 10, p. 684 (1909). Brésil.
79. *C. fuscipennis* Ricardo, Ann. Mag. Nat. Hist. (7), Vol. 9, p. 370 (1902). Mashonaland.
80. *C. geminatus* Wiedemann, Aussereurop. zweifl. Ins. Vol. 1, p. 205 (1828). Patrie inconnue.
81. *C. guttula* Wiedemann, ibidem, Vol. 1, p. 203 (1828). Brésil.
82. *C. hamatus* Loew, Verh. Zool.-bot. Ges. Wien, Vol. 8, p. 617 (1858). Asie mineure.
83. *C. hilaris* Osten-Sacken, Mem. Boston Soc. Nat. Hist. Vol. 2, p. 391 (1876). Amérique septentrionale.
84. *C. incisus* Macquart, Dipt. Exot. Suppl. 1, p. 44, pl. 4, f. 12 (1845). Nouvelle-Grenade.
latifasciatus Bellardi, Saggio Ditter. Messic. Vol. 1, p. 71, pl. 2, f. 15 (1859). Amérique centrale.
85. *C. inconspicua* Austen, Ann. Mag. Nat. Hist. (7), Vol. 20, p. 516 (1907). Angola.
86. *C. indianus* Ricardo, ibidem (7), Vol. 9, p. 379 (1902). Inde orientale.
87. *C. indus* Osten-Sacken, Mem. Boston Soc. Nat. Hist. Vol. 2, p. 383 (1876). Amérique septentrionale.
88. *C. inflaticornis* Austen, Ann. Mag. Nat. Hist. (8), Vol. 9, p. 347 (1912). Cap de Bonne-Espér.
89. *C. insulensis* Austen, ibidem (8), Vol. 9, p. 21 (1912). Madagascar.
90. *C. intrudens* Williston, Kansas Univ. Quart. Vol. 3, p. 191 (1895). Brésil.
91. *C. italicus* Meigen, Klassif. Vol. 1, p. 158 (1804). Europe méridionale.
92. *C. japonicus* Wiedemann, Aussereurop. zweifl. Ins. Vol. 1, p. 203 (1828). Japon, Amour.
aterrimus Kirby, Ann. Mag. Nat. Hist. (5), Vol. 13, p. 457 (1884).
93. *C. laetus* Fabricius, Syst. Antl. p. 112 (1805). Brésil.
94. *C. laniger* Loew, Dipt. Südafr. Vol. 1, p. 28 (1860). Cap de Bonne-Espér.
95. *C. lapponicus* Loew, Verh. Zool.-bot. Ges. Wien, Vol. 8, p. 624 (1858). Europe septentrionale.
96. *C. laticeps* Austen, Ann. Mag. Nat. Hist. (8), Vol. 6, p. 343 (1910). Zouloulouland.
97. *C. leucospilus* Wiedemann, Aussereurop. zweifl. Ins. Vol. 1, p. 202 (1828). Brésil.
98. *C. Lloydii* Austen, Ann. Mag. Nat. Hist. (8), Vol. 9, p. 23 (1912). Madagascar.
99. *C. longicornis* Macquart, Dipt. Exot. Vol. 1, p. 156, pl. 19, f. 2 (1838). Afrique occid. et orient.
tarsalis Walker, List Dipt. Brit. Mus. Vol. 1, p. 200 (1848).
trimaculatus Bigot, Mém. Soc. Zool. France, Vol. 5, p. 607 (1892).
100. *C. ludens* Loew, Verh. Zool.-bot. Ges. Wien, Vol. 8, p. 628 (1858). Asie mineure.
101. *C. lugens* Wiedemann, Dipt. Exot. p. 109 (1821). Amérique septentrionale.
morosus Osten-Sacken, Mem. Boston Soc. Nat. Hist. Vol. 2, p. 389 (1876).
? trinotatus Macquart, Dipt. Exot. Vol. 1, p. 161 (1838).
102. *C. lugubris* Macquart, Dipt. Exot. Suppl. 1, p. 44, pl. 4, f. 11 (1846). Brésil.
103. *C. lupus* Whitney, The Canad. Ent. Vol. 30, p. 205 (1904). Amérique septentrionale.
104. *C. Lynchii* Brèthes, An. Mus. Hist. Nat. Buenos Aires, Vol. 20 (1909). Chaco.
105. *C. maculiventris* Becker, Ann. Mus. Zool. Acad. Sc. St Pétersb. Vol. 17, p. 587 (1913).
106. *C. madagascarensis* Ricardo, Ann. Mag. Nat. Hist. (7), Vol. 9, p. 369 (1902). Madagascar.
107. *C. magnifica* Austen, Bull. Ent. Research, Lond. Vol. 2, p. 161 (1911). Afrique tropicale orient.
var. *inornata* Austen, ibidem, Vol. 2, p. 163 (1913). Nyassaland.
108. *C. Makerowi* Pleske, Ann. Mus. Zool. Acad. Sc. St Pétersb. Vol. 15, p. 469 (1909). Transbaïkalie.
109. *C. manilensis* Schiner, Reise Novara, Dipt. p. 104 (1868). Manille.
110. *C. marmoratus* Rossi, Fauna Etrusca, Vol. 2, p. 322 [*Tabanus*] (1790). Europe centr. et mérid.
fenestratus Latreille, Gen. Crust. Ins. Vol. 4, p. 285 (1809). Asie mineure.
italicus Loew, Verh. Zool.-bot. Ges. Wien, Vol. 8, p. 630 (1858).
nigriiventris Loew, Neue Beitr. Kenntn. Dipt. Heft 4, p. 26 (1854).
? salinarius Scopoli, Ent. Carniol, p. 373 [*Tabanus*] (1763).

111. *C. mauritanicus* A. Costa, Rendic. Accad. Sc. Napoli (2), Vol. 7, p. 101 (1893). Afrique septentrionale.
112. *C. maurus* Siebke, Nye Mag. f. Naturvid. Vol. 12, p. 108 (1863). Europe septentrionale.
113. *C. megaceras* Bellardi, Saggio Ditter. Messic. Vol. 1, p. 74, pl. 2, f. 18 (1859). Mexique.
114. *C. melanopleurus* Wahlberg, Oefv. Svenska Vet.-Akad. Foerh. Vol. 5, p. 200 (1848). Europe septentrionale.
- morio* Zetterstedt, Dipt. Scand. Vol. 8, p. 2944 (1849).
115. *C. melanopterus* Hine, The Ohio Natur. Vol. 6, p. 391 (1905). Guatémala.
116. *C. Melicharii* Mik, Wien. Ent. Zeit. Vol. 17, p. 158 (1898). Europe méridionale.
117. *C. merula* Philippi, Verh. Zool.-bot. Ges. Wien, Vol. 15, p. 742 (1865). Chili.
118. *C. minor* Szilády, Arch. f. Natürg. p. 119 (1919). Espagne.
119. *C. mitis* Osten-Sacken, Mem. Boston Soc. Nat. Hist. Vol. 2, p. 374 (1876). Amérique septentrionale.
120. *C. Młokosiewiczzi* Bigot, Ann. Soc. Ent. France (5), Vol. 10, p. 146 (1880). ? Perse ? Caucase.
- iranensis* Bigot, Mém. Soc. Zool. France, Vol. 5, p. 602 (1891).
- striatus* Van der Wulp, Notes Leyd. Museum, Vol. 7, p. 79 (1885). Archipel indien.
121. *C. moechus* Osten-Sacken, Mem. Boston Soc. Nat. Hist. Vol. 2, p. 387 (1876). Amérique septentrionale.
122. *C. moerens* Fabricius, Ent. Syst. p. 372 (1794).
123. *C. moerens* Walker, List Dipt. Brit. Mus. Vol. 1, p. 201 (1848). Amérique septentrionale.
- aestuans* Van der Wulp, Tijdschr. v. Ent. Vol. 10, p. 135, pl. 3, f. 8-9 (1867).
124. *C. molestus* Wiedemann, Aussereurop. zweifl. Ins. Vol. 1, p. 205 (1828). Brésil.
125. *C. montanus* Osten-Sacken, Mem. Boston Soc. Nat. Hist. Vol. 2, p. 382 (1876). Amérique septentrionale.
126. *C. natalis* Macquart, Dipt. Exot. Suppl. 1, p. 43, pl. 4, f. 13 (1845). Port Natal.
127. *C. Neavei* Austen, Bull. Ent. Research, London, Vol. 1, p. 4 (1911). Congo belge (Katanga).
128. *C. neglectus* Williston, Biol. Centr.-Amer. Dipt. Vol. 1, p. 256, pl. 4, f. 20 (1901). Mexique.
129. *C. niger* Macquart, Dipt. Exot. Vol. 1, p. 161 (1838). Amérique septentrionale.
- carbonarius* Walker, List Dipt. Brit. Mus. Vol. 1, p. 203, var. β ♀ (1848).
130. *C. nigricornis* Matsumura, Journ. Coll. Agr. Sapporo, Vol. 4, p. 1 (1911). Ile Sakhaline.
131. *C. nigrilimbo* Whitney, The Canad. Ent. Vol. 11, p. 36 (1879). Amérique septentrionale.
- nigrilimbo* Aldrich, Cat. Dipt. N. Amer. p. 197 (1905).
132. *C. nigricorpus* Lutz & Neiva, Mem. Inst. Oswaldo Cruz, Vol. 3, p. 177 (1911). Brésil.
133. *C. nigripes* Zetterstedt, Inst. Lappon. Dipt. p. 519 (1838). Europe septentrionale.
134. *C. noctifer* Osten-Sacken, Bull. U. S. Geol. Surv. Wash. Vol. 3, p. 220 (1877). Amérique septentrionale.
- nigriventris* Bigot, Mém. Soc. Zool. France, Vol. 5, p. 604 (1892).
- pertinax* Williston, Trans. Kansas Acad. Sc. Vol. 10, p. 132 (1887).
135. *C. novus* Schiner, Reise Novara, Dipt. p. 103 (1868). Espagne.
136. *C. obliquefasciatus* Macquart, Dipt. Exot. Vol. 1, p. 157 (1838). Afrique méridionale.
137. *C. obsoletus* Wiedemann, Dipt. Exot. p. 108 (1821). Amérique septentrionale.
138. *C. oculatus* Bigot, Mém. Soc. Zool. France, Vol. 5, p. 606 (1892). Brésil.
139. *C. omissus* Lutz & Neiva, Mem. Inst. Oswaldo Cruz, Vol. 3, p. 76 (1911). Brésil.
140. *C. oxianus* Pleske, Ann. Mus. Zool. Acad. Sc. St Pétersb. Vol. 15, p. 458 (1909). Chine.
141. *C. pachycera* Williston, Trans. Kansas Acad. Sc. Vol. 10, p. 134 ♀ (1887). Amérique septentrionale.
142. *C. pachynemius* Hine, The Ohio Nat. Vol. 6, p. 391 (1905). Guatémala.
143. *C. pallidula* Austen, Bull. Ent. Research, Lond. Vol. 1, p. 283 (1912). Angola.
144. *C. pallidus* Macquart, Dipt. Exot. Vol. 1, p. 162 (1838). ? France.
145. *C. paraguayensis* Brèthes, An. Mus. Hist. Nat. Buenos Aires, Vol. 20 (1909). Paraguay.
146. *C. parallelogrammus* Zeller, Isis, Vol. 11, p. 823, pl. 1, f. 31 (1842). Europe centrale et septentrionale, Sibérie.
- bipunctatus* Motschulsky, Bull. Soc. Natur. Moscou, Vol. 32, p. 505 (1859).

147. *C. parallelus* Walker, Proc. Linn. Soc. Lond. Vol. 5, p. 276 (1861). Iles Batjan.
? *Udenocera* Ricardo.
148. *C. parvifascia* Lutz & Neiva, Mem. Ins. Oswaldo Cruz, Vol. 3, p. 78 (1911). Brésil.
149. *C. pellucidus* Fabricius, Syst. Antl. p. 113 (1805). Inde orientale.
150. *C. Pettigrewi* Ricardo, Ann. Mag. Nat. Hist. Vol. 11, p. 542 (1913). Inde orientale.
151. *C. pictus* Meigen, Syst. Besch. Vol. 2, p. 70 (1820). Europe.
quadratus Meigen, ibidem, Vol. 2, p. 70 (1820).
viduatus Meigen, Klassif. Vol. 1, p. 158, var. (1804).
152. *C. Pikei* Whitney, The Canad. Ent. Vol. 36, p. 205 (1904). Amérique septentrionale.
153. *C. Potanini* Pleske, Ann. Mus. Zool. Acad. Sc. St. Pétersb. Vol. 15, p. 468 (1909). Chine centrale.
154. *C. proclivis* Osten-Sacken, Bull. U. S. Geol. Surv. Wash. Vol. 3, p. 222 (1887). Amérique septentrionale.
atricornis Bigot, Mém. Soc. Zool. France, Vol. 5, p. 603 (1892).
pachycera Williston, Trans. Kansas. Acad. Sc. Vol. 10, p. 134 [5*], (1887).
155. *C. Prsewalskii* Pleske, Ann. Mus. Zool. Acad. Sc. St. Pétersb. Vol. 15, p. 764 (1909). Ordos (Mongolie).
156. *C. pudicus* Osten-Sacken, Mem. Boston Soc. Nat. Hist. Vol. 2, p. 381 (1876). Amérique septentrionale.
157. *C. punctifer* Loew, Neue Beitr. Kenntn. Dipt. Heft. 4, p. 24 (1856). Syrie.
158. *C. pusillula* Austen, Ann. Mag. Nat. Hist. (8), Vol. 6, p. 345 (1910). N. de la Nigéria, Bornou.
159. *C. relictus* Meigen, Syst. Besch. Vol. 2, p. 69 (1820). Europe.
caecutiens Panzer, Fauna Germ. Vol. 13, p. 24 [*Tabanus*] (1794).
nubilosus Harris, Expos. Engl. Ins. p. 28, pl. 7, f. 5 [*Tabanus*] (1782).
viduatus Meigen, Klassif. Vol. 1, p. 158, pl. 9, f. 12 (1804).
160. *C. Ricardoe* Pleske, Ann. Mus. Zool. Acad. Sc. St. Pétersb. Vol. 15, p. 461 (1909). Turkestan
161. *C. rufipes* Meigen, Syst. Besch. Vol. 2, p. 71 (1820). Europe.
sepulchralis Meigen, partim, ibidem, Vol. 2, p. 74 (1820).
162. *C. rufitarsis* Macquart, Dipt. Exot. Suppl. 3, p. 14 (1847). Java.
163. *C. Sackeni* Hine, Papers Ohio State Acad. Sc. n° 5, p. 42 (1903). Amérique septentrionale.
164. *C. sakhalinensis* Pleske, Ann. Mus. Zool. Acad. Sc. St. Pétersb. Vol. 15, p. 472, pl. 4, f. 9 (1910). Ile Sakhaline.
165. *C. scalaratus* Bellardi, Saggio Ditter. Messic. Vol. 1, p. 72, pl. 2, f. 19 (1859). Amérique centr. et mérid.
166. *C. sejunctus* Szilády, Arch. f. Naturg. p. 126 (1919). Géorgie.
167. *C. separatus* Hine, The Ohio Natur. Vol. 8, p. 228 (1907). Caroline.
168. *C. sepulchralis* Fabricius, Ent. Syst. Vol. 4, p. 374 [*Tabanus*] (1794). Europe centr. et mérid.
Amérique septentr.
169. *C. sequax* Williston, Trans. Kansas Acad. Sc. Vol. 10, p. 133 (1887). Amérique septentrionale.
170. *C. Shermani* Hine, The Ohio Natur. Vol. 8, p. 228 (1907). Ontario, Caroline.
171. *C. signifer* Walker, Proc. Linn. Soc. Lond. Vol. 5, p. 276 (1861). Iles Philippines,
Ile Batjan, Bornéo.
172. *C. silacea* Austen, Ann. Mag. Nat. Hist. (7), Vol. 20, p. 509 (1907). Ouganda. Congo, Nord
et Sud de la Nigéria.
173. *C. sinensis* Walker, Ins. Saund, Dipt. p. 453 (1856). Chine.
174. *C. sordidus* Osten-Sacken, Mem. Boston Soc. Nat. Hist. Vol. 2, p. 376 (1876). Amérique septentrionale.
175. *C. stigmatalis* Loew, Oefv. Svenska Vet. Akad. Foerh. Vol. 14, p. 338 (1858). Afrique méridionale.
fusca Ricardo, Ann. Mag. Nat. Hist. (7), Vol. 9, p. 368 (1902). Afrique.
176. *C. stimulans* Walker, Ins. Saund. Dipt. Vol. 1, p. 73 (1850). Inde orientale.
177. *C. streptobalia* Speiser, Zool. Anz. Vol. 41, p. 141 (1912). Erythrée.
178. *C. striatus* Osten-Sacken, Mem. Boston Soc. Nat. Hist. Vol. 2, p. 391 (1876). Amérique centrale
et septentrionale.
179. *C. suavis* Loew, Wien Ent. Monatschr. Vol. 2, p. 103 (1858). Sibérie, Japon.
dispar Matsumura, Thous. Ins. Japan, Vol. 2, p. 84, pl. 22, f. 3 (1905). Formose.

180. *C. subcaecutiens* Bellardi, Saggio Ditter. Messic. Vol. 1, p. 69, pl. 2, f. 13 (1859). Mexique.
181. *C. subfascipennis* Macquart, Dipt. Exot. Suppl. 5, p. 35 (1855). Amérique septentrionale.
182. *C. surdus* Osten-Sacken, Bull. U. S. Geol. Surv. Wash. Vol. 3, p. 223 (1886). Amérique septentrionale.
183. *C. tanyceras* Osten-Sacken, Biol. Centr.-Amer. Dipt. Vol. 1, p. 46 (1886). Costa Rica.
184. *C. tardus* Wiedemann, Aussereurop. zweifl. Ins. Vol. 1, p. 557 (1828). Brésil.
185. *C. terminalis* Macquart, Dipt. Exot. Suppl. 5, p. 36 (1855). Amérique septentrionale.
186. *C. testaceus* Macquart, ibidem, Suppl. 4, p. 38 (1850). Tasmanie.
187. *C. translucens* Macquart, ibidem, Vol. 1, p. 158 (1838). Bornéo, Java.
188. *C. trifarius* Macquart, ibidem, Vol. 1, p. 159 (1838). Chili.
189. *C. tristis* Fabricius, Ent. Syst. Suppl. p. 567 [*Tabanus*] (1798). Cayenne.
190. *C. ultimus* Whitney, The Canad. Ent. Vol. 46, p. 345 (1914). Canada.
191. *C. univittatus* Macquart, Dipt. Exot. Suppl. 5, p. 36 (1855). Amérique septentrionale.
? *fascipennis* Macquart, Hist. Nat. Dipt. Vol. 1, p. 216 (1834).
192. *C. uruguayensis* Lutz, Zool. Jahrb. Suppl. Vol. 10, p. 687 (1909). Uruguay.
193. *C. validus* Loew, Verh. Zool.-bot. Ges. Wien, Vol. 8, p. 619 (1858). Sibérie.
194. *C. varians* Wiedemann, Aussereurop. zweifl. Ins. Vol. 1, p. 208 (1828). Brésil, Chili.
195. *C. virgulatus* Bellardi, Saggio Ditter. Messic. Vol. 1, p. 71, pl. 2, f. 17 (1859). Mexique.
crassicornis Van der Wulp, Wien Ent. Zeit. Vol. 3, p. 141 (1884).
geminatus Macquart, Dipt. Exot. Suppl. 4, p. 39, excl. syn. Wiedemann (1850).
196. *C. vitripennis* Shannon, Ins. Inscit. Vol. 4, p. 69 (1916). Maryland.
197. *C. vittatus* Wiedemann, Dipt. Exot. p. 106 (1821). Amérique septentrionale.
areolatus Walker List Dipt. Brit. Mus. Vol. 1, p. 197 (1848).
lineatus Jaennicke, Abh. Senckenb. Naturf. Ges. Frankfurt, Vol. 6, p. 334 (1867).
var. *floridanus* Johnson, Bull. Amer. Mus. Nat. Hist. Vol. 32, p. 52 (1913). Floride.
198. *C. Wagneri* Pleske, Ann. Mus. Zool. Acad. Sc. St Pétersb. Vol. 15, p. 466 (1909). Transbaïkâlie.
199. *C. Wellmani* Austen, Ann. Mag. Nat. Hist. (7), Vol. 20, p. 512 (1907). Angola.
200. *C. Woodi* Neave, Bull. Ent. Research, Lond. Vol. 5, p. 301 (1915). Nyassaland.

37. GENUS NEMORIUS RONDANI

Nemorius Rondani, Dipt. Ital. Prodr. Vol. 1, p. 171 (1856).

Haemophila Kriechbaumer, Verh. Zool.-bot. Ges. Wien, Vol. 23, p. 70 (1873).

Haematophila Verrall, in Scudder, Nomencl. p. 152 (1882).

Caractères. Espèces de grandeur moyenne, peu velues, de coloration généralement grise. Tête plus large que le thorax, face un peu renflée s'abaissant largement en dessous des yeux, immédiatement sous les antennes un sillon transverse sépare la bande frontale de la face; de ce sillon partent deux autres sillons perpendiculaires qui limitent la face et se terminent dans de petites fossettes isolées. Bande frontale aussi large que haute portant au vertex trois ocelles distincts bien séparés et au-dessus des antennes une callosité subcirculaire brillante vers le haut, non tangente aux yeux, non prolongée. Antennes cylindriques, plus longues que la tête : premier article double du deuxième, celui-ci plus long que large; troisième article à peine supérieur aux deux premiers réunis, formé de cinq segmentations dont la première est subégale aux quatre suivantes. Palpes minces, non claviformes, à extrémité apicale saillante chez le mâle, pointue et appliquée le long de la trompe chez la femelle. Thorax quadrangulaire à angles arrondis. Scutellum étroit, subrectiligne au bord intérieur, presque circulaire extérieurement. Abdomen assez long, à peine plus large que le thorax, à côtés presque parallèles. Fémurs et tibias à pilosité

développée, mais ne formant pas de franges, tibias postérieurs pourvus au côté externe d'un éperon dirigé parallèlement. Ailes à demi ouvertes au repos, hyalines, stigma bien visible. Branche supérieure de la troisième nervure marginale non ou à peine appendiculée. Toutes les cellules marginales postérieures largement ouvertes (d'après Rondani).

Le genre a été décrit pour *Chrysops vitripennis* Meigen (1820) = *Haemophila Fallottii* Kriechbaumer. Nous en donnons la redescription.

Femelle. Gris-noirâtre. Tête plus large que le thorax, face, joues, bande frontale et partie postérieure de la tête recouvertes d'une pollinosité gris clair. Bande frontale aussi large que haute, à bords sinueux, légèrement convergents vers le vertex, portant trois ocelles rapprochés au vertex et au-dessus des antennes une callosité saillante et brillante de forme générale arrondie, courtement terminée en pointe; entre chaque antenne et le bord de l'œil, une petite callosité allongée, noirâtre, brillante. Antennes plus longues que la tête, cylindriques, minces, sans dent ni saillie, premier et deuxième article gris-cendré à pubescence noire, troisième brun-noirâtre mat. Palpes jaune-gris. Thorax noirâtre avec des bandes longitudinales blanchâtres; l'abdomen des femelles est gris-cendré avec des taches dorsales brunâtres sur les trois premiers segments. Ventre et pectus d'un gris-blanchâtre. Pattes d'un brun testacé, fémurs postérieurs noirs à pubescence grisâtre, extrémités des tarses et des tibias rembrunies. Ailes hyalines à nervures noires, stigma jaunâtre. Cuillerons blanchâtres. Balanciers brunâtres à tige un peu plus claire.

Mâle. Yeux réunis sur une grande partie de leur longueur, de grosses cornéules occupant toute la zone antérieure et centrale. Antennes à deux premiers articles velus. Palpes cylindriques à premier article plus long que le deuxième. Thorax et scutellum noirs; pectus gris-cendré. Abdomen noir avec une tache rouge sur les bords latéraux des deux premiers segments et une étroite marge jaune au bord postérieur de chacun des segments. Ventre noir avec une semblable bordure un peu élargie et deux larges taches jaunes symétriquement disposées sur le deuxième segment. Pattes à fémurs noirs, tibias et tarses testacés. Ailes hyalines à cellule sous-costale légèrement jaunâtre. Longueur 10 m/m.

On connaît une deuxième espèce européenne de *Nemorius*, elle provient d'Espagne et a été décrite par Meigen sous le nom de *M. singularis*.

Elle diffère de *M. vitripennis* par sa taille plus grande, en outre l'abdomen présente une bande noire médiane et les ailes sont moins transparentes.

Il existe encore une espèce douteuse de l'Ohio.

Biologie. Les mœurs des *Nemorius* sont analogues à celles des *Chrysops*, ils sont comme eux, avides du sang des Mammifères, ils habitent dans les mêmes lieux que les *Chrysops* et volent aux heures les plus chaudes de la journée.

Notre ami F. Le Cerf, Préparateur au Muséum de Paris, nous a rapporté de Corse plusieurs exemplaires des deux sexes de *Nemorius vitripennis*.

Bibliographie. Rondani, Prodr. Dipt. Ital. Vol. 1, p. 171 (1856); Schiner, Dipt. Austr. Vol. 1, p. 39 (1860); Verrall, Brit. Flies, p. 326 (1909); Surcouf & Gonzalez-Rincones, Dipt. vulnér. Vol. 2, p. 115 (1912); Arias, Dipt. Esp. p. 37 (1914).

Distribution géographique.

1. *N. singularis* Meigen, Syst. Besch. Vol. 7, p. 60 [*Chrysops*] (1838). Europe méridionale.
2. *N. vitripennis* Meigen, ibidem, Vol. 2, p. 74 [*Chrysops*] (1820). — Pl. 5, Europe centrale et septentrionale.

Fig. 2 a, b.

Fallottii Kriechbaumer, Verh. Zool.-bot. Ges. Wien, Vol. 23, p. 70 [*Haemophila*] (1873).

Ranzonii Schiner, ibidem, Vol. 8, p. 34 [*Chrysops*] (1858).

38. GENUS PRONOPES LOEW

Pronopes Loew, Oefv. Svenska Vet.-Akad. Foerh. Vol. 14, p. 339 (1858).

Caractères. Ce genre n'est connu que par un seul exemplaire mâle décrit par Loew du Cap.

Les caractères génériques sont les suivants : corps plat, court, exceptionnellement élargi, couvert de longs poils; deuxième segment abdominal d'anormale grandeur. Yeux longuement velus et amplement écartés l'un de l'autre; face complètement horizontale prolongée vers le bas à tel point que la tête vue de dessous laisse voir une plus grande portion de l'œil qu'examinée de dessus. Les ocelles sont très développés, de même que la longue pilosité des deux premiers articles, un peu renflés, des antennes; le troisième article se subdivise en cinq segmentations dont la première est ovoïde. Les éperons des tibias postérieurs sont très petits et peuvent échapper à un examen superficiel.

Malgré l'aspect très spécial du seul exemplaire (1) connu de ce genre, il y a lieu de le rapporter aux Tabanides, l'examen de l'appareil buccal montre la concordance absolue de sa structure avec celle des autres genres de cette famille.

Bibliographie. Loew, Oefv. Svenska Vet. Akad. Foerh. Vol. 14, p. 339 (1858); Dipt. Südaf. p. 26 (1860); Ricardo, Ann. Mag. Nat. Hist. (7), Vol. 8, p. 289 (1911); Surcouf & Gonzalez-Rincones, Dipt. vulnér. Vol. 2, p. 103 (1912).

Distribution géographique.

1. *P. nigricans* Loew ♂ Oefv. Svenska Vet. Akad. Foerh. Vol. 14, p. 339 (1858). Cap de Bonne-Espér.

39. GENUS SCEPSIS WALKER

Scepsis Walker, Ins. Saund. Dipt. Vol. 1, p. 71, pl. 2, f. 7 (1850).

(1) **Pronopes nigricans** ♂ Loew (1858), Niger, opacus, pilis longis flavis et atris parce intermixtis tectus, alis nigricantibus. Long. corp : 3 lignes 1/12. Long. alarum 3 lignes 1/4.

Entièrement d'un noir mat quoique non absolument intense. Trompe courte, noire. Palpes courts, arqués en dehors, noirs, l'article terminal des palpes longuement ovoïde, revêtu d'une longue pilosité jaune. Face extrêmement réduite, complètement horizontale, presque un peu relevée, couverte de longs poils jaunes mélangés de quelques poils noirs. Antennes noires un peu enfoncées, le premier article épaissi, en ovoïde arrondi, le deuxième subsphérique, tous deux couverts de très longs poils noirs; le troisième article antennaire se compose de cinq segmentations dont la première est de beaucoup la plus grande et présente une forme ovoïde, les segmentations suivantes sont d'une dimension sensiblement égale. Bande frontale d'un noir profond, très courte et s'abaissant vers les ocelles, on y distingue la trace d'une pubescence brunâtre. Ocelles situés sur une saillie triangulaire placée en arrière de l'axe vertical de la tête, de telle sorte que l'angle supérieur des yeux est placé sur la région la plus étroite de la bande frontale. De longs poils noirs sur la bande et contre les ocelles, la partie postérieure de la tête présente des poils jaunes moins longs. Les yeux portent une pubescence éparse mais visible et très longue; la pilosité très développée du thorax et du scutellum est jaune; une touffe de poils sur le milieu du thorax et au bord postérieur du scutellum, une touffe plus étendue de poils d'un jaune intense en avant de la racine de l'aile et en dessous de celle-ci. La pollinosité du thorax et du scutellum est réduite à des traces et la couleur du fond est très peu sensible sous l'épaisseur de la pubescence. Abdomen très plat et très court, deuxième segment exceptionnellement grand; la pubescence de l'abdomen est jaune sur la moitié postérieure des segments et les bords latéraux, elle est noire sur la moitié antérieure et se réduit sur les bords postérieurs des segments, de sorte qu'il n'y a plus que des poils jaunes au bord postérieur. Ventre noir, bord postérieur des segments clair, une pubescence claire sur le ventre et plus sombre sur le bord postérieur des segments. Pattes d'un brun terne, l'apex des cuisses, l'extrémité apicale externe des tibias et celle des tarses est noirâtre; la pubescence des cuisses, longue et éparse, est jaune; tibias faiblement velus à poils concolores. Eperons des tibias médians courts, ceux des postérieurs si réduits que ce n'est qu'après avoir ramolli le type, que Loew put les discerner le long de la courbure des tibias, contrairement à sa première observation (1858). Ailes plus longues que le corps tout entier, de coloration gris-noirâtre à nervures noires disposées comme celles du genre *Tabanus*, pas d'appendice au rameau supérieur de la troisième nervure longitudinale, cellules postérieures marginales non resserrées au bord de l'aile. Du Cap (Tollin). Malgré l'écartement des yeux, Loew a pu se convaincre du sexe réel de son *P. nigricans* par l'examen de l'appareil buccal et surtout par la configuration des lamelles anales qui ont absolument la même forme que celles des *Silvius* du sexe mâle et affirment ainsi la certitude de Loew.

Caractères. Nous ne savons presque rien de ce genre dont on ne connaît qu'un seul spécimen en mauvais état.

Walker en donne la courte description suivante : « *Silvio affinis, ocelli distincti, antennae parvae, simplices; alae nervi subcostali angulus ramulum longum demittens.* »

Une seule espèce connue (1).

Nous estimons que le specimen typique de la collection du British Museum est un mâle et non une femelle. L'exemplaire est incomplet, les antennes manquent quoiqu'elles aient été figurées dans les dessins de Walker; par contre, cet auteur a omis de représenter les épines des tibias postérieurs.

Loew différencie le genre *Scepsis* Walker des *Pangonia* par la brièveté de la trompe et l'anormal développement du premier article des palpes.

Le specimen du British Museum porte la mention : (68. 4. Saunders coll.) cette différence de date (1868 au lieu de 1850) entre la description du genre et la capture du specimen incomplet du British Museum laisse un doute sur son authenticité.

Nous avons examiné au British Museum ce type et pouvons affirmer que c'est un mâle. Les yeux écartés sont d'un noir brillant, les cornéules sont égales entre elles; le vertex profondément excavé, d'un gris jaunâtre, porte trois ocelles largement distants; la bande frontale très élargie au vertex ne porte pas de callosité distincte. Trompe très petite. L'Insecte entier est blanchâtre, à thorax gris cendré avec trois bandes longitudinales d'un blanc pur. Scutellum d'un gris un peu jaunâtre. Abdomen blanc grisâtre, le bord postérieur des segments un peu jaunâtre avec des poils clairs. Lamelles génitales saillantes. Pattes d'un blanc jaunâtre, tibias postérieurs à frange jaune, tarses postérieurs un peu rembrunis. Ailes allongées pointues, hyalines, troisième nervure longitudinale appendiculée.

D'après le dessin de Walker, on pourrait croire que les palpes présentaient une extrême différence de volume entre les deux articles; en fait l'article basilaire est renflé, globuleux, longuement hérissé de poils, le deuxième article est plus ovoïde et moindre que le premier.

Le genre *Scepsis* Walker diffère du genre *Adersia* Austen par la forme de la bande frontale et par les ailes hyalines.

Bibliographie. Walker, Ins. Saund Dipt. Vol. 1, p. 71 (1850); Loew, Dipt. Südafr. Vol. 1, p. 15 (1860); Ricardo, Ann. Mag. Nat. Hist. (7), Vol. 8, p. 286 (1901); Surcouf & Gonzalez-Rincones, Dipt. vulnér. Vol. 2, p. 94 (1912).

Distribution géographique. Une seule espèce de l'Amérique méridionale.

1. *S. nivalis* Walker (2). Ins. Saund. Dipt. Vol. 1, p. 71, pl. 2, f. 7 (1850). **Pl. 5**, Amérique méridionale.

Fig. 9 a, b.

40. GENUS ADERSIA AUSTEN

Adersia Austen, Ann. Mag. Nat. Hist. (7), Vol. 9, p. 4 (1912).

Caractères. Voisin du genre américain *Scepsis* Walker. Femelle habituellement plus grande que le mâle, souvent beaucoup plus grande; thorax plus bombé, abdomen plus large. Partie postérieure de l'orbite large chez la femelle, tandis qu'elle est extrêmement réduite chez *Scepsis*. Yeux glabres, séparés dans les deux sexes, relativement petits chez la femelle. Des ocelles. Trompe et

(1) *Scepsis nivalis* ♂ Walker (1850). Alba, thoracis vittis tribus flavo albis ornato; abdominis segmentorum marginibus posticis fulvis, antennis piceis, basifulvis; pedibus pulvis, alis albis.

(2) Brèthes suppose que *Pangonia lasiophthalma* ♂ Van der Wulp, serait l'autre sexe de *Scepsis nivalis* Walker; l'argument tombe puisque *S. nivalis* type est un mâle.

palpes menus, extrêmement courts, la trompe pendant verticalement au-dessous de la tête, les palpes presque horizontaux. Article basilaire des palpes (au moins dans l'espèce typique) non renflé comme chez *Scepsis*, article terminal plus allongé et moins renflé chez le mâle que chez la femelle, cyathiforme dans les deux sexes, vu par le côté externe, portant (*A. oestroides*) une dépression en forme de fossette à l'extrémité apicale. Antennes : deux premiers articles courts, le troisième lancéolé vu de profil, formé de huit segmentations; joues étroites, non prolongées vers le bas comme celles de *Scepsis*. Bord interne de chaque œil de courbure régulière chez la femelle, contrairement à *Scepsis nivalis* dont le bord interne se prolonge en formant un angle au-dessus du quart inférieur de la bande frontale. Ailes à stigma distinct, toutes les cellules postérieures ouvertes, branche antérieure de la troisième nervure longitudinale sans appendice récurrent, ni en angle droit comme chez *Scepsis*. Ongles antérieurs longs dans les deux sexes, médians et postérieurs plus développés et plus épais chez la femelle que chez le mâle.

Espèce unique : *Adersia oestroides* Karsch. Quoique ressemblant au genre *Scepsis* par l'allure et la coloration générales, ainsi que par la réduction de la trompe, le genre *Adersia* se distingue suffisamment par les différences signalées plus haut de même que par la largeur de la bande frontale de la femelle, mais celle-ci n'est pas rétrécie par un étranglement dû au bord supérieur de chaque œil prolongé en une saillie anguleuse un peu au-dessus des antennes.

Le genre *Adersia* se différencie du genre *Pronopes* Loew par les yeux glabres, le corps peu velu, le deuxième segment de l'abdomen modérément développé et par les ailes normales.

Le genre *Adersia* a été dédié au docteur Aders qui a spécialement étudié les Diptères de la région de Zanzibar. Les nombreux matériaux recueillis par le docteur Aders ont été comparés au type de *Silvius oestroides* (1) Karsch (1887) par le docteur Grünberg qui en a constaté l'identité.

Mâles : Six spécimens : Longueur 9,8 m/m à 10 m/m, largeur de la tête 2,75 m/m à 3,2 m/m, largeur de la bande frontale au vertex 0,75 m/m à 0,85 m/m, longueur de l'aile 6,6 m/m à 7,4 m/m.

(1) **Adersia oestroides** (*Silvius*) Karsch (1887). Description originale de Austen : « Male dusky grey above » (dorsum of thorax dark olive-grey, dorsum of abdomen slate grey); Fem. Lighter grey above (dorsum of thorax light » olive-grey, with whitish-grey longitudinal stripes, dorsum of abdomen drab-grey or smoke-grey) extreme lateral margins » of abdominal segments in both sexes cream buff or pinkish buff. Head light yellowish grey in male, cream coloured in » female, upperportion of front in male mouse-grey. Third joint of antennae clove-brown or black; first and second » joints paler (mouse-grey or isabella coloured in male, buff in female). Wings milky, fork of third longitudinal vein cross, » veins at each end of discal cell, and sixth longitudinal vein before middle, faintly suffused with drab, these markings » sometimes indistinct, stigma light mummy brown, in male often paler than in female. Legs cream buff or cream » coloured, femora in male more or less grey. »

Male. Tête : vertex et portion sombre du front revêtus chez le mâle de poils jaunâtre pale, face et joues couvertes de poils blanchâtres; une tache noirâtre et allongée située au centre de la bande frontale en dessous du tubercule ocellaire. Trompe d'un jaunâtre ocracé, la longueur de la portion visible de la trompe, n'excède pas 1 m/m. et mesure habituellement 0,60 m/m à 0,75 m/m. Premier et deuxième articles antennaires très courts, à brève pilosité blanchâtre, troisième article d'un jaune ocracé à son extrême base. Thorax : flancs et pectus gris clair avec des poils blanchâtres, dessus recouvert de menus poils jaunâtres appliqués. Scutellum gris sombre. Abdomen revêtu dans les deux sexes d'une courte pilosité blanchâtre, plus longue sur les côtés, spécialement chez le mâle; dessus portant une bande longitudinale médiane, sombre et bien visible, s'étendant du deuxième segment à l'extrémité distale, plus ou moins interrompue par le bord postérieur des segments et constituée par de menus poils noirs parmi les poils blancs. Ventre gris clair tirant plus ou moins vers le jaune crème, sauf une bande longitudinale sombre. Ailes à nervures jaunes jusqu'au stigma, au delà elles sont en général d'un brun sombre. Cuillerons d'un blanc ierne. Balanciers à style jaunâtre et à massue d'un blanc d'ivoire. Pattes à pubescence blanchâtre, côte interne des fémurs antérieurs d'un brun brillant plus ou moins sombre. Ongles noirs ou jaune cuir à la base.

Femelle. La face, les joues et les deux tiers supérieurs de la bande frontale sont revêtus de menus poils blanchâtres. Palpes jaunâtres. Thorax : flancs jaune crème, pectus gris-clair; les poils qui revêtent le dessus du thorax sont de taille si réduite qu'à un examen superficiel il paraît glabre, les bandes longitudinales gris-blanchâtre du dessus sont larges et constituées par deux bandes sub-médianes très rapprochées et parfois fusionnées en arrière; il y a, en outre, une bande plus ou moins distincte au-dessus de la base de chaque aile; parfois aussi dans certains spécimens on distingue la trace d'une étroite bande médiane, près du bord antérieur. Abdomen : la pilosité blanchâtre du dessus est très courte et très étroitement appliquée, la surface du dernier segment en entier ou pour la plus grande part ainsi que le bord postérieur de quelques-uns des segments précédents est d'un blanc jaunâtre. Pattes jaune cuir.

Femelles : Treize spécimens : Longueur 10 m/m à 13,5 m/m, largeur de la tête 2,8 m/m à 3,75 m/m, largeur de la bande frontale au vertex 1,25 m/m à 1,60 m/m, longueur de l'aile 8,75 m/m à 11 m/m.

Longueur de la partie visible de la trompe, dans les deux sexes 0.75 m/m.

Bibliographie. Karsch, Berl. Ent. Zeitschr. Vol. 31, p. 371, pl. 4, f. 1 (1887); Ricardo, Ann. Mag. Nat. Hist. (7), Vol. 8, p. 294 (1901); Austen, Ann. Mag. Nat. Hist. (8), Vol. 9 (1912); Surcouf & Gonzalez-Rincones, Dipt. vulnér. Vol. 2, p. 102 (1912).

Distribution géographique. La zone de dispersion géographique d'*Adersia oestroides*, accrue par les captures du docteur Aders, comprend le Zanguebar et Zanzibar.

1. *A. oestroides* Karsch, Berl. Ent. Zeitschr. Vol. 31, p. 371, pl. 4, f. 1 (*Silvius*) Zanguebar, Zanzibar.
— Pl. 5, Fig. 8 a, b, c, d, e.

41. GENUS BRODENIA, NOV. GEN.

Caractères. Nous décrivons sous ce nom un genre inédit de Tabanide voisin du genre *Adersia* et qui nous a été donné par le docteur J. Bequaert. Nous dédions ce genre nouveau au docteur Broden, Directeur de l'Ecole de Médecine Tropicale de Bruxelles.

Cet Insecte se rapproche de *Scepsis* Walker et d'*Adersia* Austen, son aspect général rappelle celui d'un Oestre et, par les minimales dimensions de son appareil buccal et la nervation incomplète des ailes, semble un type d'adaptation à la vie parasitaire. Il est possible que certains genres de Tabanides, au lieu de vivre au hasard de leur chasse, s'attachent à un hôte qu'ils n'abandonnent pas; l'hypothèse n'est pas vérifiée, puisque nous n'en avons aucune preuve, mais il y a de nombreuses présomptions. Le premier que nous connaissons de cette série serait *Goniops chrysocoma* Osten-Sacken, dont le mâle a les yeux rapprochés et présente l'aspect d'un insecte floricole, la femelle au contraire a acquis l'apparence d'un Hippobosque. On peut supposer que si le mâle mène une vie semblable à celle des autres Tabanides, la femelle est à peu près fixée, comme le serait un Hippobosque ou un Lipoptène. En continuant la série, nous trouvons successivement *Pronopes*, *Scepsis*, *Lesneus*, *Adersia* et *Brodenia* où le facies parasitaire s'affirme; dans ce cas, les femelles ne sont pas plus fréquentes que les mâles, ceux-ci vivent avec elles ou du moins comme elles et la nécessité des yeux confluents ne se manifeste plus; le mâle peut aisément trouver la femelle et les yeux qui étaient rapprochés dans le genre *Goniops*, s'écartent chez *Brodenia*; la réduction de l'appareil alaire en est encore une preuve, car le mâle n'a plus besoin de voler pour rechercher la femelle.

Mâle. Tête un peu moins large que le thorax, transverse, deux fois et demi aussi large que haute. Bande frontale double de sa hauteur, débordant les yeux en dessus, excavée au centre, portant antérieurement à la dépression trois ocelles distincts et vers le bas, à égale distance entre les ocelles et les antennes, une vaste callosité transverse, sinueuse dans ses contours supérieur et inférieur, atteignant la saillie de l'œil. Antennes insérées sur un tubercule peu saillant, horizontales, courtes, premier article subcylindrique, double de sa largeur, deuxième en ovoïde transverse, troisième un peu dilaté au bord externe, rectiligne au bord interne composé de segmentations indistinctes. Joues larges, face constituée par une arête médiane séparant deux enfoncements profonds. Palpes : premier article cylindrique, deuxième ovoïde terminé par une fossette très nette. Appareil buccal de très courtes dimensions. Yeux glabres, petits, formant une saillie en angle obtus au-dessous de la callosité médiane. Vertex élargi, divisé en trois parties par deux sillons divergents qui partis du cou atteignent l'angle supéro-interne de chaque œil. Thorax sensiblement rectangulaire. Scutellum élargi. Abdomen allongé, fusiforme, de sept

segments. Ailes à nervation incomplète, sans stigma visible. Des éperons aux tibias postérieurs. Une seule espèce.

Distribution géographique.

1. *B. cinerea* nov. sp. ♂ Surcouf (1). — Pl. 5, Fig. 10 a, b.

Cap de Bonne-Espér.

42. GENUS LESNEUS SURCOUF NOV. GEN.

Caractères. Ce nouveau genre est créé pour un exemplaire femelle recueilli à Obock (Somalie). Longueur du corps 5 m/m. Couleur blanchâtre, ailes laiteuses à nervures plus sombres.

Femelle. Tête large, régulièrement convexe en dessus à yeux glabres séparés par un intervalle supérieur à leur petit diamètre. Trois ocelles distants. Yeux en forme d'amande à angle supérieur aigu, situé en face des deux ocelles postérieurs, bords latéraux formant une courbe régulière. Bande frontale en trapèze, légèrement canaliculée au milieu, portant au-dessous des ocelles une callosité brillante en forme de croissant. Antennes non insérées sur un tubercule : premier article cylindrique, deuxième très petit, troisième à segmentation basilaire plus longue que les deux premiers articles réunis, pluri-segmentée (l'extrémité apicale manque). Palpes de deux articles, le premier cylindrique, deuxième subégal au premier mais un peu plus gros, brièvement terminé en pointe sans fossette visible; trompe très réduite, allongée sous la tête entre les palpes, plus courte que ceux-ci. Thorax un peu plus large que la tête portant de grosses soies aux bords latéraux et sur le disque. Scutellum arrondi, de grosses soies au bord postérieur. Abdomen allongé, de sept segments visibles, glabre. Pattes longues, minces, hérissées de quelques soies longues, un éperon à chacun des tibias. Ailes étroites, allongées, à quatrième cellule marginale postérieure fermée. Cuillerons développés. Balanciers à massue renflée.

Ce genre, que nous dédions à M. P. Lesne, le savant Entomologiste du Muséum de Paris, n'est représenté que par une espèce recueillie à Obock, par les soins de Latham, en 1910.

Distribution géographique.

1. *L. canescens* nov. sp. ♀ (2) Surcouf.

Obock.

(1) *Brodenia cinerea* ♂ nov. sp. Type : un exemplaire mâle, capturé à Algoa Bay, colonie du Cap, par le docteur Brauns, le 20 mars 1910 et rapporté à *Adersia oestroides* Karsch, dans la collection du docteur Bequaert, de qui nous le tenons.

Mâle. Longueur : 12 m/m. environ. Tête de la largeur du thorax et de l'abdomen, blanchâtre, présentant au vertex trois gros ocelles blancs et une petite callosité de chaque côté, entre eux et le bord des yeux. Bande frontale blanchâtre deux fois plus haute que large, chargée d'une large callosité brillante, transverse, tangente à l'angle des yeux, brune et renflée symétriquement de chaque côté. Antennes : deux premiers articles fortement velus, égaux au troisième, blancs, le premier cylindrique, double du deuxième en ovoïde transverse, troisième brun à extrême base gris-jaunâtre clair. Face blanchâtre à poils blancs. Palpes très courts, mesurant 0 m/m. 7 environ, premier article cylindrique, deuxième ovoïde, portant à l'extrémité une fossette étroite et profonde. Trompe très réduite, ne dépassant pas les palpes. Thorax gris-cendré clair à poils blancs, un trait médian et deux bandes longitudinales gris-jaunâtre à peine sensibles à poils hérissés blanchâtres. Scutellum renflé. Abdomen allongé, fusiforme, de sept segments gris-cendré clair, à fine pilosité blanche, l'appareil génital est saillant, il est formé de deux lamelles externes allongées et munies à leur bord externe libre de huit prolongements chitineux, plats, de couleur jaune. Dessous du corps entièrement d'un gris-cendré. Pattes blanc-jaunâtre clair, tous les tibias portent chacun deux éperons jaunes à la base et noirs à l'extrémité, les tarses ont de fortes soies courtes à l'extrémité externe de leurs articles, sauf au dernier. Ongles noirs. Ailes un peu blanchâtres, minces, longues et amples à nervures jaune-pâle, la côte et la première nervure longitudinale sont velues jusqu'au bout, la cellule discoïdale est arrondie à son extrémité apicale, la nervure 4^a qui sépare la deuxième de la troisième cellule marginale postérieure est incomplète et ne présente qu'un court segment, la nervure 4^b située entre la troisième et la quatrième cellule marginale postérieure manque en entier. Cuillerons et balanciers blanchâtres.

(2) *Lesneus canescens* ♀ Surcouf nov. sp. Un seul exemplaire. Longueur du corps 5 m/m. Longueur de l'aile 5 1/4 m/m. Coloration blanchâtre; bande frontale grisâtre, à pilosité blanche, portant une callosité châtain clair et en outre deux petites taches brillantes à hauteur de la callosité médiane et contre le bord interne des yeux; ces taches sont

GENUS THAUMASTOCERA GRÜNBERG

(de position douteuse)

Thaumastocera Grünberg, Zool. Anz. Vol. 30, p. 352 (1906).

Le genre *Thaumastocera* paraît être intermédiaire entre les Tabaninae et les Pangoninae, il appartient au premier par l'absence d'éperons aux pattes postérieures, par l'aspect général qui le rapproche du genre *Stibasoma* Schiner par la forme; en outre, la forme de son appareil génital le rattache de près aux *Hexatoma*, *Chrysozona*, etc.

Il diffère des Tabaninae par la présence d'ocelles bien caractérisés, mais nous avons vu dans la première partie de cet ouvrage que le tubercule ocellaire des *Therioplectes* (sous-genre de *Tabanus*) est un ocelle en voie de régression. Nous devons donc considérer que le genre *Thaumastocera* dont les ocelles varient d'importance et de nombre est en voie d'évolution et le rattacher comme genre aberrant au groupe des Tabaninae.

Caractères. Femelle. Tête grande, subhémisphérique, face fortement renflée en dessous. Ocelles bien évidents mais variables, parfois un seul ocelle partagé transversalement en deux, parfois trois ocelles dont l'antérieur très développé et les deux postérieurs très réduits. Bande frontale longue et étroite à bords parallèles, nettement séparée du tubercule ocellifère et du triangle frontal, parcourue sur toute sa longueur par une callosité médiane proéminente élargie vers le bas, brillante. A l'extrémité inférieure, la callosité s'élargit transversalement en un triangle frontal. Antennes prenant naissance d'une saillie transverse peu élevée : premier article court et massif, conique; deuxième article très court, cyathiforme l'un et l'autre à pubescence épars; troisième article très compliqué portant à la base une longue saillie arquée, épaisse, dirigée en avant, atteignant parfois l'apex de l'article, puis sur la partie médiane du même segment surgit une deuxième saillie dentiforme et arrondie à l'extrémité; la portion terminale courte et épaisse comprend trois segmentations (d'après Grünberg), en fait on n'en discerne que deux sur les exemplaires du Muséum de Paris; en outre, il y a une fossette à la face interne du segment apical de l'antenne. Trompe courte comme celle des Taons; palpes un peu plus courts que la trompe, à deuxième article allongé, arqué et non renflé. Thorax quadrangulaire arrondi, le scutellum est court et porte une épaisse villosité, poils de flancs assez développés. Abdomen longuement ovoïde, couvert d'une pubescence courte, Ailes noires à la base avec des taches noires sur la moitié apicale hyaline. Rameau supérieur de la troisième nervure longitudinale sans crochet appendiculaire, cellules marginales postérieures largement ouvertes. Pattes robustes, tibias postérieurs sans éperons terminaux, tibias antérieurs renflés, à bord interne rectiligne et bord externe arqué.

Mâle. Moitié inférieure et bord postérieur des yeux formés de cornéules très petites, la limite entre les deux zones de cornéules est nette. Yeux réunis sur une grande longueur, vertex surmonté d'un

peut-être dues à une dénudation. Bord postérieur des yeux en large bourrelet. Antennes à premier article jaune à fine pilosité noire, portant près de son extrémité apicale un verticille de fortes soies noires, obliquement dirigées en avant, celles de dessous étant les plus longues; quelques soies sur le deuxième article; le troisième est brun dans sa partie basilaire ainsi que dans la portion que nous connaissons de ses segmentations apicales. Face couverte d'une pilosité blanchâtre épars. Thorax blanc-jaunâtre avec une bande médiane noirâtre. Trois grosses soies aux bords latéraux du thorax avant l'aile, deux autres au delà; en outre, le disque porte deux à trois soies de chaque côté de la ligne médiane sombre, dans la partie post-suturale et quelques poils jaunes, parfois un peu dorés, répandus sur toute la surface. Scutellum gris jaunâtre ayant au bord extérieur une rangée de soies. Abdomen gris-jaunâtre, une macule brune de chaque côté du deuxième segment, le bord postérieur de chacun d'eux blanchâtre. Ventre plus sombre, pectus blanchâtre. Pattes châtain, tarses rembrunis; de grandes soies disposées irrégulièrement le long des pattes, en outre d'une rangée de soies régulièrement distantes et égales sur les postérieures. Ongles, grands, noirs. Ailes blanchâtres à nervures rembrunies dans la moitié inférieure de l'aile.

tubercule ocellaire visible. Tubercule antennaire moindre que chez la femelle; la saillie médiane du troisième article antennaire est simplement indiquée. Face couverte de poils épais. Deuxième article des palpes court et faible, claviforme, atteignant à peine la moitié de la longueur de la trompe. Thorax et scutellum peu velus. Tibias antérieurs renflés, plus développés que chez la femelle.

Bibliographie. Grünberg, Zool. Anz. Vol. 30, p. 352 (1906); Austen, African Blood sucking Flies, p. 66 (1909); Surcouf & Gonzalez-Rincones, Dipt. vulnér. Vol. 2, p. 116 (1912).

Distribution géographique. Une seule espèce connue. Le type provient du Cameroun. La collection du Muséum de Paris renferme un exemplaire femelle recueilli en 1885 à San Benito par Guiral, et deux autres spécimens mâle et femelle capturés par R. Ellenberger, à Lambaréné (Congo) en 1911.

1. *Th. akwa* Grünberg, Zool. Anz. Vol. 30, p. 352 (1906). Pl. 5, Fig. 11 a, b. Cameroun.

INDEX DES GENRES, SOUS-GENRES ET SYNONYMES

	Pages		Pages		Pages
ACANTHOCERA Macquart	26, 89	ECTENOPSIS Macquart	96, 107	MYCTEROMYIA Philippi	96, 123
ADERSIA Austen	99, 158	ELAPHELLA Bezzi	95, 99	Mycteromyia Philippi	116
AEGOPHAGAMYIA Austen	98, 147	Epipsila Lutz	118		
Agelanius Rondani	54	EREPHOPSIS Rondani	96, 118	NEMORIUS Rondani	98, 155
Allodicrania Enderlein	99	Erephrosis Ricardo	118	NEOBOLBODIMYIA Ric.	26, 93
APATOLESTES Williston	96, 111	Erodiorhynchus Macquart	138, 141	NEOTABANUS Ricardo	26, 93
APOCAMPTA Schiner	95, 103	ESENBECKIA Rondani	96, 114	Neopangonia Lutz	131
Atylotus Osten-Sacken	54, 56			Nuceria Walker	124
Austenia Surcouf	29	Fidena (partim) Walker	118		
				Ochrops Szilady	54
BAIKALIA Surcouf	25, 39	GASTROXIDES Saunders	47, 136	ORGYZOMYIA Grünberg	98, 139
Bellardia Rondani	54, 56	GONIOPS Aldrich	95, 104		
BOLBODIMYIA Bigot	25, 41	GUYONA Surcouf	98, 140	Pangonia Rondani	96, 124
BOMBYLOMYIA Lutz	96, 116			Pangonius (partim) Latreille	118
Bombylopsis Lutz	116	Hadrus Perty	43	Pangonius (pro partim) Latr.	114
BOUVIERELLA Surcouf	98, 146	Haematophila Verrall.	155	PANGONIUS Latreille	124
Brachytomus Costa	54	Haematopota Meigen	28, 31	Parhaematopota Grünberg	36
BRODENIA Surcouf	99, 160	Haemophila Kriechbaumer	155	PELECORRHYNCHUS Mac-	
BUPLEX Austen	97, 135	Heptatoma Meigen	26	quart	96, 110
		HEXATOMA Meigen	25, 26	Phaeoneura Lutz	122
CADICERA Macquart	95, 106	HIMANTOSTYLUS Lutz	25, 48	Phara Walker	124
CHRYSOPS Meigen	98, 148	HINEA Adams	97, 137	Philochile Hoffmannsegg	124
CHRYSOZONA Meigen	25, 28	Hippocentrum Austen	38	Philochile Wiedemann	141
Chrysozona s. str.	31	Holcoceria Grünberg	37	PITYOCERA Giglio-Tos	95, 100
Coenopuyga Thomson	110			Potisa Surcouf	30
COENOPROSOPON Ric.	97, 132	Ionopsis Lutz	121	PRONOPES Loew	98, 157
CORIZONEURA Rondani	97, 133	Isshikia Shiraki.	54	Pseudacanthocera Lutz	90
				PSEUDOPANGONIA Ric.	97, 135
DASYBASIS Macquart	25, 40	Laphriomyia Lutz	117	Pseudoselasoma Brèthes	45
DEMOPLATUS Ricardo	95, 109	LEPIDOSELAGA Osten-Sack.	25, 43	PSEUDOTABANUS Ric.	97, 132
Diabasis Macquart	49	Lepiselaga Macquart.	43		
DIACHLORUS Osten-Sacken.	26, 49	LESNEUS Surcouf	99, 161	RHINOMYZA Wiedemann	97, 138
DIATOMINEURA Rondani	97, 129	Lilaea Walker	124		
DICHELACERA Macquart	26, 91			Saokenimyia Bigot.	124
DICLISA Schiner	96, 112	MELISSOMORPHA Ric.	98, 145	SCEPSIS Walker	98, 157
Dicrania Macquart	99	Melpia (partim) Walker	118	Scaptia (partim) Walker	129
Dicranomyia Hunter.	99	Melpia (partim) Walker	129	SCIONE Walker	96, 113
Ditylomyia Bigot.	136	MESOMYIA Macquart	98, 143	SLEASOMA Macquart	25, 45
DORCALAEMUS Austen	96, 112	Methoria Surcouf	130	Silvius (pro partim) Meigen.	114

	Pages
SILVIUS Meigen	98, 141
SNOWIELLUS Hine.	25, 43
STIBASOMA Schiner	26, 52
Stichocera Hine	99
STIGMATOPHTHALMUS	
Lutz	26, 53

	Pages
SUBPANGONIA Surcouf.	95, 102
Tabanocelia Bigot	138
TABANUS Linné	26, 54
Tabanus s. str.	56
Tanyglossa Meigen	124
Tacina Walker	124

	Pages
THAUMASTOCERA Grünb.	162
Theriopectes Zeller.	54, 56
THRIAMBEUTES Grünberg	98, 144
UDENOCERA Ricardo	26, 48
Veprius Rondani	143

INDEX DES ESPÈCES, VARIÉTÉS ET SYNONYMES

	Pages
abazus Big.	58
abbreviatus Big.	58
abdominalis Fabr. (Tabanus)	58
abdominalis Ric. (Diatomineura)	130
<i>abdominalis</i> Wied. (Tabanus)	67
aberrans Lutz.	45
abiens Walk. (Tabanus)	58
abiens Walk. (Dichelacera)	93
abscondens Walk.	58
<i>abstersus</i> Tayl. (Tabanus)	66
<i>abstersus</i> Walk. (Tabanus)	64
abyssinica Surc.	32
accensus Aust.	58
acer Brèth.	58
actaeon O.-S.	58
acuminatus Loew.	58
<i>acupunctatus</i> Rond.	62
acutidens Phil.	58
acutipalpis Macq.	58
acutus Big.	58
adjacens Ric.	58
adjuncta Walk.	126
<i>administrans</i> Schin.	60
adrel Walk.	119
adustus Walk.	58
advena Walk.	58
aegrotus O.-S.	58
aeneus Surc.	58
aequetinctus Beck.	58
<i>aestuens</i> V. d. Wulp.	153
aethereus Big.	58
aethiopica Thunb.	133
<i>aethiops</i> Ljungh.	61
affinis Bell. (Chrysops)	149
affinis Kirb. (Tabanus)	58
affinis Loew. (Pangonia)	127
<i>afflictus</i> Wied. (Diachlorus)	51
<i>afflictus</i> Wied. (Chrysops)	150
africanus Gray	58
agrestis Wied.	58
agricola Wied.	58
akwa Grünb.	163
alazinus Big.	58
albibarbis Wied.	58
albibasis Brèth.	58
albicans Macq.	58
albicinctus V. d. Wulp.	150
<i>albicollis</i> Hunt.	59
albicostata Macq.	130
albidicollis Macq.	59
albidocinctus Big.	59
albifacies Loew. (Tabanus)	59

	Pages
albifacies Ric. (Buplex)	135
albifrons Big. (Corizoneura)	133
albifrons Macq. (Erephopsis)	119
albifrons Szil. (Tabanus)	59
albihirta Karsch.	32
albilateralis Macq.	59
albilinea Walk.	59
albimediis Walk.	59
albipalpis Rond.	59
albipalpus Walk.	59
albipectus Big. (Tabanus)	59
albipectus Big. (Erephopsis)	119
<i>albipes</i> Fabr. (Tabanus)	70
<i>albipes</i> Schrank (Hexatoma)	28
albiscutellatus Macq.	59
albitaeniata Lutz & Neiva	119
albitarsis Macq.	45
albithorax Macq. (Diatomineura)	130
albithorax Ric. (Tabanus)	59
albitibialis Macq.	59
<i>albiuittatus</i> Macq.	84
alboater Walk.	59
albofasciatus Macq.	59
albofasciatus Big.	59
albofasciata Macq.	113
albofasciatipennis Brun.	32
albofasciatus Ric.	59
albofasciatus var. Zett.	73
albofasciatus Walk.	59
albonotata Macq.	119
albonotatus Bell. (Tabanus)	59
albonotatus Big. (Tabanus)	59
albopictus Big. (Tabanus)	59
<i>albopictus</i> Big. (Tabanus)	75
<i>alboscultatus</i> Rond.	78
albostratus Ric.	59
albovarius Walk.	59
alboventratis Newst.	59
<i>albulus</i> Walk.	88
alcicornis Wied.	92
alcis Will.	59
Alcocki Summ.	142
alene Towns.	59
alexandrinus Wied.	59
<i>alfourensis</i> Big.	65
algerus Macq.	142
<i>algericus</i> Thunb.	74
algerus Macq. (Tabanus)	59
algerus Meig. (Silvius)	142
Alluaudi Giglio T. (Bouvierella)	147
Alluaudi Surc. (Chrysozona)	32
Allynii Mart.	59

	Pages
alpinus Drap. (Silvius)	142
<i>alpinus</i> Panz. (Tabanus)	69
<i>alpinus</i> Scop. (Silvius)	143
albohirtus Walk.	59
<i>alpinus</i> Zett. (Tabanus)	77
alteripennis Walk.	59
altermaculatus var. Ric.	69
alternans Macq.	133
altivagus Lutz (Diachlorus)	51
altivagus Lutz (Stigmatophtalmus)	54
altivagus O.-S. (Chrysops)	150
altiventralis Newst.	59
alveolata Surc.	139
amabilis Walk.	60
<i>amaena</i> Big.	130
amaenus Walk.	60
amazon Daecke	150
<i>amazonius</i> Rond.	151
ambigua Lutz.	92
amboinensis Fabr.	127
americans O.-S.	32
<i>americanus</i> Drury (Tabanus)	61
<i>americanus</i> Forst. (Tabanus)	60
<i>americanus</i> Palis. (Diachlorus)	51
ameurensis Pleske	150
anacantha Lutz & Neiva.	90
analisis Fabr.	117
amblychromus Speis.	60
Ameghinoi Brèth.	60
anachoreta Phil.	60
andamanicus Big.	60
andicola Phil.	60
<i>anellosus</i> Summ.	63
angulata Fabr.	127
<i>angusta</i> Big. (Ectenopsis)	108
angusta Macq. (Corizoneura)	134
angusticollis Ric.	60
angusticornis Loew	60
angustifrons Cart. (Chrysozona)	32
angustifrons Macq. (Tabanus)	60
angustifrons Towns. (Tabanus)	60
angustus Big. (Tabanus)	60
angustus Macq. (Tabanus)	60
annamiticus Surc.	60
annamitus Big.	60
Annandalei Ric.	32
annularis Hine	60
annulata Big.	134
annulatus Say.	60
annulicornis Phil.	60
anonymus Lutz & Neiva	60
antarcticus L.	60

	Pages		Pages		Pages
<i>antecedens</i> Walk.	60	<i>atrifera</i> Walk.	127	<i>basilaris</i> Wied. (Phaeoneura)	123
<i>anthophilus</i> Loew	74	<i>atrimanus</i> Loew.	61	<i>basilaris</i> Wied. (Pangonia)	129
<i>anthracina</i> Macq.	134	<i>atripes</i> Rödl. (Erephopsis)	119	<i>basirufus</i> Walk.	62
<i>anthracinus</i> Meig.	60	<i>atripes</i> V. d. Wulp (Tabanus)	61	<i>basivitta</i> Walk.	62
<i>antilope</i> Brèth.	60	<i>atrohirtus</i> Ric.	61	<i>batavus</i> Ric.	62
<i>apaecilus</i> Schin.	60	<i>atropos</i> Jaenn. (Tabanus)	60	<i>batnensis</i> Big.	62
<i>aperta</i> Loew	130	<i>atropos</i> O.-S. (Chrysops)	151	<i>beatificus</i> Whitn.	62
<i>aphanopterus</i> Wied.	60	<i>auctumnalis</i> Zell.	61	<i>Becheri</i> Bezzi.	127
<i>apiarius</i> Jaenn.	86	<i>aurantiacus</i> Bell. (Tabanus)	61	<i>bellicosus</i> Brèth.	62
<i>apicalis</i> Bell. (Chrysops)	150	<i>aurantiacus</i> Jaenn. (Chrysops)	150	<i>benedictus</i> Whitn.	62
<i>apicalis</i> Macq. (Tabanus)	62	<i>aurantiacus</i> Ric. (Pelecorrhynchus)	111	<i>Béringeri</i> Aust.	32
<i>apicalis</i> Rond. (Tabanus)	60	<i>aurata</i> Macq.	130	<i>beryllensis</i> Ric.	134
<i>apicalis</i> Walk. (Tabanus)	68	<i>aureohirta</i> Ric.	119	<i>Beschii</i> Wied.	119
<i>apicalis</i> Wied. (Tabanus)	63	<i>auribarbis</i> Macq.	61	<i>Besti</i> Surc.	62
<i>apiformis</i> Neave	142	<i>auricincta</i> Lutz & Neiva	119	<i>bicallosus</i> Ric.	62
<i>appendiculata</i> Macq. (Dasybasis)	41	<i>auricinctus</i> Macq.	62	<i>bicinctus</i> Fabr. (Diachlorus)	51
<i>appendiculata</i> Macq. (Coryzoneura)	133	<i>auricomus</i> Aust.	112	<i>bicinctus</i> Ric. (Tabanus)	62
<i>appendiculatus</i> Hine. (Tabanus)	60	<i>auriflamma</i> Walk.	61	<i>biclausa</i> Loew.	107
<i>appendiculatus</i> Macq. (Silvius)	142	<i>auriflua</i> Don.	130	<i>bicolor</i> Aust. (Dorcalaemus)	112
<i>approximans</i> Walk.	51	<i>aurihirtus</i> Ric.	61	<i>bicolor</i> Big. (Bolbodimyia)	42
<i>apricus</i> Meig.	60	<i>aurimaculata</i> Macq.	119	<i>bicolor</i> Big. (Stibasoma)	53
<i>aprugna</i> Austen	150	<i>auripes</i> Ric.	119	<i>bicolor</i> Big. (Silvius)	142
<i>aquilus</i> Surc.	60	<i>auripilus</i> var. Meig.	61	<i>bicolor</i> Cord. (Chrysops)	150
<i>arabicus</i> Macq.	60	<i>auripunctatus</i> Macq.	61	<i>bicolor</i> Hutt. (Diatomineura)	130
<i>Arbucklei</i> var. Aust.	62	<i>aurisquamatus</i> Big	61	<i>bicolor</i> Macq. (Tabanus)	69
<i>arcuata</i> Will.	115	<i>auristriatus</i> Ric.	61	<i>bicolor</i> Macq. (Erephopsis)	119
<i>ardens</i> Macq. (Erephopsis)	119	<i>aurivittatus</i> Ric.	61	<i>bicolor</i> Macq. (Pangonia)	129
<i>ardens</i> Wied. (Tabanus)	61	<i>aurofasciata</i> Jaenn.	134	<i>bicolor</i> Thunb. (Tabanus)	62
<i>arenivagus</i> Aust.	61	<i>aurora</i> Macq.	61	<i>bicolor</i> Wied. (Tabanus)	62
<i>areolatus</i> Walk.	155	<i>aurotestaceus</i> Walk.	61	<i>bifacies</i> Walk.	92
<i>argentens</i> Surc.	61	<i>aurulans</i> Wied.	127	<i>bifarius</i> Loew.	62
<i>argentifrons</i> Walk.	61	<i>Austeni</i> Beq. (Pangonia)	127	<i>bifasciata</i> Grünb. (Rhinomyza)	139
<i>argentina</i> Brèth.	32	<i>Austeni</i> Neave (Chrysops)	150	<i>bifasciata</i> Wied. (Pangonia)	127
<i>argyrophorus</i> Schin.	61	<i>Austeni</i> Szil. (Tabanus)	61	<i>bifasciatus</i> Fourcr. (Tabanus)	62
<i>arisanus</i> Shir.	61	<i>australis</i> Phil. (Pangonia)	127	<i>bifasciatus</i> Macq. (Tabanus)	62
<i>artica</i> Müll.	32	<i>australis</i> Ric. (Acanthocera)	90	<i>bifasciatus</i> Macq. (Chrysops)	151
<i>arvensis</i> Brèth.	61	<i>australis</i> Ric. (Ectenopsis)	108	<i>bifenestratus</i> O.-S.	62
<i>asiatica</i> Rond.	34	<i>australis</i> Ric. (Demoplatus)	109	<i>Bigoti</i> Bell.	62
<i>askahabadensis</i> var. Szil.	151	<i>australis</i> Ric. (Pseudopangonia)	136	<i>Bigoti</i> var. Gob.	35
<i>assamensis</i> Big. (Tabanus)	83	<i>australis</i> Ric. (Silvius)	142	<i>biguttatus</i> Wied.	62
<i>assamensis</i> Ric. (Chrysozona)	32	<i>australis</i> Ric. (Chrysops)	150	<i>bilineata</i> Ric.	32
<i>astur</i> Er.	61	<i>austricus</i> Fabr. (Tabanus)	75	<i>Billingtoni</i> Newst.	62
<i>astutus</i> O.-S.	61	<i>austricus</i> Wied. (Tabanus)	61	<i>bimaculata</i> Meig.	28
<i>ataenia</i> Macq.	51	<i>autumnalis</i> L.	61	<i>bimaculatus</i> Macq. (Tabanus)	87
<i>ater</i> Macq. (Chrysops)	150	<i>avida</i> Speis.	32	<i>bimaculatus</i> Wied. (Diachlorus)	51
<i>ater</i> Palis. (Tabanus)	74	<i>avidus</i> Big.	61	<i>bimaculosa</i> Neave.	150
<i>ater</i> Rond. (Chrysops)	150	<i>Baal</i> Towns	62	<i>binotata</i> Latr.	127
<i>ater</i> Rossi (Tabanus)	61	<i>badia</i> Walk.	120	<i>binoculatus</i> Szil.	150
<i>ater</i> Saund. (Gastroxides)	137	<i>badius</i> Summ.	77	<i>bipartitus</i> Walk. (Tabanus)	59
<i>ater</i> Tayl. (Silvius)	143	<i>bahiana</i> Big.	115	<i>bipartitus</i> Walk. (Tabanus)	68
<i>ater</i> Wied. (Tabanus)	88	<i>baltimorensis</i> Macq.	65	<i>bipunctata</i> Ric.	32
<i>aterrima</i> Duf.	127	<i>Bancrofti</i> Aust.	119	<i>bipunctatus</i> Motsch. (Chrysops)	153
<i>aterrimus</i> Kirby (Chrysops)	152	<i>barbarus</i> Coq. (Tabanus)	62	<i>bipunctatus</i> V. d. Wulp (Tabanus)	66
<i>aterrimus</i> Meig. (Tabanus)	61	<i>barbarus</i> Thunb. (Tabanus)	76	<i>Birdiei</i> Whitn.	62
<i>atlanticus</i> Johns.	61	<i>barbata</i> L.	134	<i>birmanicus</i> Big.	62
<i>atomaria</i> Walk.	32	<i>barbatus</i> Big.	142	<i>biscutella</i> Lutz.	115
<i>atra</i> Phil.	127	<i>Barclayi</i> Aust.	62	<i>bistellatus</i> Daecke.	150
<i>atratus</i> Fabr. (Tabanus)	61	<i>basalis</i> Macq. (Tabanus)	62	<i>bistrigata</i> Loew.	32
<i>atratus</i> Hine (Snowiellus)	43	<i>basalis</i> Macq. (Pangonia)	127	<i>bitinctus</i> Walk	62
<i>atricornis</i> Big. (Tabanus)	61	<i>basalis</i> Macq. (Pangonia)	128	<i>bituberculatus</i> Big.	69
<i>atricornis</i> Big. (Chrysops)	154	<i>basalis</i> Shir. (Chrysops)	150	<i>bivittatus</i> Lutz. (Chrysops)	150
<i>atricornis</i> Meig. (Tabanus)	63	<i>basalis</i> Walk. (Tabanus)	62	<i>bivittatus</i> Macq. (Tabanus)	62
<i>atricornis</i> Meig. (Tabanus)	65, 76	<i>basifasciatus</i> Meij.	62	<i>bivittatus</i> Macq. (Tabanus)	81
<i>atricornis</i> Wied. (Pangonia)	127			<i>bivittatus</i> Matsum. (Tabanus)	81

	Pages		Pages		Pages
<i>bivittatus</i> Wied. (Diachlorus)	51	<i>caeculus</i> Müll.	150	<i>centurionis</i> Aust.	150
<i>Blanchardi</i> Surc.	62	<i>caecutiens</i> L. (Chrysops)	150	<i>ceras</i> Towns.	150
<i>bonariensis</i> Bréth. (Chrysops)	150	<i>caecutiens</i> Panz. (Chrysops)	154	<i>cerberus</i> Walk.	62
<i>bonariensis</i> Macq. (Tabanus)	62	<i>caesiofasciatus</i> Macq.	69	<i>cerastes</i> O.-S.	70
<i>borealis</i> Fabr. (Tabanus)	73	<i>caesius</i> Walk. (Tabanus)	63	<i>cervicornis</i> Fabr. (Dichelacera)	92
<i>borealis</i> Jaenn. (Tabanus)	87	<i>caesius</i> Walk. (Tabanus)	73	<i>cervus</i> Wied.	100
<i>borealis</i> Meig. (Tabanus)	62	<i>caffra</i> Macq.	127	<i>ceylonicus</i> Ric. (Neotabanus)	93
<i>borealis</i> Meig. (Tabanus)	74	<i>caiennensis</i> Fabr.	63	<i>ceylonicus</i> Schin. (Tabanus)	64
<i>borealis</i> Zett. (Tabanus)	74	<i>caledonicus</i> Ric.	59	<i>chalybaeum</i> Perty.	47
<i>borneana</i> Big.	32	<i>calens</i> L.	63	<i>Chevalieri</i> Surc.	64
<i>borniensis</i> Ric.	63	<i>calidus</i> Walk. (Tabanus)	59	<i>cheliopterus</i> Rond.	68
<i>Boueti</i> Surc.	63	<i>calidus</i> Walk. (Chrysops)	150	<i>chilensis</i> Macq.	64
<i>bovinus</i> Harris (Tabanus)	61	<i>californica</i> Big.	130	<i>chinensis</i> Thunb.	84
<i>bovinus</i> Loew. (Tabanus)	63	<i>californicus</i> Mart.	67	<i>chionostigma</i> O. S.	53
<i>bovinus</i> Loew. (Tabanus)	88	<i>caliginosa</i> Walk.	130	<i>chlorogaster</i> Phil.	127
<i>bovinus</i> L. (Tabanus)	63, 84, 85	<i>caliginosus</i> Bell.	63	<i>chlorophthalmus</i> Meig.	70
<i>brachyrrhyncha</i> Big.	134	<i>callicera</i> Big.	63	<i>Chopardi</i> Surc.	147
<i>brasiliensis</i> Ric.	150	<i>callidus</i> O.-S.	150	<i>chrysocoma</i> O.-S.	105
<i>Bratnankii</i> Now.	63	<i>callosa</i> Lutz.	92	<i>chrysoleucus</i> Walk.	64
<i>Braueri</i> Jaenn.	65	<i>callosus</i> Macq.	63	<i>chrysophila</i> Walk.	134
<i>brevicornis</i> Aust.	32	<i>calogaster</i> Schin.	150	<i>chrysopila</i> Macq.	107
<i>brevidentatus</i> Macq.	64	<i>calopsis</i> Big.	63	<i>chrysostigma</i> Wied.	107
<i>brevifascia</i> Lutz.	150	<i>calopterus</i> Schin.	63	<i>chrysurus</i> Loew.	64
<i>brevior</i> Walk.	63	<i>camaronensis</i> Big.	63	<i>ciliaris</i> Loew.	150
<i>brevipalpis</i> Macq.	134	<i>camelarius</i> Aust.	63	<i>cilipes</i> var. Macq.	62
<i>brevirostris</i> Phil.	124	<i>campechianus</i> Towns.	63	<i>cincta</i> Surc.	147
<i>brevis</i> Loew (Tabanus)	63	<i>campestris</i> Bréth.	81	<i>cincticornis</i> Walk.	150
<i>brevis</i> Loew (Pangonia)	127	<i>cana</i> Aust. (Chrysops)	150	<i>cinctus</i> Big. (Chrysops)	150
<i>brevis</i> Ric. (Chrysozona)	32	<i>cana</i> Walk. (Chrysozona)	32	<i>cinctus</i> Fabr. (Tabanus)	64
<i>brevistriata</i> Lutz.	120	<i>canafasciatus</i> Aust.	64	<i>cinerarius</i> Wied.	64
<i>breviusculus</i> Walk.	63	<i>candidolimbatus</i> Aust.	112	<i>cinerascens</i> Big. (Tabanus)	85
<i>brevivitta</i> Walk.	63	<i>candidus</i> Ric.	63	<i>cinerascens</i> Big. (Mycteromyia)	124
<i>Bricchettii</i> Bezzi.	127	<i>canescens</i> Surc. (Tabanus)	63	<i>cinerascens</i> King. (Tabanus)	64
<i>Brimleyi</i> Hine.	150	<i>canescens</i> Surc. (Lesneus)	161	<i>cinerea</i> Ric. (Erephopsis)	119
<i>Brockmani</i> Aust.	63	<i>canifrons</i> Walk.	151	<i>cinerea</i> Surc. (Brodiaea)	161
<i>Brodeni</i> Beq.	63	<i>canipalpis</i> Big.	64	<i>cinereus</i> Wied. (Tabanus)	64
<i>bronicus</i> L. (Tabanus)	63	<i>canus</i> Karsch	64	<i>cinereus</i> Walk. (Tabanus)	87
<i>bronicus</i> Meig. (Tabanus)	74	<i>capensis</i> Wied.	64	<i>cingalensis</i> Ric.	32
<i>bronicus</i> Gimm.	63	<i>capreolus</i> Wied.	92	<i>cingulata</i> Thunb. (Pangonia)	127
<i>Brucei</i> Aust. (Chrysozona)	32	<i>captionis</i> Mart.	64	<i>cingulata</i> Wied. (Chrysozona)	32
<i>Brucei</i> Aust. (Chrysops)	150	<i>carabaghensis</i> Ports.	64	<i>cingulata</i> Wied. (Hippocentrum)	39
<i>Brucei</i> Ric. (Tabanus)	63	<i>carbo</i> Macq.	64	<i>cingulata</i> Wied. (Pangonia)	127
<i>Bruchii</i> Bréth.	63	<i>carbonarius</i> Meig. (Tabanus)	77	<i>cingulatus</i> Macq.	64
<i>Brumpti</i> Surc.	63	<i>carbonarius</i> Walk. (Chrysops)	150	<i>cingulifer</i> Walk.	64
<i>brunnea</i> Ric. (Udenocera)	49	<i>carbonarius</i> Walk. (Chrysops)	153	<i>cinnamoneus</i> Dolesch. (Tabanus)	64
<i>brunnea</i> Surc. (Bouvierella)	147	<i>carbonatus</i> Macq.	59	<i>cinnamoneus</i> Schin. (Tabanus)	64
<i>brunnea</i> Thunb. (Pangonia)	127	<i>carnea</i> Big.	130	<i>circumdatus</i> Walk.	64
<i>brunneus</i> Hine (Chrysops)	150	<i>carneus</i> Bell.	64	<i>circumfusus</i> Wied.	64
<i>brunneus</i> Macq. (Tabanus)	63	<i>carolinensis</i> Macq.	64	<i>circumscripta</i> Loew	32
<i>brunneus</i> Thunb. (Tabanus)	63	<i>Carpenteri</i> Aust.	127	<i>cirras</i> Ric.	64
<i>brunnescens</i> Ric. (Chrysozona)	32	<i>castanea</i> Surc.	119	<i>clari</i> Lutz	115
<i>brunnescens</i> Ric. (Tabanus)	83	<i>castaneoventris</i> Macq.	64	<i>claripennis</i> Big. (Tabanus)	64
<i>brunnescens</i> Szil. (Tabanus)	63	<i>castaneus</i> Big. (Tabanus)	64	<i>claripennis</i> Ric. (Pelecorrhynchus)	111
<i>brunnipennis</i> Loew (Buplex)	135	<i>castaneus</i> Macq. (Tabanus)	64	<i>claripennis</i> Ric. (Scione)	114
<i>brunnipennis</i> Ric. (Chrysozona)	32	<i>castellana</i> var. Strobl.	70	<i>claripes</i> Ric.	64
<i>brunnipennis</i> Ric. (Tabanus)	63	<i>catenatus</i> O.-S. (Tabanus)	81	<i>claritibialis</i> Ric.	64
<i>bubali</i> Dollesch.	63	<i>catenatus</i> Walk. (Tabanus)	69	<i>clarus</i> Schin.	64
<i>bubsequa</i> Aust.	127	<i>catenatus</i> Walk. (Tabanus)	87	<i>clavata</i> Macq.	119
<i>bucolicus</i> Schin.	63	<i>catharinensis</i> var. Lutz.	51	<i>clavicallosus</i> Ric.	65
<i>Buddha</i> Ports.	63	<i>caustica</i> O.-S.	127	<i>clavicus</i> Thoms.	150
<i>bukamensis</i> Beq.	127	<i>celer</i> O.-S.	150	<i>clausacella</i> Macq.	60
<i>bulbicornis</i> Lutz & Neiva.	150	<i>cellulata</i> Brullé.	128	<i>clausus</i> Macq.	64
<i>bullata</i> Will.	127	<i>centralis</i> var. Aust.	112	<i>coarctata</i> Wied.	90
<i>bullatifrons</i> Aust.	30	<i>centron</i> Mart.	64	<i>coerolus</i> Big.	79

	Pages		Pages		Pages
<i>coerulescens</i> Macq.	65	<i>Copemani</i> Aust. (Tabanus) . . .	65	<i>Denshamii</i> Aust. (Chrysozona) . .	33
<i>coffeatus</i> Macq.	65	<i>Coquilletti</i> Hine (Chrysops) . .	151	<i>Denshamii</i> Aust. (Tabanus) . . .	66
<i>cognata</i> Grönb.	36	<i>Coquilletti</i> Shir. (Tabanus) . .	65	<i>denticornis</i> Wied.	139
<i>cognatus</i> var. Loew.	70	<i>coracinus</i> Phil.	65	<i>denticulatus</i> Ric.	66
<i>cohaerens</i> Walk.	65	<i>corax</i> Loew.	79	<i>depressa</i> Macq.	119
<i>collaris</i> Phil.	127	<i>Cordieri</i> Surc.	65	<i>depressus</i> Walk.	74
<i>colombensis</i> Macq.	65	<i>cordiger</i> Meig.	65	<i>derivatus</i> Walk.	66
<i>colon</i> Thunb.	65	<i>cordigera</i> Big. (Chrysozona) . .	33	<i>desertus</i> Walk.	66
<i>coloradensis</i> Big. (Chrysops). .	150	<i>cordigera</i> Big. (Chrysozona) . .	33	<i>detersus</i> Walk.	66
<i>coloradensis</i> Big. (Chrysops) . .	152	<i>cornuta</i> Walk.	127	<i>desidiosa</i> Aust.	33
<i>comastes</i> Will. (Tabanus) . . .	64	<i>coronata</i> Aust.	32	<i>designatus</i> Ric.	82
<i>comastes</i> Will. (Apatolestes) . .	112	<i>corone</i> O.-S.	65	<i>Deyrollei</i> Big.	82
<i>comata</i> Aust.	127	<i>corpulentus</i> Brèth.	65	<i>diaphana</i> Schin.	127
<i>combustus</i> Big.	65	<i>corsicanus</i> Macq.	60	<i>dichrous</i> Brèth.	127
<i>comes</i> Walk.	65	<i>corsoni</i> Cart.	33	<i>difficilis</i> Wied.	66
<i>comitans</i> Wied.	65	<i>costalis</i> Licht. (Tabanus) . . .	84	<i>dilatata</i> Jaenn.	119
<i>commixtus</i> Walk.	73	<i>costalis</i> Wied. (Tabanus) . . .	65	<i>dilutius</i> Surc.	66
<i>compactum</i> Walk.	53	<i>costata</i> Loew.	139	<i>dimidiata</i> Loew.	127
<i>compactus</i> Aldr. (Tabanus) . . .	73	<i>costatus</i> Fabr.	151	<i>dimidiatus</i> Meig.	66
<i>compactus</i> Aust. (Dorcolaemus). .	112	<i>crassa</i> Walk.	130	<i>diminutus</i> Walk.	66
<i>completus</i> Walk.	65	<i>crassicornis</i> Wahlb. (Chrysozona) .	33	<i>dimidiatus</i> V. d. Wulp (Silvius). .	142
<i>comprehensa</i> Walk.	100	<i>crassicornis</i> Wied. (Tabanus) . .	65	<i>dimidiatus</i> V. d. Wulp (Chrysops) .	151
<i>concavus</i> Loew.	150	<i>crassicornis</i> V. d. Wulp (Chrysops) .	155	<i>Dimmocki</i> Hine	151
<i>centralis</i> Walk.	32	<i>crassicornis</i> Edw.	33	<i>directa</i> Walk.	134
<i>concinna</i> Aust.	139	<i>crassipalpis</i> Macq.	107	<i>discalis</i> Will.	151
<i>concisum</i> Speis.	39	<i>crassipes</i> Fabr.	45	<i>discifer</i> Big. (Tabanus) . . .	66
<i>concitans</i> Aust.	127	<i>crassus</i> Walk.	66	<i>discifer</i> Walk. (Tabanus) . . .	66
<i>concolor</i> Walk. (Tabanus) . . .	65	<i>Craveri</i> Bell.	66	<i>discors</i> Aust.	127
<i>concolor</i> Walk. (Diatomineura) .	130	<i>cribellum</i> O.-S.	66	<i>discrepans</i> Ric.	66
<i>concurrentis</i> Walk.	65	<i>crocata</i> Jaenn.	119	<i>discus</i> Wied.	66
<i>confirmatus</i> Brèth.	65	<i>crocea</i> Tayl.	130	<i>disjunctus</i> Ric.	88
<i>confinis</i> Beck. (Tabanus) . . .	65	<i>croceus</i> var. Surc.	62	<i>dispar</i> Fabr. (Chrysops) . . .	151
<i>confinis</i> Walk. (Tabanus) . . .	65	<i>crocodilinus</i> Aust.	66	<i>dispar</i> Matsum. (Chrysops) . . .	154
<i>confinis</i> Zett. (Tabanus) . . .	65	<i>crucians</i> Wied.	151	<i>dissectus</i> Loew.	151
<i>confligens</i> Walk.	65	<i>crudelis</i> Aust. (Chrysozona) . .	33	<i>dissimilis</i> Ric. (Chrysozona) . .	33
<i>confluens</i> Loew (Silvius) . . .	142	<i>crudelis</i> Wied. (Chrysops) . . .	151	<i>dissimilis</i> Ric. (Tabanus) . . .	66
<i>confluens</i> Loew (Chrysops) . . .	150	<i>cruenta</i> Aust.	33	<i>dissimilis</i> Ric. (Buplex) . . .	135
<i>conformis</i> Frey (Tabanus) . . .	65	<i>cuchix</i> Ric.	151	<i>Distanti</i> Aust.	107
<i>conformis</i> Walk. (Tabanus) . . .	65	<i>cuclux</i> Whitn.	151	<i>distincta</i> Ric. (Chrysozona) . .	33
<i>confusa</i> Surc.	147	<i>cumana</i> Brèth.	115	<i>distincta</i> Ric. (Corizoneura) . .	134
<i>Confusius</i> Macq.	65	<i>cuneatus</i> Loew.	142	<i>distincta</i> Schin. (Scione) . . .	114
<i>confusus</i> Walk.	65	<i>cursim</i> Whitn.	151	<i>distinctipennis</i> Aust.	151
<i>congoiensis</i> Ric.	65	<i>curvipes</i> Fabr.	51	<i>distinctus</i> Brèth. (Tabanus) . .	66
<i>conica</i> Big.	124	<i>cyanops</i> Brauer	66	<i>distinctus</i> Lutz (Diachlorus) . .	51
<i>conicus</i> Big.	58	<i>cyaneoviridis</i> Macq.	66	<i>distinctus</i> Ric. (Tabanus) . . .	88
<i>coniformis</i> Ric.	65	<i>cyaneum</i> Walk.	47	<i>distinctus</i> Ric. (Pseudotabanus). .	132
<i>conjuncta</i> Walk.	127	<i>cyaneus</i> Macq.	66	<i>distinguendus</i> var. Verrall . . .	84
<i>conjungens</i> Walk.	127	<i>cymatophorus</i> O.-S.	66	<i>ditaenia</i> Wied.	66
<i>connexus</i> Loew (Chrysops) . . .	150	<i>cypranus</i> Ric.	80	<i>ditaeniatus</i> Macq.	66
<i>connexus</i> Walk. (Tabanus) . . .	63			<i>divaricatus</i> Loew.	151
<i>consanguineus</i> Macq.	65	<i>Daecke</i> Hine	66	<i>diversifrons</i> Ric.	66
<i>consequa</i> Walk.	65	<i>Dalei</i> Aust.	66	<i>diversipennis</i> Walk.	66
<i>consocius</i> Walk.	78	<i>damicornis</i> Fabr.	92	<i>diversipes</i> Macq.	51
<i>conspicua</i> Lutz. (Dichelacera) .	93	<i>darwinensis</i> Tayl.	66	<i>diversus</i> Ric.	66
<i>conspicua</i> Ric. (Corizoneura) . .	134	<i>Darwini</i> Ric.	111	<i>dives</i> Macq. (Diatomineura) . .	130
<i>conspicuus</i> Lutz. (Diachlorus) .	51	<i>Daveyi</i> Aust.	33	<i>dives</i> Rond (Tabanus) . . .	66
<i>conspicuus</i> Ric. (Tabanus) . . .	65	<i>decipiens</i> Loew.	144	<i>dives</i> Rond. (Tabanus) . . .	84
<i>constans</i> Walk. (Tabanus) . . .	65	<i>decisus</i> Walk.	143	<i>dives</i> Walk. (Stibasoma) . . .	53
<i>constans</i> Walk. (Diatomineura) .	131	<i>decora</i> Macq. (Mesomyia) . . .	144	<i>dives</i> Will. (Diatomineura) . . .	130
<i>contactus</i> Walk.	65	<i>decora</i> Walk. (Chrysozona) . .	33	<i>divisa</i> Walk.	110
<i>conterminus</i> Walk.	65	<i>decorus</i> Loew.	66	<i>divisapes</i> Aust.	33
<i>contigua</i> Walk.	119	<i>De Filippii</i> Bell.	66	<i>divisus</i> Ric. (Tabanus) . . .	66
<i>convergens</i> Walk.	51	<i>delicatulus</i> O.-S.	151	<i>divisus</i> Walk. (Chrysops) . . .	151
<i>Copemani</i> Aust. (Chrysozona) . .	32	<i>de Meijeri</i> Ric.	142	<i>diurnus</i> Walk.	66

	Pages		Pages		Pages
Doddi Ric. (Erephopsis)	119	Erynnis Bréth.	67	ferruginosus Walk.	68
Doddi Ric. (Silvius).	142	erythraeus Big.	67	fervens L.	68
Doddi Tayl. (Tabanus).	66	erythrocephalus V. d. Wulp.	67	fervidus Walk.	65
Donaldsoni Cart	66	erythroletus Walk.	81	ferus Scop.	69
doreicus Walk.	66	erythronotata Big.	117	Festae Giglio-Tos.	101
dorsalis Coq. (Silvius)	142	Escalerae Strobl.	127	festivum Wied.	53
dorsalis Latr. (Pangonia)	127	Esenbecki Wied.	115	fexianus Big.	68
dorsalis Loew (Chrysozona)	33	exaestuans L.	75	figianus Ric.	68
dorsalis Macq. (Corizoneura)	134	exagens Walk.	67	filiolus Will.	68
dorsifer Walk.	66	excelsus Ric. (Tabanus)	67	filipalpis Will.	115
dorsiger Wied.	66	excelsus Surc. (Tabanus)	67	finalis Walk.	68
dorsilinea Wied.	84	excitans Walk.	151	finissimus Walk.	151
dorsivitta Walk. (Tabanus)	67	exclamationis Girard	82	flammans Walk.	68
dorsivitta Walk. (Tabanus)	85	exclusus Pand.	67	flava Meig. (Pangonia).	127
dorsobimaculatus Macq.	12	exeuns Walk.	130	flava Surc. (Bouvierella)	147
dorsoguttata Macq.	130	exiguicornis Cart.	33	flava Wied. (Dichelacera).	92
dorsomaculata Macq.	130	exoticus Ric.	67	flavescens var. Lutz (Esenbeckia)	115
dorsomaculatus Macq.	67	explicatus Walk.	67	flavescens Ric. (Esenbeckia)	116
dorsonotatus Macq.	67	expollicatus Pand.	67	flavescens Thunb (Tabanus).	68
dorsovittatus Hine (Chrysops)	151	expulsus Walk.	67	flavibarbis Macq.	68
dorsovittatus Macq. (Tabanus)	67	exsincta Wied.	90	flavicans Zell.	70
dubia Lutz.	115	extricans Walk.	67	flaviceps Zett.	82
dubiosa Ric.	67	exul, O.-S.	67	flavicinctus Ric.	68
dubius Macq.	67	exulans Er.	64	flavicomma Aust.	107
duplex Walk.	67	facialis Towns.	151	flavicrinis Lutz	119
duplicata Loew.	33	facilis Walk.	83	flavidus Hine (Tabanus)	68
duplonotatus Ric.	67	factiosus Walk	67	flavidus Wied. (Chrysops)	151
duplovittatus Rond.	67	fallax Aust. (Silvius)	143	flavifacies Macq.	68
Duttoni Newst.	33	fallax Macq. (Tabanus).	67	flavipennis Macq. (Diachlorus)	51
dyridiforum Knab.	53	fallax O.-S. (Chrysops).	151	flavipennis Ric. (Tabanus)	68
<i>Eatoni</i> Ric.	59	Fallottii Kriechb.	156	flavipes Macq. (Pangonia)	127
ebrius O.-S.	63	fascialis Ric.	151	flavipes Meig. (Chrysops).	151
ecuadorensis Lutz.	151	fasciata Latr. (Pangonia).	127	flavipes Wied. (Tabanus).	68
edax Aust.	33	fasciata Macq. (Esenbeckia).	115	flavissimus Ric.	68
edentulus Macq. (Tabanus).	58	fasciata Ric. (Chrysozona)	33	flavistigma Hine	53
edentulus Wied. (Silvius).	143	fasciata Walk. (Dichelacera).	92	flavitaenia Lutz	51
Eggeri Schin.	72	fasciatapex Edw.	33	flaviventris Macq.	53
Eiseni var. Town.	112	fasciatus Fabr. (Tabanus).	67	flaviventris Big. (Tabanus)	68
elegans Big. (Mycteromyia)	124	fasciatus Wied. (Chrysops)	151	flaviventris Macq. (Chrysops)	151
elegans Thunb. (Tabanus)	81	fascipennis Lutz (Diachlorus)	51	flavocinctus Bell. (Tabanus)	89
elestem Summ.	82	fascipennis Macq. (Tabanus).	67	flavocinctus Ric. (Chrysops)	151
elongata Le P. & Serv. (Chrysozona)	34	fascipennis Macq. (Pangonia)	127	flavoguttatus Szil.	68
elongata Ric. (Pangonia).	127	fascipennis Macq. (Chrysops)	155	flavohirta Bell. (Pangonia)	127
elongatus Macq. (Tabanus)	67	Felderi V. d. W.	67	flavohirta Ric. (Scione).	114
elongatus Wied. (Tabanus)	67	femoralis var. Ric.	142	flavothorax Ric.	68
Endymion O.-S.	77	fenestra Will.	67	flavus Macq.	75
engadinensis Jaenn.	77	fenestrata var. Lutz (Esenbeckia)	115	flexilis Walk.	68
ensata Big.	124	fenestrata Macq. (Erephopsis)	119	floridanus var. Johns.	155
entaeniatus Big.	67	fenestrata Macq. (Chrysops).	151	floridensis Hine	68
epistates O.-S.	67	fenestratus Fabr. (Chrysops).	151	florisuga Lutz.	119
equatorialis Surc.	114	fenestratus Latr. (Chrysops)	152	fodiens Aust.	112
equestris V. d. Wulp.	78	fenestratus Macq. (Tabanus).	68	Foetterlei Lutz	122
equorum Fabr.	35	fenestratus Walk. (Tabanus)	73	forinosus Szil.	67
Erberi Brauer.	67	fera Will	134	formosa Aust.	134
erebus O.-S.	67	Fergusoni Ric.	143	formosana Shir.	33
eriomera Macq.	118	ferrens Walk. (Stibasoma)	53	formosiensis Ric. (Tabanus)	68
eriomerioides Lutz.	118	ferreus Walk (Tabanus)	68	formosiensis Ric. (Silvius).	143
eristalis Lutz & Neiva	90	ferriker Walk.	68	formosus Walk.	68
eristoloides Macq. (Silvius).	143	ferrugatus Fabr.	51	fratellus Will.	68
eristoloides Walk. (Pelecorrhynchus)	111	ferruginea Macq. (Esenbeckia)	115	fraterculus Macq. (Tabanus).	68
erratica Walk.	134	ferruginea Meig. (Pangonia)	127	fraterculus Wied. (Tabanus)	69
erraticus Big.	67	ferrugineus Meig. (Tabanus)	70	fraternus Macq.	68
		ferrugineus Palis. (Tabanus).	68	Frazari Will.	152
		ferrugineus Thunb. (Tabanus).	87	Frenchi Mart.	68

	Pages		Pages		Pages
<i>frigidus</i> O.-S.	152	<i>fusca</i> Ric. (Scione)	114	<i>glaucus</i> Meig. (Tabanus)	86
<i>Frogatti</i> Ric.	68	<i>fusca</i> Ric. (Chrysops)	154	<i>glaucus</i> Wied. (Tabanus)	64
<i>frontalis</i> Macq. (Chrysops)	152	<i>fusca</i> Wied. (Rhinomyza)	139	<i>globicornis</i> Wied.	51
<i>frontalis</i> Ric. (Silvius)	143	<i>fuscanipennis</i> Macq.	127	<i>globulifera</i> Schumm.	33
<i>frontalis</i> Walk. (Tabanus)	68	<i>fuscatus</i> Macq.	61	<i>guineensis</i> Big. (Chrysozona)	33
<i>fronto</i> O.-S.	68	<i>fusciapex</i> Lutz.	152	<i>guineensis</i> Wied. (Tabanus)	85
<i>fucipes</i> Tayl.	61	<i>fuscicauda</i> Big.	69	<i>gracilis</i> Aust. (Chrysozona)	33
<i>fugax</i> O.-S.	150	<i>fuscicornis</i> Ric.	69	<i>gracilis</i> Wied. (Tabanus)	70
<i>fulgidus</i> Ric.	68	<i>fuscicostatus</i> Hine.	69	<i>græcus</i> Fabr. (Tabanus)	70
<i>fuliginosa</i> Walk.	120	<i>fuscicrura</i> Big.	69	<i>græcus</i> Meig. (Tabanus)	75
<i>fuliginosus</i> Lutz (Tabanus)	68	<i>fuscifrons</i> Aust.	33	<i>Grahami</i> Aust. (Chrysozona)	33
<i>fuliginosus</i> Wied. (Chrysops)	152	<i>fuscinervis</i> Aust. (Buplex)	135	<i>Grahami</i> Aust. (Subpangonia)	102
<i>fullo</i> Walk.	68	<i>fuscinervis</i> Macq. (Tabanus)	66	<i>granatensis</i> Strobl.	128
<i>fulva</i> Aust. (Chrysozona)	33	<i>fuscipalpis</i> Big.	69	<i>grandis</i> Macq. (Chrysozona)	34
<i>fulva</i> Macq. (Corizoneura)	134	<i>fuscipennis</i> Macq. (Diachlorus)	51	<i>grandis</i> Ric. (Dichelacera)	92
<i>fulva</i> Ric. (Scione)	114	<i>fuscipennis</i> Macq. (Dichelacera)	92	<i>grandis</i> Ric. (Silvius)	143
<i>fulvaster</i> O.-S.	152	<i>fuscipennis</i> Ric. (Silvius)	143	<i>grandissimus</i> Ric.	70
<i>fulvemedioides</i> Shir.	68	<i>fuscipennis</i> Ric. (Chrysops)	152	<i>gratus</i> Loew.	70
<i>fulvescens</i> Brun. (Diachlorus)	51	<i>fuscipennis</i> Wied. (Tabanus)	69	<i>gravis</i> Hutton.	70
<i>fulvescens</i> Walk. (Tabanus)	62	<i>fuscipennis</i> Wied. (Esenbeckia)	115	<i>Gravoti</i> Surc.	102
<i>fulvianus</i> Loew	68	<i>fuscipes</i> Lutz & Neiva (Dichela- cera)	92	<i>gregarius</i> Er. (Tabanus)	64
<i>fulvicapillus</i> Cart.	68	<i>fuscipes</i> Ric. (Tabanus)	69	<i>gregarius</i> Tayl. (Tabanus)	75
<i>fulviceps</i> Walk.	152	<i>fuscistigma</i> Lutz.	51	<i>griseipennis</i> Loew.	128
<i>fulvicinctus</i> Ric.	68	<i>fuscofasciatus</i> Macq.	69	<i>grisea</i> Jaenn.	140
<i>fulvicornis</i> var. Meig.	76	<i>fuscofasciatus</i> Macq.	69	<i>griseoannulatus</i> Tayl.	70
<i>fulvifascia</i> Walk.	130	<i>fuscofasciatus</i> Macq.	69	<i>griseohirtus</i> Tayl.	70
<i>fulvifasciatus</i> Macq.	68	<i>fuscofasciatus</i> Macq.	69	<i>grisescens</i> Szil.	70
<i>fulviger</i> Walk.	68	<i>fuscofasciatus</i> Macq.	87	<i>grossus</i> Thunb.	70
<i>fulvilateralis</i> Macq.	68	<i>fuscofasciatus</i> Macq.	111	<i>guatemalanus</i> Hine.	70
<i>fulvemedius</i> Walk.	69	<i>fuscofasciatus</i> Macq.	69	<i>gulosa</i> Wied.	128
<i>fulvipes</i> Loew (Pangonia)	127	<i>fuscofasciatus</i> Macq.	145	<i>guttata</i> Don.	119
<i>fulvipes</i> Phil. (Tabanus)	69	<i>fuscofasciatus</i> Macq.	69	<i>guttatulus</i> Towns	66
<i>fulvissimus</i> Rond.	69	<i>fuscofasciatus</i> Macq.	33	<i>guttatus</i> Wied.	70
<i>fulvistigma</i> Hine.	152	<i>fuscofasciatus</i> Macq.	128	<i>guttipennis</i> Wied.	70
<i>fulvistriatus</i> Hine.	69	<i>fuscofasciatus</i> Macq.	69	<i>guttula</i> Wied.	152
<i>fulvithorax</i> Wied.	119	<i>gabonensis</i> Macq.	69	<i>guyanensis</i> Hunt.	70
<i>fulvitibialis</i> Ric.	119	<i>gagates</i> Loew.	77	<i>guyanensis</i> Macq.	70
<i>fulviventris</i> Macq. (Tabanus)	69	<i>gagatina</i> Big.	130	<i>gymnonota</i> Brullé	34
<i>fulviventris</i> Macq. (Pangonia)	127	<i>gagatinus</i> Phil.	69		
<i>fulvofrater</i> Walk.	69	<i>gallorum</i> Schin.	72	<i>habilis</i> Brèth.	70
<i>fulvohirtum</i> Wied.	53	<i>Gedolsti</i> Surc.	69	<i>haemagogus</i> Will.	70
<i>fulvulus</i> Wied.	69	<i>gemella</i> Walk.	130	<i>haemaphorus</i> Marten.	84
<i>fulvus</i> Meig. (Tabanus)	69	<i>gemina</i> Walk.	119	<i>haematopoides</i> Big. (Tabanus)	68
<i>fulvus</i> Ric. (Pelecorrhynchus)	111	<i>geminatus</i> Macq. (Chrysops)	155	<i>haematopoides</i> Jaenn. (Tabanus)	70
<i>fumatus</i> Wied.	69	<i>geminatus</i> Wied. (Chrysops)	152	<i>Haimovitchae</i> Surc.	70
<i>fumida</i> Loew	127	<i>geniculatus</i> V. d. Wulp	69	<i>hamatus</i> Loew (Chrysops)	152
<i>fumifer</i> Walk.	69	<i>gentilis</i> Er.	69	<i>hamatus</i> V. d. Wulp (Tabanus)	70
<i>fumifera</i> Walk.	119	<i>Gerkei</i> Brauer.	69	<i>Hamlyni</i> Tayl.	133
<i>fumipennis</i> Wied. (Tabanus)	82	<i>germanicus</i> Ric.	69	<i>harpax</i> Aust.	33
<i>fumipennis</i> V.d.Wulp (Tabanus)	69	<i>gibbula</i> Walk.	119	<i>hastata</i> Aust. (Chrysozona)	33
<i>funebis</i> Aust. (Chrysops)	152	<i>giganteum</i> Lutz.	47	<i>hastata</i> Aust. (Corizoneura)	134
<i>funebis</i> Macq. (Tabanus)	69	<i>giganteus</i> De Geer	69	<i>haustellata</i> Fabr. (Pangonia)	128
<i>funebis</i> Macq. (Pangonia)	128	<i>gigantulus</i> Loew.	143	<i>haustellata</i> Ol. (Pangonia)	128
<i>fur</i> Will.	69	<i>gigas</i> Herbst (Tabanus)	70	<i>hebes</i> Walk. (Tabanus)	64
<i>furcata</i> Wied.	100	<i>gigas</i> Macq. (Tabanus)	70	<i>hebes</i> Walk. (Pangonia)	128
<i>furcatus</i> Big. (Tabanus)	69	<i>gilanus</i> Towns.	70	<i>hemiptera</i> Surc.	53
<i>furcatus</i> Walk. (Chrysops)	152	<i>glaber</i> Big. (Tabanus)	70	<i>heptorgamma</i> Speis.	33
<i>furens</i> Thunb.	69	<i>glaber</i> Wied. (Diachlorus)	51	<i>hera</i> O.-S.	130
<i>furians</i> Edw.	33	<i>glandicolor</i> Loew. (Silvius)	143	<i>hesperus</i> Lutz.	70
<i>furtiva</i> Aust.	33	<i>glandicolor</i> Lutz. (Tabanus)	70	<i>Heydenianus</i> Jaenn.	61
<i>furunculigenus</i> Dolesch.	69	<i>glaucescens</i> Schin.	74	<i>hieroglyphica</i> Gerst.	33
<i>furunculus</i> Will.	69	<i>glaucopis</i> Meig. (Tabanus)	70	<i>hietomantis</i> Schranck	35
<i>fusca</i> Aust. (Chrysozona)	33	<i>glaucopis</i> Meig. (Tabanus)	76	<i>Hilarii</i> Macq.	70
<i>fusca</i> Phil. (Mycteromyia)	124	<i>glaucus</i> Meig. (Tabanus)	63	<i>hilaris</i> O.-S. (Chrysops)	70

	Pages		Pages		Pages
<i>hilaris</i> Walk. (Tabanus)	70	<i>impressus</i> Wied.	71	<i>intensivus</i> Towns.	72
<i>hindostanti</i> Ric.	33	<i>impurus</i> Karsch	71	<i>interenus</i> Walk.	72
<i>Hinei</i> Johns.	70	<i>inanis</i> Fabr.	75	<i>intermedia</i> Lutz. (Acanthocera).	90
<i>hinnulus</i> Walk.	92	<i>inappendiculata</i> Big.	33	<i>intermedia</i> Lutz. (Dichelacera).	92
<i>hippoboscoides</i> Aldrich	105	<i>incerta</i> Bell.	128	<i>intermedius</i> Egg. (Tabanus)	72
<i>hirsutitarsis</i> Aust.	33	<i>incipiens</i> Walk.	71	<i>intermedius</i> Lutz. (Himantostylus).	48
<i>hirsuta</i> Thunb.	128	<i>incisa</i> Wied.	128	<i>intermedius</i> Walk. (Tabanus)	72
<i>hirsutus</i> Villers	70	<i>incisuralis</i> Macq.	71	<i>internus</i> Walk.	81
<i>hirta</i> Ric.	33	<i>incisuralis</i> Macq. (Erephopsis)	119	<i>interpositus</i> Rond.	72
<i>hirticeps</i> Loew. (Tabanus)	70	<i>incisuralis</i> Say (Pangonia)	128	<i>interruptus</i> Macq.	51
<i>hirticeps</i> Now.	130	<i>incisus</i> Macq. (Chrysops)	152	<i>intersectus</i> Fourcr.	72
<i>hirtiocularis</i> Macq.	70	<i>incisus</i> Walk. (Tabanus)	71	<i>intrudens</i> Will.	152
<i>hirtipalpis</i> Big. (Diatomineura).	130	<i>incompleta</i> Macq.	114	<i>iranensis</i> Big.	153
<i>hirtipalpis</i> Ric. (Tabanus)	70	<i>inconspicua</i> Aust. (Chrysops)	152	<i>irritans</i> Ric.	143
<i>hirtistriatus</i> Ric.	70	<i>inconspicua</i> Ric. (Chrysozona)	33	<i>irrorata</i> Macq.	34
<i>hirtitibia</i> Walk.	70	<i>inconspicua</i> Walk. (Pangonia)	128	<i>irroratus</i> Surc.	72
<i>hirtulus</i> Big.	71	<i>inconspicuus</i> Walk.	71	<i>isabellina</i> Wied.	128
<i>hirtuosus</i> Phil.	71	<i>incultus</i> V. d. Wulp	71	<i>ispahanicus</i> Rond.	84
<i>hirtus</i> Loew (Silvius)	142	<i>indecisus</i> Big.	71	<i>istriensis</i> Meig.	87
<i>hirtus</i> Walk. (Tabanus)	71	<i>indiana</i> Big. (Chrysozona)	33	<i>italica</i> Meig.	34
<i>hispidus</i> Walk.	71	<i>indiana</i> Ric. (Melissomorpha)	146	<i>italicus</i> Fabr. (Silvius)	143
<i>histrion</i> Wied.	71	<i>indianus</i> Ric. (Tabanus)	71	<i>italicus</i> Loew. (Chrysops)	152
<i>hoang</i> Macq.	71	<i>indianus</i> Ric. (Silvius)	143	<i>italicus</i> Meig. (Chrysops)	152
<i>hobartiensis</i> White	71	<i>indianus</i> Ric. (Chrysops)	152	<i>Ixion</i> O.-S.	72
<i>honestus</i> Walk.	71	<i>indicus</i> Fabr.	71	<i>ixyostactes</i> Wied.	72
<i>honkongensis</i> Ric.	71	<i>indistinctus</i> Big. (Tabanus)	71	<i>iyoenis</i> Shir.	72
<i>Hookeri</i> Towns.	71	<i>indistinctus</i> Ric.	143		
<i>hostilis</i> Aust.	33	<i>indus</i> O.-S.	152	<i>Jacksoniensis</i> Guér.	130
<i>hottentota</i> Licht. (Cadicera).	107	<i>infans</i> Walk.	71	<i>Jacksonii</i> Macq.	130
<i>hottentota</i> Ric. (Pangonia)	128	<i>infestans</i> Macq.	71	<i>jamaicensis</i> Newst.	72
<i>hyalinipennis</i> Hine	71	<i>inflata</i> Ric.	130	<i>januarii</i> Wied.	92
<i>hybridus</i> Wied.	71	<i>inflaticornis</i> Aust. (Chrysozona).	33	<i>janus</i> Walk.	65
<i>hyentomantis</i> Schin.	35	<i>inflaticornis</i> Aust. (Chrysops)	152	<i>japonica</i> Shir.	72
<i>hyperythreus</i> Big.	71	<i>informatus</i> Hunt.	71	<i>japonicus</i> Big. (Tabanus).	72
<i>hypoleucus</i> Big.	84	<i>inframaculata</i> Lutz	115	<i>japonicus</i> Wied. (Chrysops)	152
<i>humeralis</i> Megerle	84	<i>infumatus</i> Phil.	71	<i>javana</i> Wied.	34
<i>humilis</i> Coq.	71	<i>infusca</i> Aust.	127	<i>javanus</i> Fabr.	72
<i>humillimus</i> Walk.	71	<i>infusca</i> var. Lutz	115	<i>Johnsoni</i> Hine.	72
		<i>infuscatipennis</i> Macq.	71	<i>joëdus</i> Big.	72
<i>ianthina</i> White	130	<i>infuscatus</i> Loew.	60	<i>jucunda</i> Jaenn.	130
<i>ianthinus</i> Surc.	71	<i>infusus</i> Walk.	70	<i>jucundus</i> Walk.	72
<i>ignobilis</i> Rond.	71	<i>ingluvia</i> Aust.	33	<i>justorius</i> Rond.	72
<i>ignotus</i> Del Guerc. (Tabanus)	71	<i>inhambanensis</i> Bertol.	71		
<i>ignotus</i> Rossi (Tabanus)	70	<i>innominata</i> Aust.	34	<i>karafutonis</i> Mats. (Tabanus).	72
<i>ignotus</i> Surc. (Tabanus)	71	<i>innotabilis</i> Walk.	72	<i>karafutonis</i> Mats. (Tabanus)	85
<i>illota</i> Will.	128	<i>innotata</i> Karsch	139	<i>karybenthinus</i> Szil.	72
<i>illotus</i> O.-S.	71	<i>innotescens</i> Walk.	72	<i>Kerstészi</i> Szil.	72
<i>illustris</i> Ric.	71	<i>inobservatus</i> Ric.	72	<i>Kervillei</i> Surc.	72
<i>imbecillus</i> Karsch	71	<i>inornata</i> Aust. (Chrysozona).	34	<i>khasiensis</i> Ric.	72
<i>imbrium</i> Wied.	33	<i>inornata</i> Aust. (Corizoneura).	134	<i>Kingi</i> Aust.	72
<i>imitans</i> Walk. (Tabanus)	67	<i>inornata</i> Aust. (Bouvierella)	147	<i>Kingsleyi</i> Ric.	72
<i>imitans</i> Walk. (Tabanus)	69	<i>inornata</i> var. Aust. (Chrysops)	152	<i>Komurae</i> Matsum.	72
<i>imitator</i> Lutz & Neiva	71	<i>inornatus</i> Phil. (Tabanus).	72	<i>kotoshoensis</i> Shir.	72
<i>immaculata</i> Macq. (Dichelacera)	92	<i>inornatus</i> Walk. (Diachlorus).	51	<i>Kraussei</i> Surc.	128
<i>immaculata</i> Ric. (Chrysozona)	33	<i>insatiabilis</i> Aust.	34	<i>kurandae</i> Tayl.	134
<i>immaculatus</i> Wied.	51	<i>inscitus</i> Walk. (Tabanus)	65		
<i>immanis</i> Wied.	71	<i>inscitus</i> Walk. (Tabanus).	72	<i>lacerifascia</i> Lutz.	92
<i>immixtus</i> Walk.	71	<i>insidiatrix</i> Aust.	34	<i>laccessens</i> Aust.	34
<i>impar</i> Rond. (Chrysops)	151	<i>insignis</i> Loew.	72	<i>lacrymans</i> Big.	59
<i>impar</i> Walk. (Tabanus)	71	<i>insuetus</i> O.-S.	72	<i>lacteipennis</i> Beck.	72
<i>imperfectus</i> Walk.	71	<i>insularis</i> Ric. (Silvius).	143	<i>laetinctus</i> Beck.	72
<i>imponens</i> Walk.	71	<i>insularis</i> Walk. (Tabanus).	72	<i>laetus</i> Fabr. (Chrysops)	152
<i>importunus</i> Macq. (Tabanus)	71	<i>insulensis</i> Aust.	152	<i>laetus</i> Meij. (Tabanus).	72
<i>importunus</i> Wied. (Tabanus)	71	<i>insurgens</i> Walk.	72		

	Pages		Pages		Pages
laevianus var. Villen.	69	lifuenis Big.	73	<i>luridus</i> Loew (Tabanus)	87
laevifrons Loew.	72	ligatus Walk. (Tabanus)	73	<i>luridus</i> Meig. (Tabanus)	74
lageniferus Macq.	72	<i>ligatus</i> Walk. (Chrysops)	151	<i>luteoflavus</i> Bell.	74
<i>Laglaisei</i> Big.	83	limbate Big.	34	<i>lusitanica</i> Guér.	34
lama Ports.	72	limbatinervis Macq.	73	<i>lutosa</i> Grünb.	139
<i>Landbecki</i> Phil.	130	limbatus Big. (Tabanus)	73	<i>luteolus</i> Loew.	79
laniger Loew (Chrysops)	152	<i>limbatus</i> Palis. (Tabanus)	60	<i>lutulentus</i> Hutt.	112
<i>laniger</i> Wied. (Tabanus)	79	limbinervis Macq.	120	Lutzi Surc.	54
laotianus Big.	72	limbithorax Macq.	130	Lynchii Brèth.	152
lapponicus Loew. (Chrysops)	152	limpidipennis Hine	73	<i>macer</i> Big.	84
lapponicus Wahlb. (Tabanus)	73	limpidapex Wied.	73	Mac Farlanei Ric.	74
lasiophthalma Boisd. (Erephopsis)	120	<i>lineata</i> Fabr.	128	Macquarti Guér. (Pangonia)	128
lasiophthalma V. d. Wulp (Diatomineura)	130	lineatithorax Aust.	134	Macquarti Ric. (Tabanus)	73
lasiophthalmus Macq. (Diatomineura)	73	<i>lineatus</i> Fabr. (Tabanus)	69	Macquarti Schin. (Tabanus)	62
lata Guér.	119	<i>lineatus</i> Jaenn. (Chrysops)	155	<i>macroceratus</i> Big. (Tabanus)	75
lata Ric. (Chrysozona)	34	lineatus Tayl. (Tabanus)	73	<i>macroceratus</i> Big. (Pseudocanthocera)	91
<i>lateralis</i> Brullé (Tabanus)	84	<i>lineatus</i> Tayl. (Tabanus)	82	<i>macrocerd</i> Big.	32
<i>lateralis</i> Fabr. (Corizoneura)	134	lineifrons Lutz.	73	macrodonta Macq.	74
<i>lateralis</i> Meig. (Tabanus)	73	lineola Fabr. (Tabanus)	73	macroglossa Westw.	128
<i>lateralis</i> var. Shir. (Tabanus)	60	lineola Palis. (Tabanus)	73	macrophthalmus Schin.	74
laterina Rond.	120	lingens Wied.	120	macroporum Macq.	120
lateritius Rond.	73	litigiosus Walk.	73	<i>macrops</i> Walk.	85
Lathamii Surc.	34	littoralis Ric.	34	mactans Aust.	34
laticollosus Ric.	73	littoreus Hine.	73	macula Macq.	74
laticeps Aust. (Chrysops)	152	liventes Surc.	74	macularis Fabr.	74
laticeps Hine (Tabanus)	73	lividus Walk.	73	maculata Fabr. (Pangonia)	128
laticornis Hine	73	Lloydi Aust.	152	maculata Rossi (Pangonia)	129
latifascia Ric.	34	longa Ric.	34	maculata Surc. (Rhinomyza)	139
<i>latifasciatus</i> Bell.	152	longiappendiculatus Macq.	74	maculatissimus Macq.	74
<i>latifrons</i> Zett.	65	longicornis Fabr. (Acanthocera)	90	<i>maculatus</i> De G.	63
latipalpis Macq.	130	<i>longicornis</i> Macq. (Chrysozona)	34	maculicornis Zett.	74
latipes Macq.	73	longicornis Macq. (Chrysops)	152	maculifacies Aust.	34
latistriatus Brauer.	73	longipalpis Macq.	115	maculifer Big.	74
lativentris Macq.	73	longipennis Macq. (Tabanus)	74	maculifrons Hine	74
lativitta Walk.	73	longipennis Ric. (Diatomineura)	130	maculinervis Macq.	74
lautissima Aust.	128	longirostris Big. (Silvius)	143	<i>maculipennis</i> Brullé (Tabanus)	87
Laverani Surc. (Chrysozona)	34	longirostris Hardw. (Corizoneura)	134	maculipennis Macq. (Pelecorrhynchus)	111
Laverani Surc. (Tabanus)	73	longirostris Macq. (Erephosis)	120	maculipennis Macq. (Erephopsis)	120
Leleani Aust.	73	<i>longitudinalis</i> Loew.	85	maculipennis Schin. (Diclisa)	113
Lemairei Surc.	73	longiusculus Hine.	74	<i>maculipennis</i> Thoms (Pelecorrhynchus)	111
leonina Lutz.	117	longus O.-S.	74	maculipennis Wied. (Tabanus)	74
<i>leonum</i> Big.	84	<i>Lorentzi</i> Ric.	71	maculiphena Karsch	34
lepidota Wied.	45	lucidulus Walk.	74	maculiventris Beck. (Chrysops)	152
lerda Walk.	130	luctuosus Macq.	74	maculiventris Macq. (Tabanus)	74
Letourneuxi Big.	73	ludens Loew (Chrysops)	152	maculiventris Westw. (Pangonia)	128
leucapsis var. V. d. Wulp.	79	ludens var. Szil (Chrysops)	150	maculosifacies Aust.	34
leucaspis Wied.	73	lufirensis var. Beq.	66	maculosus Coquil.	74
leucocnematus Big.	73	lugens Phil. (Tabanus)	74	madagascarensis Ric.	152
leucohirtus Ric.	73	lugens Wied. (Chrysops)	152	magellanicus Phil.	74
leucomelas Lutz. (Dichelacera)	92	<i>lugubris</i> Linné (Chrysops)	150	magnifica Aust.	152
leucomelas Walk. (Tabanus)	73	lugubris Macq. (Tabanus)	74	Magrettii var. Bezzi.	129
leucosparsus Big.	73	lugubris Macq. (Esenbeckia)	115	<i>major</i> Eversm.	74
leucophilus Walk.	73	lugubris Macq. (Chrysops)	152	Makerowi Pleske.	152
<i>leucophorus</i> Big.	83	lugubris var. Zett. (Tabanus)	61	malayensis Ric. (Chrysozona)	34
<i>leucopicta</i> Big.	134	lunatus Fabr. (Tabanus)	74	malayensis Ric. (Tabanus)	74
leucopogon Big. (Tabanus)	73	<i>lunatus</i> Gray (Chrysops)	151	malefica Aust.	34
leucopogon Wied. (Erephopsis)	120	lunulata Macq.	34	maletectus Big.	74
leucopterus V. d. Wulp	73	lunulatus Big. (Tabanus)	74	mallophoroides Walk.	53
leucospilus Wied.	152	<i>lunulatus</i> Big. (Tabanus)	74	mandarinus Schin.	75
<i>leucostomus</i> Loew.	78	<i>lunulatus</i> Meig. (Tabanus)	70		
leucothorax Ric.	130	<i>lunulatus</i> Meig. (Tabanus)	74		
<i>liburnicus</i> Wied.	70	lupus Whitn.	152		
		lurida Walk.	128		
		luridus Fallén (Tabanus)	74		

	Pages		Pages		Pages
<i>manifestus</i> Walk.	75	<i>meridionalis</i> Thunb. (Tabanus).	75	<i>montanus</i> Ric. (Silvius)	143
<i>manilensis</i> Schin. (Tabanus).	84	<i>merula</i> Phil.	153	<i>monticola</i> Neave	143
<i>manilensis</i> Schin.	152	<i>mesembrinoïdes</i> Surc.	141	<i>montium</i> Surc.	76
<i>manipurensis</i> Ric.	75	<i>Mesnili</i> Surc.	75	<i>mordax</i> Aust. (Tabanus)	76
<i>Mansoni</i> Summ.	143	<i>metallicus</i> Ric.	75	<i>mordax</i> Surc. (Chrysozona)	34
<i>maeriorum</i> Big.	75	<i>meteorica</i> Corti	34	<i>mordens</i> Edw.	34
<i>maorium</i> Hutton	75	<i>metidjensis</i> Macq.	76	<i>mordosa</i> Aust.	139
<i>margarifera</i> Wied.	119	<i>mexicanus</i> L.	75	<i>Morgani</i> Surc.	76
<i>marginalis</i> Fabr. (Tabanus)	88	<i>micans</i> Meig. (Tabanus)	75	<i>morio</i> L. (Tabanus)	61
<i>marginalis</i> Wied. (Tabanus)	88	<i>micans</i> Meig. (Pangonia)	128	<i>morio</i> V. d. Wulp (Erephopsis)	120
<i>marginalis</i> Wied. (Erephopsis)	120	<i>micracantha</i> Lutz	92	<i>morio</i> Zett. (Chrysops)	153
<i>marginalis</i> Walk. (Acanthocera)	90	<i>microcephalus</i> O.-S.	75	<i>mosus</i> O.-S.	152
<i>marginata</i> Fabr. (Pangonia)	128	<i>microcerus</i> Walk.	75	<i>morsitans</i> Ric.	76
<i>marginata</i> Macq. (Dichelacera)	92	<i>microdonta</i> Macq.	75	<i>Mühlfeldi</i> Brauer	76
<i>marginata</i> Ric. (Chrysozona)	34	<i>Mikii</i> Brauer	75	<i>multifaria</i> Walk.	128
<i>marginatus</i> Macq. (Tabanus)	75	<i>miles</i> Wied.	75	<i>multifascia</i> Walk.	92
<i>marginatus</i> Macq. (Pseudocanthocera)	91	<i>Milleri</i> Whitn.	75	<i>multifasciata</i> Ric.	92
<i>marginatus</i> Walk. (Silvius)	143	<i>milsonis</i> Ric.	76	<i>multiguttata</i> Lutz.	92
<i>marginenervis</i> Macq.	75	<i>minima</i> Ric.	130	<i>multipunctatus</i> V. d. Wulp.	64
<i>marginula</i> Meg.	35	<i>minimus</i> V. d. Wulp.	84	<i>muluba</i> Beq.	76
<i>maritimus</i> Scop. (Chrysops)	150	<i>minor</i> Macq. (Tabanus)	76	<i>murina</i> Phil.	124
<i>maritimus</i> Towns. (Tabanus)	75	<i>minor</i> Macq. (Erephopsis)	120	<i>Murphyi</i> Aust.	39
<i>marmoratus</i> Big. (Tabanus)	75	<i>minor</i> Szil. (Chrysops)	153	<i>muscoideus</i> Hine.	76
<i>marmoratus</i> Rossi (Chrysops)	152	<i>minos</i> Schin. (Tabanus)	76	<i>mutatus</i> Walk.	76
<i>marmoratus</i> Surc. (Tabanus)	75	<i>minuscule</i> Aust.	34	<i>nagamiensis</i> Cart.	76
<i>marmorosus</i> Surc.	75	<i>minuscularia</i> Aust.	34	<i>namaquinus</i> Big.	88
<i>maroccanus</i> Big. (Silvius).	143	<i>minuscularius</i> Aust.	76	<i>nana</i> Walk.	120
<i>maroccanus</i> Fabr. (Tabanus)	62	<i>minuscule</i> Hine.	76	<i>nantuckensis</i> Hine.	76
<i>Martini</i> Surc.	75	<i>mirabilis</i> Lutz.	117	<i>nanus</i> Macq. (Tabanus)	76
<i>maculipennis</i> Macq.	74	<i>miser</i> Szil.	76	<i>nanus</i> Wied. (Tabanus)	76
<i>Masseyi</i> Aust.	34	<i>misera</i> O.-S.	114	<i>natalis</i> Macq.	153
<i>Mastersi</i> Tayl.	75	<i>missionum</i> Macq.	76	<i>Neavei</i> Aust. (Chrysozona)	34
<i>mattogrossensis</i> Lutz (Esenbeckia)	115	<i>mitidjensis</i> Macq.	76	<i>Neavei</i> Aust. (Tabanus)	76
<i>mattogrossensis</i> Lutz (Erephopsis)	120	<i>mitis</i> O.-S.	153	<i>Neavei</i> Aust. (Pangonia)	127
<i>mauritana</i> L.	128	<i>mixta</i> var. Surc.	67	<i>Neavei</i> Aust. (Chrysops)	153
<i>mauritanica</i> Meig.	128	<i>mixtus</i> Szil.	76	<i>Neavei</i> Beq. (Pangonia)	128
<i>mauritanicus</i> Costa	153	<i>Miyajima</i> Ric.	76	<i>Neivai</i> Lutz.	51
<i>maurus</i> Siebke.	153	<i>Miyakei</i> Shir.	76	<i>nebulosus</i> De G. (Tabanus)	76
<i>media</i> Walk.	120	<i>Mlokosiewiczzi</i> Big.	153	<i>nebulosus</i> Palis. (Tabanus)	76
<i>medionotatus</i> Aust.	75	<i>modesta</i> Lutz.	92	<i>necopinus</i> Aust.	76
<i>megacephalus</i> Jaenn.	65	<i>modestus</i> Wied.	76	<i>nefanda</i> Edw.	34
<i>megaceras</i> Bell.	153	<i>moechus</i> O.-S.	153	<i>nefarius</i> Hine.	76
<i>megalops</i> Walk.	84	<i>moerens</i> Fabr. (Chrysops).	153	<i>negativus</i> Ric.	76
<i>Megerlei</i> Wied.	75	<i>moerens</i> Walk. (Chrysops)	153	<i>neglecta</i> Lutz.	115
<i>melanocerus</i> Wied.	75	<i>molesta</i> Aust.	34	<i>neglectus</i> Will.	153
<i>melanogaster</i> Brèth.	75	<i>molesta</i> Wied. (Chrysozona)	131	<i>nemocallosus</i> Ric.	76
<i>melanognathus</i> Big.	75	<i>molestans</i> Beck.	76	<i>nemopunctatus</i> Ric.	76
<i>melanopleurus</i> Wahlb.	153	<i>molestissimus</i> Phil.	76	<i>nemoralis</i> Meig. (Tabanus).	63
<i>melanopterus</i> Brèth. (Tabanus).	75	<i>molestus</i> Guér. (Chrysops)	151	<i>nemoralis</i> Meig. (Tabanus).	74
<i>melanopterus</i> Hine (Chrysops)	153	<i>molestus</i> Say (Tabanus)	76	<i>nemoralis</i> Meig. (Tabanus)	76
<i>melanopyga</i> Wied.	107	<i>molestus</i> Wied. (Chrysops)	153	<i>nemotuberculatus</i> Ric.	77
<i>melanopygatus</i> Big.	69	<i>mongolicus</i> var. Szil.	151	<i>neocaledonica</i> Mégn.	134
<i>melanorrhinus</i> Big.	81	<i>monilifer</i> Big.	81	<i>neocirrus</i> Ric.	77
<i>melanostoma</i> Phil.	75	<i>monochroma</i> Wied.	76	<i>neogermanicus</i> Ric.	77
<i>melas</i> Big.	103	<i>monoculus</i> Dolesch.	76	<i>nephodes</i> Big.	77
<i>Melicharii</i> Mik	153	<i>monogramma</i> Wied.	76	<i>nepos</i> Walk.	64
<i>mendicus</i> Villen.	75	<i>monotaeniatus</i> Big.	76	<i>nexus</i> Walk.	77
<i>mentitus</i> Walk.	71	<i>montana</i> Hutt.	134	<i>nicobarensis</i> Schin.	77
<i>meridianus</i> Rond.	75	<i>montanus</i> Brauer. (Tabanus)	76	<i>nigellus</i> Szil.	77
<i>meridionalis</i> var. Strobl. (Chrysops)	150	<i>montanus</i> Meig. (Tabanus)	76	<i>niger</i> Don. (Tabanus)	75
		<i>montanus</i> Meig. (Tabanus).	84	<i>niger</i> Macq. (Chrysops)	153
		<i>montanus</i> O.-S. (Chrysops)	153	<i>niger</i> Palis (Tabanus)	61
		<i>montanus</i> Ric. (Chrysozona)	34	<i>niger</i> Ric. (Silvius)	143
		<i>montanus</i> Ric. (Diatomineura)	131		

	Pages		Pages		Pages
<i>niger</i> Ric. (Mesomyia)	144	<i>nitescens</i> Walk.	143	<i>occidentalis</i> Linné	78
<i>niger</i> Walk. (Chrysops)	150	<i>nitidifrons</i> Szil.	77	<i>ocellata</i> Meig. (Chrysozona)	35
<i>nigerrimus</i> Zett.	61	<i>nitidulus</i> Big.	64	<i>ocellata</i> Wied. (Chrysozona)	35
<i>nigra</i> Ric. (Neobolbodimyia)	94	<i>nitidum</i> Brèth.	47	<i>ocellus</i> Walk.	128
<i>nigra</i> Ric. (Erephopsis)	120	<i>nitidus</i> Surc.	77	<i>ochracea</i> Bezzi	35
<i>nigra</i> Schin. (Apocampta)	103	<i>nivalis</i> Walk.	158	<i>ochraceus</i> Loew. (Silvius)	143
<i>nigra</i> Wied. (Chrysozona)	34	<i>niveipalpis</i> Big. (Tabanus)	59	<i>ochraceus</i> Macq. (Diachlorus)	51
<i>nigrescens</i> Palis. (Tabanus)	77	<i>niveipalpis</i> Big. (Tabanus)	77	<i>ochraceus</i> Macq. (Tabanus)	78
<i>nigrescens</i> Ric. (Chrysozona)	34	<i>niveipes</i> Surc.	34	<i>ochroleucus</i> Meig.	75
<i>nigresceus</i> Ric. (Cadicera)	107	<i>nivosus</i> O.-S.	77	<i>ochropilus</i> Lutz & Neiva.	78
<i>nigrimbimbo</i> Aldr.	153	<i>nobilis</i> Grünb. (Holcoceria)	38	<i>oculatus</i> Big. (Chrysops)	153
<i>nigricans</i> Egger (Tabanus)	74	<i>nobilis</i> Wied. (Pangonia)	128	<i>oculatus</i> Ric. (Tabanus)	80
<i>nigricans</i> Loew. (Pronopes)	157	<i>nocens</i> Aust.	34	<i>oculipilus</i> var. Cart.	69
<i>nigricans</i> Lutz. (Erephopsis)	120	<i>nociva</i> Aust.	34	<i>oculus</i> Walk.	59
<i>nigricans</i> Wied. (Tabanus)	77	<i>noctis</i> Walk.	62	<i>oestroides</i> Karsch.	160
<i>nigricolor</i> Aust.	107	<i>nonoptatus</i> Ric.	77	<i>ohioensis</i> Hine	78
<i>nigricornis</i> Big. (Diatomineura)	131	<i>nostifer</i> O.-S.	153	<i>okadae</i> Shir.	60
<i>nigricornis</i> Gob. (Chrysozona)	34	<i>notabilis</i> Walk. (Tabanus)	73	<i>okinawanus</i> Shir.	78
<i>nigricornis</i> Matsum. (Chrysops)	153	<i>notabilis</i> Walk. (Pangonia)	128	<i>olivaceiventris</i> Macq.	78
<i>nigricornis</i> Zett. (Tabanus)	77	<i>notarum</i> Big.	86	<i>olivaceus</i> De G.	75
<i>nigricorpus</i> Lutz. (Acanthocera)	90	<i>notata</i> Surc.	147	<i>omissus</i> Lutz & Neiva.	153
<i>nigricorpus</i> Lutz. (Esenbeckia)	115	<i>notatus</i> Big. (Silvius)	143	<i>opaca</i> Brèth.	120
<i>nigricorpus</i> Lutz & Neiva (Chrysops)	153	<i>notatus</i> Ric. (Tabanus)	77	<i>opacum</i> Brèth.	47
<i>nigrifacies</i> Big. (Mycteromyia)	124	<i>notatus</i> Ric. (Silvius)	143	<i>opacus</i> Coquil.	78
<i>nigrifacies</i> Gob. (Tabanus)	77	<i>nova guineensis</i> Ric. (Erephopsis)	120	<i>oplus</i> Walk.	78
<i>nigrifemini</i> var. Aust.	72	<i>novae guineensis</i> Ric. (Tabanus)	77	<i>optatus</i> Walk.	78
<i>nigrifer</i> Walk.	77	<i>novae scotiae</i> Macq.	77	<i>opulentus</i> Walk.	78
<i>nigriflava</i> Aust.	150	<i>novus</i> Schin.	153	<i>orientalis</i> Wied.	78
<i>nigrifrons</i> Phil.	77	<i>noxialis</i> Aust.	34	<i>orientis</i> Walk.	78
<i>nigrilimbo</i> Whitn.	153	<i>nubiapex</i> Lutz & Neiva	120	<i>Orion</i> O.-S.	78
<i>nigrimanus</i> Walk.	77	<i>nubilosus</i> Harris.	154	<i>oritensis</i> Big.	78
<i>nigripalpis</i> Macq.	77	<i>nubipennis</i> Rond. (Dichelacera)	92	<i>ornata</i> var. Meig.	128
<i>nigripennis</i> Aust. (Chrysozona)	34	<i>nubipennis</i> Rond. (Silvius)	143	<i>ornatissimus</i> Brèth.	78
<i>nigripennis</i> Guer. (Erephopsis)	120	<i>nuntius</i> Walk.	77	<i>ornatus</i> Big. (Gastroxides)	137
<i>nigripennis</i> Phil. (Tabanus)	77	<i>nyassae</i> Ric.	77	<i>ornatus</i> Jaenn (Tabanus)	81
<i>nigripennis</i> Ric. (Pelecorrhynchus)	111	<i>obconicus</i> Walk.	77	<i>ornatus</i> Schin. (Pelecorrhynchus)	111
<i>nigripennis</i> Ric. (Silvius)	143	<i>obesus</i> Big.	77	<i>Osburni</i> Hine.	78
<i>nigripes</i> Röd.	120	<i>obliquefasciatus</i> Macq.	153	<i>oxianus</i> Pleske	153
<i>nigripes</i> var. Surc. (Tabanus)	67	<i>obliquemaculatus</i> Macq.	78	<i>oxyceratus</i> Big.	78
<i>nigripes</i> Wied. (Tabanus)	65	<i>obliquus</i> Walk.	78	<i>pachnodes</i> Schin.	78
<i>nigripes</i> Zett. (Chrysops)	153	<i>obscura</i> Big. (Chrysozona)	35	<i>pachycera</i> Big. (Potisa)	31
<i>nigristigma</i> Lutz.	51	<i>obscura</i> Loew. (Chrysozona)	35	<i>pachycera</i> Will. (Chrysops)	153
<i>nigrita</i> Fabr. (Tabanus)	77	<i>obscura</i> Ric. (Cadicera)	107	<i>pachycera</i> Will. (Chrysops)	154
<i>nigrita</i> Meig. (Tabanus)	61	<i>obscura</i> Thunb. (Pangonia)	128	<i>pachycephalum</i> Big.	53
<i>nigritarsis</i> Tayl.	77	<i>obscurata</i> Big. (Chrysozona)	35	<i>pachycnemius</i> Hine.	153
<i>nigriventris</i> Big. (Chrysops)	153	<i>obscurata</i> Loew. (Pangonia)	128	<i>pachypalpus</i> Big.	78
<i>nigriventris</i> Loew. (Chrysops)	152	<i>obscuratus</i> Phil.	78	<i>pacificus</i> Ric.	78
<i>nigriventris</i> Macq. (Tabanus)	77	<i>obscuratus</i> Walk.	78	<i>paganus</i> Fabr.	76
<i>nigrivittata</i> Macq.	120	<i>obscrefumatus</i> Surc.	78	<i>pagodinns</i> Big.	69
<i>nigrocaerulens</i> Rond.	77	<i>obscrehirtus</i> Ric.	78	<i>pallens</i> Loew.	35
<i>nigrohirta</i> Walk.	120	<i>obscrestigmatus</i> Big.	78	<i>pallesens</i> Walk.	78
<i>nigrohirtus</i> Ric.	84	<i>obscrestriatus</i> Ric.	78	<i>pallidepectoratus</i> Big.	78
<i>nigromaculatus</i> Ric.	66	<i>obscurior</i> Ric.	78	<i>pallidicornis</i> Edw.	35
<i>nigronotata</i> Macq.	128	<i>obscuripennis</i> Phil. (Tabanus)	78	<i>pallidifacies</i> Surc.	78
<i>nigropictus</i> Macq.	77	<i>obscuripennis</i> Phil. (Pangonia)	128	<i>pallidimarginata</i> Aust.	35
<i>nigropunctatus</i> Bell.	81	<i>obscuripes</i> Ric.	78	<i>pallidipennis</i> Aust. (Chrysozona)	35
<i>nigrosignata</i> Thoms.	134	<i>obscurissimus</i> Ric.	62	<i>pallidipennis</i> Ric. (Coryzoneura)	134
<i>nigrostriatus</i> Ric.	77	<i>obscurus</i> Loew.	60	<i>pallidipes</i> Aust.	78
<i>nigrotectus</i> Big.	77	<i>obsolescens</i> Pand.	78	<i>pallidula</i> Aust.	153
<i>nigrovenosus</i> Lutz & Neiva	77	<i>obsoleta</i> Edw.	35	<i>pallidus</i> Bell. (Chrysops)	151
<i>nigrovittatus</i> Macq.	77	<i>obsoletus</i> Kert. (Tabanus)	78	<i>pallidus</i> Macq. (Chrysops)	153
<i>niloticus</i> Aust.	77	<i>obsoletus</i> Wied. (Tabanus)	78	<i>pallidus</i> Palis. (Tabanus)	78
<i>nitens</i> Big.	122	<i>obsoletus</i> Wied.	153	<i>pallipennis</i> Macq.	78

	Pages		Pages		Pages
<i>palpalis</i> Brèth. (Tabanus).	79	<i>pictipennis</i> V. d. Wulp (Tabanus)	68	<i>psolopterus</i> Wied.	80
<i>palpalis</i> Ric. (Tabanus).	60	<i>pictus</i> Meig.	154	<i>psusennis</i> Jaenn.	78
<i>palpinus</i> Palis.	79	<i>pigra</i> O.-S.	128	<i>pubescens</i> Macq. (Tabanus).	80
<i>pangonia</i> Hunt.	116	<i>Pikei</i> Whitn.	154	<i>pubescens</i> Lutz (Erephopsis).	120
<i>pangonina</i> Rond.	115	<i>pilosus</i> Loew	73	<i>pubescens</i> Walk. (Tabanus).	80
<i>papuinus</i> Walk.	79	<i>pinguicornis</i> Cart.	35	<i>pudens</i> Walk.	80
<i>par</i> Walk.	79	<i>plagiata</i> Brèth.	92	<i>pudicus</i> O.-S.	154
<i>paradoxa</i> Lutz	45	<i>plana</i> Walk.	131	<i>puella</i> Walk.	88
<i>paradoxus</i> Jaenn. (Tabanus).	79	<i>plangens</i> Walk. (Tabanus).	79	<i>pulchella</i> Aust. (Bouvierella).	147
<i>paradoxus</i> Lutz (Diachlorus).	51	<i>plangens</i> Wied. (Chrysops).	152	<i>pulchella</i> Edw. (Chrysozona).	35
<i>paraguayensis</i> Brèth.	153	<i>planiventris</i> Macq. (Pangonia).	128	<i>pulchellus</i> Loew	80
<i>parallelogrammus</i> Zell.	153	<i>planiventris</i> Wied. (Tabanus).	79	<i>pulchiventris</i> Portsch.	80
<i>parallelus</i> Walk. (Udenocera).	49	<i>planus</i> Walk.	79	<i>pulchra</i> Ric. (Diatomineura).	131
<i>parallelus</i> Walk. (Tabanus).	79	<i>platensis</i> Brèth.	79	<i>pulchra</i> Thunb. (Erephopsis).	120
<i>parallelus</i> Walk. (Chrysops).	154	<i>plebejus</i> Fallèn	79	<i>pulchra</i> Will. (Dichelacera).	92
<i>partitus</i> Walk.	84	<i>plenus</i> Hine	79	<i>pulchrithorax</i> Aust.	36
<i>parva</i> Walk. (Corizoneura).	134	<i>plumbeus</i> Drury	60	<i>pulus</i> Hunt.	80
<i>parva</i> Will. (Lepidoselaga).	45	<i>Pluto</i> Walk.	79	<i>pullulus</i> Aust.	80
<i>parvicallus</i> Ric.	79	<i>pluvialis</i> Linné	35	<i>pullus</i> Phil.	80
<i>parvidentatus</i> Macq.	79	<i>podagricus</i> Fabr.	51	<i>pulverifer</i> Walk.	80
<i>parvifascia</i> Lutz & Neiva	154	<i>poecilopterus</i> Schin.	79	<i>pulverulentus</i> Big.	80
<i>parvulus</i> Will.	79	<i>politus</i> Johns. (Tabanus).	70	<i>pumiloïdes</i> Will.	80
<i>parvus</i> Tayl.	79	<i>politus</i> Walk. (Tabanus).	79	<i>pumilus</i> Macq.	80
<i>patula</i> Walk.	131	<i>pollinosus</i> Ric. (Tabanus).	79	<i>punctatus</i> Fabr.	75
<i>patulus</i> Walk.	79	<i>pollinosus</i> Will. (Silvius).	143	<i>punctifer</i> Loew (Chrysops).	154
<i>Paulseni</i> Phil.	79	<i>polygenus</i> Walk.	79	<i>punctifer</i> O.-S. (Tabanus).	80
<i>pauper</i> Rond.	79	<i>polytaenia</i> Big.	80	<i>punctifera</i> Big.	35
<i>pavida</i> Will.	128	<i>polyzonatus</i> Big.	80	<i>punctifrons</i> Wahlb.	80
<i>peculiaris</i> Szil.	79	<i>posticus</i> Wied. (Tabanus).	61	<i>punctipennis</i> Macq. (Tabanus).	73
<i>pellucens</i> Fabr.	28	<i>posticus</i> Wied. (Tabanus).	80	<i>punctipennis</i> Macq. (Tabanus).	80
<i>pellucida</i> Surc.	35	<i>postponens</i> Walk.	80	<i>punctulata</i> Macq.	35
<i>pellucidus</i> Fabr. (Tabanus).	79	<i>Potanini</i> Pleske	154	<i>punctum</i> Rond.	80
<i>pellucidus</i> Fabr. (Chrysops).	154	<i>potator</i> Wied.	80	<i>pungens</i> Aust. (Aegophagomyia).	148
<i>penetrabilis</i> Aust.	134	<i>praepositus</i> Walk.	80	<i>pungens</i> Dol. (Chrysozona).	34
<i>penicillata</i> Big.	120	<i>praestabilis</i> Grünb.	139	<i>pungens</i> Wied. (Tabanus).	80
<i>perakiensis</i> Ric.	79	<i>praeterenus</i> Walk.	80	<i>puniens</i> Aust.	35
<i>perilinea</i> Walk.	78	<i>prasiniventris</i> Macq.	115	<i>purus</i> Walk.	80
<i>perplexus</i> var. Verrall (Tabanus)	85	<i>prasiniventris</i> Hunt.	115	<i>pusilla</i> Lutz	132
<i>perplexus</i> Walk. (Tabanus).	79	<i>Pratti</i> Ric.	80	<i>pusillula</i> Aust.	154
<i>perpulchra</i> Aust.	139	<i>presbiter</i> Rond.	144	<i>pusillus</i> Egger (Tabanus).	80
<i>persis</i> Ric.	80	<i>primitivus</i> Walk.	80	<i>pusillus</i> Macq. (Tabanus).	80
<i>personatus</i> Walk.	111	<i>princeps</i> Brèth.	80	<i>pusillus</i> Schin. (Sylvius).	143
<i>perspicillaris</i> Loew.	151	<i>priscus</i> Walk.	59	<i>puteus</i> Ric.	81
<i>pertinax</i> Will.	153	<i>proboscidea</i> Fabr.	128	<i>pygmaeus</i> Will.	81
<i>pertinens</i> Aust.	79	<i>procallosus</i> Lutz	80	<i>pyrausta</i> O.-S. (Diatomineura).	131
<i>perturbans</i> Edw.	35	<i>proclivis</i> O.-S.	154	<i>pyrausta</i> Walk. (Tabanus).	83
<i>pertusa</i> Loew	138	<i>Procyon</i> O.-S.	80	<i>pyritosa</i> Loew	128
<i>peruvianus</i> Big. (Tabanus).	79	<i>producticornis</i> Aust.	80	<i>pyrrhoceras</i> Big.	64
<i>peruvianus</i> Macq. (Tabanus).	79	<i>productus</i> Hine	80	<i>pyrrhus</i> Walk.	81
<i>pervasus</i> Walk.	82	<i>propinquus</i> Bell. (Tabanus).	73		
<i>petiolatus</i> Hine	79	<i>propinquus</i> Palmen (Tabanus).	70	<i>quadratus</i> Meig.	154
<i>Pettigrewi</i> Ric.	154	<i>propinquus</i> Macq. (Tabanus).	80	<i>quadrifarius</i> Loew.	81
<i>Philippii</i> Rond.	79	<i>provincialis</i> Ric.	80	<i>quadriguttatus</i> Ric.	81
<i>phoenops</i> O.-S.	79	<i>provocans</i> Walk.	150	<i>quadrimacula</i> Walk.	120
<i>picea</i> Brèth. (Erephopsis).	120	<i>proxima</i> Surc.	147	<i>quadrimaculatus</i> Macq.	81
<i>picea</i> Thunb. (Erephopsis).	120	<i>proximus</i> var. Corsi (Tabanus).	84	<i>quadrinotatus</i> Gob.	81
<i>piceohirta</i> Walk.	120	<i>proximus</i> Walk. (Tabanus).	80	<i>quadripunctatus</i> Fabr.	81
<i>piceiventris</i> Rond.	79	<i>Prsewalskii</i> Pleske	154	<i>quadrisignatus</i> Ric.	81
<i>piceus</i> Thunb.	79	<i>pruinus</i> Big. (Tabanus).	80	<i>quadrivittatus</i> Say	143
<i>picta</i> Macq.	134	<i>pruinus</i> Hine (Tabanus).	78	<i>quatuornotatus</i> Meig.	81
<i>picticornis</i> Big. (Tabanus).	65	<i>prunicolor</i> Lutz	80	<i>queenslandi</i> Ric. (Tabanus).	81
<i>picticornis</i> Big. (Tabanus).	79	<i>psammophilus</i> O.-S.	80	<i>queenslandi</i> Ric. (Pseudotabanus).	132
<i>pictipennis</i> Macq. (Tabanus).	87	<i>pseudoanalis</i> Lutz	117	<i>quinquecincta</i> Lutz	90
<i>pictipennis</i> Macq. (Tabanus).	79	<i>pseudoardens</i> Tayl.	80	<i>quinquecinctus</i> Ric.	81

	Pages		Pages		Pages
<i>quiquelineatus</i> Macq.	87	<i>rubricosa</i> V. d. Wulp	92	<i>sakhalinensis</i> Pleske (Chrysops).	154
<i>quiquemaculata</i> Aust.	107	<i>rubrifrons</i> Blanch.	82	<i>sakhalinensis</i> Shir. (Chrysozona)	35
<i>quiquemaculatus</i> Hine.	81	<i>rubrinotatus</i> Big.	82	<i>salinarius</i> Scop.	152
<i>quinquevittatus</i> Wied.	81	<i>rubripes</i> Macq.	82	<i>Salléi</i> Bell. (Tabanus)	83
<i>rabida</i> Edw.	35	<i>rubrithorax</i> Macq.	82	<i>Salléi</i> Bell. (Pangonia).	129
<i>Raffrayi</i> Big.	81	<i>rubriventris</i> Macq.	82	<i>salvadorensis</i> Lutz	92
<i>ramulifera</i> Loew.	128	<i>rubromaculatus</i> Blanch.	74	<i>Sandersoni</i> Aust.	83
<i>Ranzonii</i> Schin.	155	<i>rufa</i> Macq. (Dichelacera)	92	<i>sanguinaria</i> Aust.	35
<i>rara</i> Johns.	35	<i>rufa</i> Macq. (Pangonia).	129	<i>sanguinarius</i> Big.	83
<i>rarus</i> Ric.	81	<i>rufa</i> Macq. (Corizoneura).	134	<i>sanguineus</i> Walk.	83
<i>rasa</i> Loew.	128	<i>rufescens</i> Fabr. (Tabanus)	82	<i>sanguisorbia</i> Harris	69
<i>recedens</i> Walk.	81	<i>rufescens</i> Kert. (Tabanus)	78	<i>sapporoensis</i> Shir.	83
<i>recta</i> Loew.	45	<i>rufescens</i> Ric. (Erephopsis)	120	<i>sapporoensis</i> Shir.	83
<i>rectus</i> Loew.	81	<i>ruficeps</i> Big. (Tabanus)	78	<i>sarpa</i> Walk.	83
<i>recurrens</i> Loew.	35	<i>ruficeps</i> Kert. (Tabanus)	82	<i>sareptanus</i> Szyl.	83
<i>recusans</i> Walk.	81	<i>ruficeps</i> Macq. (Tabanus)	62	<i>satanicus</i> Big.	83
<i>redactus</i> Walk.	81	<i>ruficornis</i> Big. (Corizoneura).	134	<i>Saussurei</i> Bell.	129
<i>reducens</i> Walk.	81	<i>ruficornis</i> Fabr. (Tabanus).	60	<i>Sauteri</i> Ric.	83
<i>Regis Georgii</i> Macq.	81	<i>ruficornis</i> Macq. (Chrysozona)	35	<i>scalaratus</i> Bell.	154
<i>Regnaulti</i> Surc.	81	<i>ruficornis</i> Macq. (Diatomineura)	131	<i>scalaris</i> Meig.	63
<i>regularis</i> Jaenn.	81	<i>ruficornis</i> var. Surc. (Tabanus).	76	<i>scapularis</i> Macq.	92
<i>Reinburgi</i> Surc.	115	<i>ruficornis</i> Walk (Chrysozona)	35	<i>Schoutedeni</i> Beq.	143
<i>Reinwardtii</i> Wied.	81	<i>ruficrus</i> Palis	82	<i>Schwetzi</i> Aust.	134
<i>relictus</i> Meig.	154	<i>rufidens</i> Big.	82	<i>scitus</i> Walk.	83
<i>remota</i> Aust.	148	<i>rufifrons</i> Macq.	92	<i>scriptipennis</i> Lutz & Neiva	83
<i>remotus</i> Walk.	81	<i>rufinotatus</i> Big.	82	<i>scutellaris</i> Loew (Chrysozona)	35
<i>repandus</i> Walk. (Tabanus)	81	<i>rufipennis</i> Big. (Chrysozona)	35	<i>scutellaris</i> Walk (Tabanus)	73
<i>repandus</i> Walk. (Dichelacera)	93	<i>rufipennis</i> Macq. (Tabanus)	82	<i>scutellata</i> Will.	92
<i>rhinophora</i> Bell.	131	<i>rufipes</i> Macq. (Tabanus)	79	<i>scutellatus</i> Macq. (Diachlorus)	51
<i>rhombicus</i> O.-S.	81	<i>rufipes</i> Macq. (Silvius).	143	<i>scutellatus</i> Macq.	83
<i>Ricardoae</i> Surc.	81	<i>rufipes</i> var. Meig. (Tabanus).	69	<i>scythropus</i> Schin.	83
<i>Ricardoe</i> Pleske.	154	<i>rufipes</i> Meig. (Chrysops)	154	<i>secedens</i> Walk.	83
<i>Ricardoi</i> Hutt.	130	<i>rufipes</i> Wied. (Tabanus).	82	<i>seclusus</i> Brèth.	83
<i>Riveti</i> Surc.	81	<i>rufitarsis</i> Macq.	154	<i>secundus</i> Walk.	83
<i>Rodhaini</i> Beq.	139	<i>rufithorax</i> Walk.	82	<i>segmentarius</i> Brullé	70
<i>Roei</i> King.	128	<i>rufiventris</i> Fabr. (Tabanus)	82	<i>sejunctus</i> Szil.	154
<i>Rondanii</i> Bell. (Diachlorus)	51	<i>rufiventris</i> Macq. (Tabanus)	68	<i>Selousi</i> Aust.	83
<i>Rondanii</i> Bertol. (Pangonia)	128	<i>rufiventris</i> Macq. (Tabanus)	82	<i>semicircularis</i> Ric.	83
<i>roralis</i> Fabr.	35	<i>rufoaurea</i> Phil.	120	<i>semicirculus</i> Walk.	151
<i>rostrata</i> Linné.	128	<i>rufo callosus</i> Big.	84	<i>semiclara</i> Aust.	35
<i>rostrifera</i> Bell.	120	<i>rufofrater</i> Walk.	82	<i>semiflava</i> Surc. (Bouvierella).	147
<i>Rothschildi</i> Surc.	81	<i>rufohirta</i> Walk.	120	<i>semiflava</i> Wied. (Pangonia)	129
<i>Roubaudi</i> Surc.	81	<i>rufoniger</i> Walk.	82	<i>semiflavum</i> Lutz	53
<i>Rousseli</i> Macq.	81	<i>rufopilosa</i> Ric.	120	<i>semilivida</i> Big.	129
<i>rubens</i> Aust.	35	<i>rufopilosus</i> Big.	144	<i>seminigra</i> Ric.	131
<i>ruber</i> Macq. (Tabanus)	81	<i>rufovittata</i> Macq.	134	<i>seminuda</i> Coq.	129
<i>ruber</i> Thunb (Tabanus)	81	<i>rufula</i> Surc.	35	<i>semisordidus</i> Walk.	83
<i>rubescens</i> Bell. (Tabanus)	81	<i>rufus</i> Palis. (Tabanus)	82	<i>semiviridis</i> Ric.	115
<i>rubescens</i> Big. (Tabanus).	81	<i>rufus</i> Scop. (Tabanus)	82	<i>senegalensis</i> Macq.	129
<i>rubescens</i> Macq. (Tabanus)	81	<i>rupinae</i> Aust.	82	<i>senilis</i> Phil.	83
<i>rubicundus</i> Macq. (Tabanus)	81	<i>rupium</i> Brauer.	82	<i>senior</i> Walk.	83
<i>rubicundus</i> Walk. (Tabanus)	82	<i>Ruppellii</i> Jaenn.	129	<i>separatus</i> Hine	154
<i>rubida</i> Ric.	31	<i>ruralis</i> Zett.	82	<i>septempunctatus</i> Ric.	83
<i>rubidus</i> Macq. (Tabanus).	82	<i>rusticus</i> Linné (Tabanus)	82	<i>septentrionalis</i> Loew.	83
<i>rubidus</i> Wied. (Tabanus).	82	<i>rusticus</i> Linné (Tabanus)	82	<i>sepulchralis</i> Fabr. (Chrysops)	154
<i>rubiginipennis</i> Macq.	82	<i>rusticus</i> Meig. (Tabanus)	69	<i>sepulchralis</i> Meig. (Chrysops)	154
<i>rubiginosa</i> Big. (Ectenopsis)	108	<i>ruwenzorii</i> Ric.	82	<i>sequax</i> Will. (Tabanus)	83
<i>rubiginosa</i> Summ. (Dichelacera).	92	<i>sabuletorum</i> Loew	82	<i>sequax</i> Will. (Chrysops)	154
<i>rubiginosus</i> Walk.	82	<i>sachalinensis</i> Matsum.	82	<i>sequens</i> Walk.	83
<i>rubramarginata</i> Macq.	107	<i>Sackeni</i> Hine	154	<i>sericiventris</i> Loew.	83
<i>rubribarbis</i> Big.	82	<i>sagax</i> O.-S.	82	<i>serpentina</i> Wied.	35
<i>rubricallousus</i> Ric.	82	<i>sagittaria</i> Surc.	134	<i>serratus</i> Loew	82
<i>rubricornis</i> Phil.	82	<i>sagittarius</i> Macq.	82	<i>serus</i> Walk.	83
				<i>Servillei</i> Macq.	83

	Pages		Pages		Pages
Severini Surc.	83	<i>spilopterus</i> Loew.	61	<i>sulcifrons</i> Macq. (Corizoneura) .	134
Sewellii Aust.	35	<i>splendens</i> Lutz (Bombylomyia) .	117	<i>sulcipalpus</i> Loew.	85
sexcinctus Ric.	83	<i>splendens</i> var. Nohira (Tabanus) .	83	<i>sulphureus</i> Macq. (Tabanus) .	85
sexfasciata Walk.	129	<i>splendissimus</i> Ric.	62	<i>sulphureus</i> Palis. (Tabanus) . .	75
sexvittatus Big.	83	<i>spodopterus</i> Meig.	84	<i>surinamensis</i> Macq.	85
Sharpei Aust.	83	<i>spoliatus</i> Walk. (Tabanus). . .	67	<i>sumatrensis</i> Macq.	85
Shermani Hine	154	<i>spoliatus</i> Walk. (Tabanus) . .	84	<i>Sumischraeti</i> Bell.	85
siamensis Ric.	83	<i>Stantoni</i> Ric. (Chrysozona) . .	35	<i>surdus</i> O.-S.	155
siccus Walk.	83	<i>Stantoni</i> Ric. (Tabanus) . . .	84	<i>susurrus</i> Marten.	85
sidamensis Surc.	35	<i>stenocephalus</i> Hine.	84	<i>suturalis</i> Rond.	115
sidneyensis Macq.	83	<i>sticticolis</i> Surc.	84	<i>Swiridowi</i> Portschi.	85
significans Ric.	85	<i>stigma</i> Fabr. (Tabanus). . . .	65	<i>Sylveirii</i> Macq.	91
<i>signatipennis</i> Portschi.	60	<i>stigma</i> Walk. (Tabanus) . . .	86	<i>Sylvestris</i> Brèth.	85
<i>signativentris</i> Brèth.	83	<i>stigmatalis</i> Loew.	154	<i>sylvioides</i> Walk.	85
<i>signatus</i> Panz. (Tabanus). . . .	75	<i>stimulans</i> Aust. (Chrysozona) .	35		
<i>signatus</i> Schin. (Tabanus). . . .	87	<i>stimulans</i> Aust. (Rhinomyza) .	139	<i>tabaniformis grisea</i> De G. (Pango-	
<i>signatus</i> Wied. (Tabanus). . . .	61	<i>stimulans</i> Walk. (Chrysops) . .	154	nia)	128
<i>signifer</i> Walk. (Tabanus). . . .	84	<i>streptobalia</i> Speis.	154	<i>tabaniformis rufa</i> De G. (Corizo-	
<i>signifer</i> Walk. (Chrysops). . . .	154	<i>Strangmanni</i> Ric.	84	neura).	124
<i>significans</i> Ric.	84	<i>Strangmani</i> Summ.	143	<i>tabaniformis</i> Latr. (Pangonia) .	128
<i>silacea</i> Aust.	154	<i>striatipennis</i> Brun.	35	<i>tabanipennis</i> Macq.	131
<i>silvanus</i> Ric.	59	<i>striatus</i> Fabr. (Tabanus) . . .	84	<i>taciturna</i> Aust.	35
<i>silverlocki</i> Aust.	112	<i>striatus</i> O.-S. (Chrysops) . . .	154	<i>taeniatus</i> Macq.	85
<i>silvester</i> Bergr.	143	<i>striatus</i> V. d. Wulp.	153	<i>taeniola</i> Palis.	85
<i>similis</i> Macq. (Tabanus).	85	<i>strictus</i> Surc.	84	<i>taeniotus</i> Wied.	85
<i>similis</i> Ric. (Chrysozona)	35	<i>strigipennis</i> Karsch.	39	<i>takasagaensis</i> Shir.	85
<i>simplex</i> Walk.	84	<i>strigiventris</i> Loew.	85	<i>tanyceras</i> O.-S.	155
<i>simplicicornis</i> Aust.	139	<i>stygius</i> Say	85	<i>taprobanes</i> Walk.	134
<i>simplissimus</i> Walk.	84	<i>suavis</i> Loew. (Chrysops) . . .	154	<i>tarandi</i> Walk.	89
<i>Simpsoni</i> Aust.	84	<i>suavis</i> Loew. (Buplex). . . .	135	<i>tarandicus</i> Villers.	85
<i>simulans</i> Walk.	73	<i>subandina</i> Phil.	129	<i>tarandinus</i> Linné.	86
<i>sinensis</i> Ric. (Chrysozona)	35	<i>subangustus</i> Ric.	85	<i>tardus</i> Wied.	155
<i>sinensis</i> Walk. (Chrysops). . . .	154	<i>subantarcticus</i> Brèth.	85	<i>tarsalis</i> Adams. (Tabanus). . . .	77
<i>singularis</i> Grünb. (Thriambeutes) .	145	<i>subappendiculata</i> Macq. . . .	131	<i>tarsalis</i> Walk. (Chrysops)	152
<i>singularis</i> Macq. (Dielis).	113	<i>subcallosus</i> Ric.	85	<i>tasmaniensis</i> White.	85
<i>singularis</i> Meig. (Nemorius). . . .	156	<i>subcaecutiens</i> Bell.	155	<i>tataricus</i> Portschi.	85
<i>singularis</i> Ric. (Chrysozona). . . .	35	<i>subcinerascens</i> Ric.	85	<i>taurinus</i> Meig.	62
<i>sinicus</i> Big. (Tabanus)	60	<i>subcylindrica</i> var. Pand. . . .	35	<i>Taylori</i> Aust.	61
<i>sinicus</i> Walk. (Tabanus)	84	<i>subelongatus</i> Macq.	85	<i>tectus</i> O.-S.	85
<i>socialis</i> Walk.	84	<i>suberjumentarius</i> Whitn. . . .	85	<i>temperatus</i> Walk.	88
<i>socius</i> O.-S. (Tabanus)	67	<i>subfascia</i> Walk.	135	<i>tenebrosus</i> Coquil. (Tabanus) .	86
<i>socius</i> Walk. (Tabanus)	84	<i>subfasciata</i> Walk.	129	<i>tenebrosus</i> Walk. (Tabanus). .	86
<i>sodalis</i> Will.	87	<i>subfascipennis</i> Macq.	155	<i>tenens</i> Walk. (Tabanus)	65
<i>soledadei</i> Lutz & Neiva	120	<i>subhirtus</i> Ric.	85	<i>tenens</i> Walk. (Tabanus)	84
<i>solida</i> Walk.	130	<i>subluridus</i> Tayl.	143	<i>tener</i> O.-S.	86
<i>solomensis</i> Ric.	84	<i>submacula</i> Walk. (Tabanus). .	85	<i>tenessensis</i> Big	86
<i>solstitialis</i> Meig. (Tabanus)	84	<i>submacula</i> Walk. (Erephopsis). .	120	<i>tenuicornis</i> Lutz (Acanthocera) .	90
<i>solstitialis</i> Schin. (Tabanus) . . .	84	<i>submarginata</i> Lutz.	92	<i>tenuicornis</i> Macq. (Chrysozona) .	34
<i>Sonnerati</i> Big.	66	<i>submetallica</i> Brèth.	120	<i>tenuicornis</i> Macq. (Tabanus) .	86
<i>sonomensis</i> O.-S.	84	<i>subniger</i> Lutz & Neiva.	85	<i>tenuicrus</i> Aust.	35
<i>sorbens</i> Wied.	120	<i>subruber</i> Bell.	85	<i>tenuipalpis</i> Aust.	86
<i>sorbillans</i> Wied.	84	<i>subsenex</i> Walk.	85	<i>tenuirostris</i> Walk.	129
<i>sordidus</i> O.-S. (Chrysops).	154	<i>subsimilis</i> Bell.	85	<i>tenuis</i> Aust.	35
<i>sordidus</i> Walk. (Tabanus).	84	<i>subtilis</i> Bell.	85	<i>tenuistria</i> Lutz & Neiva (Taba-	
<i>spadix</i> Tayl.	84	<i>subvaria</i> Walk	129	nus)	86
<i>sparsus</i> Walk. (Tabanus).	84	<i>subvittatus</i> Ric.	85	<i>tenuistria</i> Walk. (Erephopsis) .	121
<i>sparsus</i> Walk. (Dichelacera). . . .	93	<i>succurvus</i> Walk. (Tabanus). . .	67	<i>tephrodes</i> Phil.	86
<i>sparus</i> Whitn.	84	<i>succurvus</i> Walk. (Tabanus) . .	85	<i>tepicana</i> Towns.	129
<i>spatiosus</i> Ric.	84	<i>sudanicus</i> Caz.	62	<i>tergestinus</i> Egger.	86
<i>speciosa</i> Aust.	107	<i>sudeticus</i> Zell.	85	<i>terminalis</i> Macq. (Chrysops). .	155
<i>speciosus</i> Ric.	84	<i>sufis</i> Jaenn.	85	<i>terminalis</i> Walk. (Tabanus) . .	86
<i>spectabilis</i> Loew.	84	<i>sugens</i> Wied.	85	<i>terminalis</i> Walk.	151
<i>speculum</i> Walk.	84	<i>sulcata</i> Bezzi.	129	<i>terminatus</i> Walk.	65
<i>spiloptera</i> Wied.	129	<i>sulcifrons</i> Macq. (Tabanus) . .	85	<i>terminus</i> Walk.	86

	Pages		Pages		Pages
<i>terrae novae</i> Macq.	89	<i>trigonophorus</i> Macq.	86	<i>unipunctatus</i> Big.	87
<i>terriceps</i> Aust.	148	<i>trigonotaenia</i> Lutz.	92	<i>unistriatus</i> Hine.	87
<i>tessellata</i> Ric.	35	<i>trigonus</i> Coquil.	87	<i>unitaeniatus</i> Ric.	87
<i>testacea</i> Macq. (<i>Dichelacera</i>).	92	<i>trijunctus</i> Walk.	87	<i>univentris</i> Walk.	87
<i>testacea</i> Macq. (<i>Diatomineura</i>).	131	<i>triligatus</i> Walk.	58	<i>univittatus</i> Macq.	87
<i>testaceicallus</i> Meig.	151	<i>trilineatus</i> Bell. (<i>Tabanus</i>).	73	<i>univittatus</i> Macq.	155
<i>testaceiventris</i> Macq. (<i>Tabanus</i>).	86	<i>trilineatus</i> Latr. (<i>Tabanus</i>).	87	<i>unizonata</i> Ric.	36
<i>testaceiventris</i> Macq. (<i>Pangonia</i>).	129	<i>trimaculatum</i> Newst.	39	<i>unizonatus</i> Rond.	151
<i>testaceomaculata</i> Macq.	131	<i>trimaculatus</i> Big. (<i>Chrysops</i>).	152	<i>ursulus</i> Megerle	70
<i>testaceomaculatus</i> Macq.	86	<i>trimaculatus</i> Palis. (<i>Tabanus</i>).	87	<i>ursus</i> Costa	70
<i>testaceus</i> Forskal (<i>Tabanus</i>).	86	<i>trinotatus</i> Macq. (<i>Chrysops</i>).	152	<i>uruguayensis</i> Arrib. (<i>Tabanus</i>).	87
<i>testaceus</i> Macq. (<i>Chrysops</i>).	155	<i>trinotatus</i> Wied. (<i>Tabanus</i>).	87	<i>uruguayensis</i> Lutz (<i>Chrysops</i>).	155
<i>tetraleuceus</i> Speis.	86	<i>tripunctifer</i> Walk.	62	<i>ustus</i> Walk.	88
<i>tetralineatus</i> Tayl.	64	<i>triquetrornatus</i> Cart.	87		
<i>tetrapuncta</i> Thunb.	92	<i>trisignatus</i> Loew.	68	<i>vacillans</i> Loew. (<i>Tabanus</i>).	88
<i>tetricus</i> Marten (<i>Tabanus</i>).	86	<i>trispilus</i> Wied.	87	<i>vacillans</i> Walk. (<i>Dichelacera</i>).	93
<i>tetricus</i> Szil. (<i>Tabanus</i>).	86	<i>triste</i> Wied.	53	<i>vagus</i> Walk. (<i>Tabanus</i>).	59
<i>tetropsis</i> Big.	86	<i>tristis</i> Big. (<i>Chrysozona</i>).	36	<i>vagus</i> Walk. (<i>Tabanus</i>).	88
<i>texanus</i> Hine.	86	<i>tristis</i> Big. (<i>Dasybasis</i>).	41	<i>Vaillanti</i> Surc.	40
<i>theotaeniata</i> Will.	53	<i>tristis</i> Fabr. (<i>Chrysops</i>).	155	<i>Valbum</i> Surc.	140
<i>Theobaldi</i> Cart.	35	<i>tristis</i> V. d. Wulp. (<i>Tabanus</i>).	87	<i>validicornis</i> Ric.	31
<i>theotaenia</i> Wied.	53	<i>tritaeniatus</i> Ric.	87	<i>validus</i> Loew. (<i>Chrysops</i>).	155
<i>thoracica</i> Guér. (<i>Erephosis</i>).	119	<i>tritus</i> Walk.	87	<i>validus</i> Wied. (<i>Tabanus</i>).	61
<i>thoracica</i> Thunb. (<i>Pangonia</i>).	129	<i>trivittata</i> var. Lutz.	51	<i>Valterii</i> Macq.	88
<i>thoracicus</i> Hine.	86	<i>trivittatus</i> Fabr.	87	<i>Vander Wulpi</i> O.-S.	88
<i>thoracinus</i> Palis.	86	<i>tropicus</i> L. (<i>Tabanus</i>).	87	<i>varia</i> Walk. (<i>Diatomineura</i>).	93
<i>tibiale</i> Fabr.	47	<i>tropicus</i> Loew. (<i>Tabanus</i>).	84	<i>varia</i> Wied. (<i>Dichelacera</i>).	93
<i>tibialis</i> Macq. (<i>Tabanus</i>).	86	<i>tropicus</i> Meig. (<i>Tabanus</i>).	60	<i>variabilis</i> Loew.	88
<i>tibialis</i> Walk. (<i>Tabanus</i>).	83	<i>tropicus</i> Panz. (<i>Tabanus</i>).	74	<i>varians</i> Surc. (<i>Tabanus</i>).	88
<i>tigris</i> Big.	134	<i>tropicus</i> Panz. (<i>Tabanus</i>).	87	<i>varians</i> Wied. (<i>Tabanus</i>).	155
<i>Tigrum</i> Fabr.	92	<i>tropicus</i> Zett. (<i>Tabanus</i>).	76	<i>variatus</i> Walk.	82
<i>tinctipennis</i> Brèth.	86	<i>truncatus</i> Walk.	83	<i>varicolor</i> Ric. (<i>Tabanus</i>).	88
<i>tinctothorax</i> Ric.	86	<i>Truquii</i> Bell.	87	<i>varicolor</i> Wied. (<i>Pangonia</i>).	129
<i>tinctus</i> Walk.	86	<i>trypherus</i> Tayl.	87	<i>varicolor</i> Wied. (<i>Corizoneura</i>).	133
<i>tiro</i> Lutz & Neiva	86	<i>tuberculatus</i> Ric.	87	<i>variegata</i> Fabr. (<i>Chrysozona</i>).	36
<i>tomentosus</i> Macq.	86	<i>tucumana</i> Brèth.	116	<i>variegata</i> Fabr. (<i>Pangonia</i>).	129
<i>torquens</i> Aust.	36	<i>tumidicornis</i> Aust.	36	<i>variegata</i> Macq. (<i>Pangonia</i>).	129
<i>townsilli</i> Ric.	86	<i>tunisiensis</i> var. Surc.	59	<i>variegata</i> Surc. (<i>Bouvierella</i>).	147
<i>tranquilla</i> O.-S.	134	<i>turbidus</i> Wied.	87	<i>variegatus</i> De G. (<i>Chrysops</i>).	151
<i>transiens</i> Walk.	61	<i>typhus</i> Whitney.	87	<i>variegatus</i> Fabr. (<i>Tabanus</i>).	88
<i>translucens</i> Macq. (<i>Esenbeckia</i>).	115			<i>variegatus</i> Rond. (<i>Tabanus</i>).	88
<i>translucens</i> Macq. (<i>Chrysops</i>).	155	<i>ugandae</i> Ric.	36	<i>varipennis</i> Latr.	128
<i>transpositus</i> Walk. (<i>Tabanus</i>).	86	<i>ultimus</i> Whitn.	155	<i>varipes</i> Rond. (<i>Diachlorus</i>).	51
<i>transpositus</i> Walk. (<i>Dichelacera</i>).	93	<i>umbra</i> Walk.	129	<i>varipes</i> Walk. (<i>Diachlorus</i>).	51
<i>transvaalensis</i> Cart.	36	<i>umbraticola</i> Aust.	139	<i>varipes</i> Walk. (<i>Tabanus</i>).	88
<i>transversus</i> Walk.	86	<i>umbratipennis</i> Ric.	134	<i>variventris</i> Macq.	88
<i>triangularis</i> V. d. Wulp	86	<i>umbrinus</i> Meig.	87	<i>velutina</i> Big.	135
<i>triangulifer</i> Aust.	86	<i>umbripennis</i> Ric.	87	<i>velutinus</i> Surc.	88
<i>triangulum</i> Wied.	86	<i>umbrosus</i> Walk.	59	<i>venenatus</i> O.-S.	88
<i>triceps</i> Thunb.	86	<i>unicinatus</i> Hunt. (<i>Tabanus</i>).	87	<i>venosa</i> Wied.	121
<i>trichinopolis</i> Ric.	86	<i>unicinatus</i> V. d. Wulp. (<i>Tabanus</i>).	87	<i>venosus</i> Big.	88
<i>trichocerus</i> Big. (<i>Tabanus</i>).	86	<i>unicinctus</i> Loew. (<i>Tabanus</i>).	87	<i>venustus</i> O.-S.	88
<i>trichocerus</i> Big. (<i>Demoplatus</i>).	109	<i>unicinctus</i> Walk. (<i>Tabanus</i>).	87	<i>versicolor</i> Aust.	30
<i>tricolor</i> Aust. (<i>Pangonia</i>).	127	<i>unicolor</i> Beck. (<i>Silvius</i>).	143	<i>vertebrata</i> Big.	121
<i>tricolor</i> Walk. (<i>Erephopsis</i>).	121	<i>unicolor</i> Macq. (<i>Tabanus</i>).	73	<i>vestitus</i> Wied.	88
<i>tricolor</i> Zell. (<i>Tabanus</i>).	86	<i>unicolor</i> Macq. (<i>Erephopsis</i>).	121	<i>vetustus</i> Walk.	88
<i>trifarius</i> Macq. (<i>Tabanus</i>).	86	<i>unicolor</i> Ric. (<i>Chrysozona</i>).	36	<i>vexans</i> Aust. (<i>Chrysozona</i>).	36
<i>trifarius</i> Macq. (<i>Chrysops</i>).	155	<i>unicolor</i> Wied. (<i>Tabanus</i>).	87	<i>vexans</i> Loew. (<i>Tabanus</i>).	88
<i>trifasciatus</i> Macq.	86	<i>unifasciata</i> Macq.	93	<i>vicarius</i> Walk.	65
<i>trifolium</i> O.-S.	143	<i>unifasciatus</i> Loew.	87	<i>vicina</i> Surc.	36
<i>trifascia</i> Walk.	86	<i>uniformis</i> Hine (<i>Tabanus</i>).	87	<i>vicinus</i> Egger (<i>Tabanus</i>).	65
<i>trifasciatus</i> Macq.	86	<i>uniformis</i> Ric. (<i>Tabanus</i>).	87	<i>vicinus</i> Macq. (<i>Tabanus</i>).	88
<i>trigeminus</i> Coquil.	75	<i>unilineatus</i> Loew.	87	<i>victoriensis</i> Ric.	88
<i>trigonifera</i> Schin.	90	<i>unimaculatus</i> Macq.	87	<i>viduatus</i> Fabr. (<i>Chrysops</i>).	150

	Pages		Pages		Pages
<i>viduatus</i> Meig. (Chrysops) . . .	154	<i>vittatus</i> Ric. (Silvius) . . .	143	<i>Winthemi</i> Wied.	121
<i>viduatus</i> Meig. (Chrysops) . . .	154	<i>vittatus</i> Wied. (Chrysops) . . .	155	<i>Wollastoni</i> Ric.	88
<i>viduus</i> Walk.	88	<i>vittiger</i> Thoms.	88	<i>Woodi</i> Neave	155
<i>villosulus</i> Big.	88	<i>vituli</i> Fabr.	143	<i>Wosnanni</i> Aust.	112
<i>villosus</i> Macq.	88	<i>vivax</i> O.-S.	88	<i>Wrighti</i> Whitn.	88
<i>violacea</i> Macq.	131	<i>vulnerans</i> Surc.	36	<i>Wyvillei</i> Ric.	88
<i>virgata</i> Aust.	135	<i>vulneratus</i> Rond.	151	<i>xanthogaster</i> Phil.	88
<i>virgatipennis</i> Aust.	36	<i>vulpecula</i> Wied.	108	<i>xanthomelas</i> var. Aust.	79
<i>virgatus</i> Aust.	85	<i>vulpes</i> Macq. (Pelecorrhynchus) . . .	111	<i>xanthopogon</i> Macq.	121
<i>virgo</i> Wied.	88	<i>vulpes</i> Wied. (Esenbeckia) . . .	116		
<i>virgulatus</i> Bell.	155			<i>yao</i> Macq.	89
<i>viridiflavus</i> Walk.	75	<i>Wagneri</i> Pleske.	155	<i>yezoensis</i> Shir.	135
<i>viridis</i> Hutt.	88	<i>Wainwrighti</i> Ric.	133	<i>yokokamensis</i> Big.	89
<i>viridiventris</i> Macq. (Tabanus) . . .	88	<i>Walkeri</i> Newm.	129	<i>yucatanus</i> Towns.	89
<i>viridiventris</i> Macq. (Diatomineura) . .	131	<i>Wellmani</i> Aust (Tabanus) . . .	88	<i>yulensis</i> Röd.	89
<i>vitripennis</i> Lutz. (Diachlorus) . . .	51	<i>Wellmani</i> Aust. (Chrysops) . . .	155	<i>zigzag</i> Macq.	130
<i>vitripennis</i> Meig. (Nemorius) . . .	156	<i>Whitneyi</i> Johns.	88		
<i>vitripennis</i> Shann. (Chrysops) . . .	155	<i>wideri</i> Jaenn.	74	<i>zonalis</i> Kirby.	89
<i>vittata</i> Loew. (Chrysozona) . . .	36	<i>Wiedemanni</i> Bell. (Pangonia) . . .	129	<i>zonata</i> Walk.	129
<i>vittata</i> Phil. (Pangonia) . . .	129	<i>Wiedemanni</i> O.-S. (Tabanus) . . .	88	<i>zoulouensis</i> Ric.	139
<i>vittatus</i> Bell. (Chrysops) . . .	154	<i>Williamsi</i> Aust.	88		
<i>vittatus</i> Fabr. (Tabanus) . . .	88	<i>Willistoni</i> Lutz.	53		

EXPLICATION DES PLANCHES

PLANCHE I

Fig. I. — *Tabanus fulvicornis* ♀ Meigen, tête vue de face × 7.

y, yeux; *b*, bande frontale; *o*, callosité ocellifère; *c*, callosité frontale; *t*, triangle frontal ou antennaire; *j*, joue; *e*, épistome; *a*, antenne; *p* palpe; *l*, labre; *h*, hypopharynx; *m d*, mandibules; *ma*, maxille; *r*, paraglosse.

Fig. II. — *Tabanus* sp. ♂, tête vue de face × 7.

y, yeux; *li*, ligne de suture; *t*, triangle frontal ou antennaire; *a*, antenne; *e*, épistome; *j*, joue; *p*, palpe; *l*, labre; *h*, hypopharynx; *ma*, maxille; *r*, paraglosse.

Fig. IIIa. — *Chrysops caecutiens* ♀ Linné, tête vue de face × 10.

y, yeux; *b*, bande frontale; *o*, callosité ocellifère; *o'*, ocelles; *c*, callosité frontale; *a*, antenne; *e*, épistome; *j*, joue; *p*, palpe; *tr*, trompe; *r*, paraglosse.

Fig. IV. — Aile de *Tabanus* sp. × 6. Nomenclature des nervures.

n c, nervure costale, 1^a, branche supérieure de la première nervure; 1^b, branche inférieure de la première nervure; 2, deuxième nervure; 3, troisième nervure; 3^a, branche supérieure de la troisième nervure; 3^b, branche inférieure de la troisième nervure; *a*, appendice; 4, quatrième nervure, 4^a, 4^b, 4^c, première, deuxième et troisième branches de la quatrième nervure; 5, cinquième nervure; 5^a, branche supérieure de la cinquième nervure; 5^b, branche inférieure de la cinquième nervure; 6, sixième nervure ou nervure anale; 7, septième nervure ou nervure axillaire; *n t b*, nervure transverse basilaire; *n t m*, nervure transverse médiane; *n t p*, nervure transverse postérieure.

Fig. V. — Aile de *Tabanus* sp. × 6. Nomenclature des cellules.

co, cellule costale; *sc*, sous-costale; *ra*, cellule radiale; *cu*^a, première cellule cubitale; *cu*^b, deuxième cellule cubitale; *mp*¹, *mp*², *mp*³, *mp*⁴, *mp*⁵, première, deuxième, troisième, quatrième et cinquième cellules marginales postérieures; *cd*, cellule discoïdale; *bas*, cellule basilaire antérieure ou supérieure; *bas inf*, cellule basilaire postérieure ou inférieure; *an*, cellule anale; *ax*, cellule axillaire.

- Fig. VIa. — Antenne de *Tabanus bromius* ♀ Linné × 33.
a, premier article, *b*, deuxième article, *c*, troisième article; *d*, dent du troisième article antennaire; *e*, segmentations apicales du troisième article antennaire au nombre de quatre, dans le genre *Tabanus*.
- Fig. VIb. — Appareil génital de *Tabanus bromius* ♂ Linné × 27, lamelles externes.
p b, pièce basilaire; *p i*, pièce intermédiaire, *l e*, lamelles externes.
- Fig. VIc. — Appareil génital de *Tabanus bromius* ♂ Linné × 27, lamelles internes.
p' b', pièce basilaire; *l i*, lamelle interne.
- Fig. VI d. — Appareil génital de *Tabanus bromius* ♂ Linné × 27, pénis, vu de face.
pa b, partie basilaire du pénis; *pa a*, partie apicale du pénis; *c s*, canal séminal; *r s*, réceptacle séminal; *r b*, rebord de la partie apicale du pénis; *a e*, guide du pénis (appareil extenseur); *a r*, guide du pénis (appareil rétracteur).
- Fig. VI e. — Appareil génital de *Tabanus bromius* ♂ Linné × 27, pénis, vu de profil.
p b, partie basilaire du pénis; *pa a*, partie apicale du pénis; *c s*, canal séminal; *r s*, réceptacle séminal; *r b*, rebord de la partie apicale du pénis; *a e*, guide du pénis (appareil extenseur); *a r*, guide du pénis (appareil rétracteur).
- Fig. VI f. — Appareil génital de *Tabanus bromius* ♂ Linné × 27. Capuchon du pénis.
c, capuchon; *t c*, tige chitineuse.
- Fig. VII a. — Appareil génital de *Tabanus villosus* ♂ Macquart × 27. Ensemble.
p b, pièce basilaire des lamelles externes; *p i*, pièce intermédiaire des lamelles externes; *l e*, lamelles externes; *p' b'*, pièces basilaires des lamelles internes; *l i*, lamelles internes; *c*, capuchon; *t c*, tige chitineuse; *p*, pénis; *c s*, canal séminal; *r s*, réceptacle séminal; *r b*, rebord de la partie apicale du pénis; *a e*, appareil extenseur du pénis.
- Fig. VII b. — Appareil génital de *Tabanus villosus* ♂ Macquart × 27. Lamelles externes.
p b, pièce basilaire des lamelles externes; *p i*, pièce intermédiaire des lamelles externes, *l e*, lamelles externes.
 (Comparer aux lamelles externes dans la figure précédente.)
- Fig. VIII a. — Appareil génital de *Tabanus spodopterus* ♂ Meigen × 27. Lamelles externes.
p b, pièce basilaire; *p i*, pièce intermédiaire; *l e*, lamelle externe.
- Fig. VIII b. — Appareil génital de *Tabanus spodopterus* ♂ Meigen × 27. Ensemble (les lamelles externes sont enlevées).
p' b', pièce basilaire des lamelles internes; *l i*, lamelle interne; *c*, capuchon; *t c*, tige chitineuse; *pa b*, partie basilaire du pénis; *pa a*, partie apicale du pénis; *r b*, rebord de cette partie apicale; *c s*, canal séminal; *r s*, réceptacle séminal; *a e*, appareil extenseur du pénis; *co*, condyle,
- Fig. IX. — Appareil génital de *Tabanus ruficrus* ♂ Palisot de Beauvois × 27. Ensemble.
p b, pièce basilaire des lamelles externes; *p i*, pièce intermédiaire des lamelles externes, *l e*, lamelle externe; *p' b'*, pièce basilaire des lamelles internes; *l i*, lamelle interne; *c*, capuchon; *t c*, tige chitineuse; *pa b*, partie basilaire du pénis; *pa a*, partie apicale du pénis; *r b*, rebord de la partie apicale du pénis; *r s*, réceptacle séminal; *c s*, canal séminal; *a e*, appareil extenseur du pénis.
- Fig. X. — Appareil génital de *Chrysozona pluvialis* ♂ Linné × 65. Ensemble.
p b, pièce basilaire des lamelles externes; *p i*, pièce intermédiaire des lamelles externes; *l e*, lamelle externe; *p' b'*, pièce basilaire des lamelles internes; *l i*, lamelle interne; *c*, capuchon; *pa b*, partie basilaire du pénis; *pa a*, partie apicale du pénis; *r b*, rebord de la partie apicale du pénis; *c s*, canal séminal; *r s*, réceptacle séminal; *a e*, appareil extenseur du pénis.

- Fig. XIa. — Appareil génital de *Pangonia maculata* ♂ Fabricius × 27. Lamelles internes.
p' b', pièce basilaire des lamelles internes; *li*, lamelles internes.
- Fig. XIb. — Appareil génital de *Pangonia maculata* ♂ Fabricius × 27. Pénis.
cs, canal séminal; *rs*, réceptacle séminal; *rb*, rebord de la partie apicale du pénis; *pa a*, partie apicale du pénis; *ae*, appareil extenseur du pénis; *co*, condyle.
- Fig. XIIa. — Appareil génital de *Pangonia micans*, var. *ornata* ♂ Meigen. Lamelles internes × 27.
p' b', partie basilaire des lamelles internes; *li*, lamelle interne.
- Fig. XIIb. — Appareil génital de *Pangonia micans*, var. *ornata* ♂ Meigen. Pénis, vu de profil × 27.
cs, canal séminal; *rs*, réceptacle séminal; *rb*, rebord de la partie apicale du pénis; *ba a*, partie apicale du pénis; *ae*, appareil extenseur du pénis; *co*, condyle.
- Fig. XIIIa. — Appareil génital de *Silvius vituli* ♂ Fabricius × 27. Lamelles externes.
pb, partie basilaire; *le*, lamelle externe.
- Fig. XIIIb. — Appareil génital de *Silvius vituli* ♂ Fabricius × 27. Lamelles internes et capuchon.
p' b', partie basilaire de la lamelle interne; *li*, lamelle interne; *c*, capuchon; *tc*, tiges chitineuses.
- Fig. XIIIc. — Appareil génital de *Silvius vituli* ♂ Fabricius × 27. Pénis.
cs, canal séminal; *rs*, réceptacle séminal; *pa b*, partie basilaire du pénis; *rb*, rebord de la partie apicale du pénis; *pa a*, partie apicale du pénis; *co*, condyle; *ae*, appareil extenseur du pénis.
- Fig. XIId. — Appareil génital de *Chrysops cæcutiens* ♂ Linné × 65. Ensemble (les lamelles externes ont été enlevées).
p' b', partie basilaire des lamelles internes; *li*, lamelle interne; *c*, capuchon; *tc*, tige chitineuse; *cs*, canal séminal; *rs*, réceptacle séminal; *pa b*, partie basilaire du pénis; *pa a*, partie apicale du pénis; *rb*, rebord de la partie apicale du pénis; *ae*, appareil extenseur du pénis; *ar*, appareil rétracteur du pénis.
- Fig. XIV. — Appareil génital de *Tabanus obscurefumatus* ♀ Surcouf × 75. Abouchement des spermathèques dans l'oviducte (l'armature chitineuse subsiste seule; toutes les parties molles ont été dissoutes par le mode de préparation).
cc, conduit commun aux trois spermathèques; *sss*, spermathèques; *cup*, cupule basilaire.
- Fig. XV. — Appareil génital de *Tabanide* ♂ Schéma; coupe transversale.
pb, partie basilaire des lamelles externes; *pi*, pièce intermédiaire des lamelles externes; *le*, lamelle externe; *p' b'*, partie basilaire des lamelles internes; *li*, lamelle interne; *c*, capuchon; *tc*, tige chitineuse; *p*, pénis; *ae*, appareil extenseur du pénis; *ar*, appareil rétracteur du pénis.
- Fig. XVI. — Appareil génital de *Tabanide* ♂ Schéma; coupe sagittale.
pb, partie basilaire des lamelles externes; *pi*, pièce intermédiaire des lamelles externes; *le*, lamelle externe; *p' b'*, partie basilaire des lamelles internes; *li*, lamelle interne; *c*, capuchon; *tc*, tige chitineuse; *p*, pénis; *pa b*, partie basilaire du pénis; *pa a*, partie apicale du pénis; *rb*, rebord de la partie apicale; *ae*, appareil extenseur du pénis; *co*, condyle; *ar*, appareil rétracteur du pénis.

PLANCHE 2

- Fig. 1a. *Hexatoma pellucens* ♀ Meigen × 2,5.
 — 1b. Antenne d'*Hexatoma pellucens* ♀ Meigen.
 — 2a. *Chrysozona pluvialis* ♀ Linné × 4.
 — 2b. Profil de tête de *Chrysozona pluvialis* ♀.

- Fig. 3. Profil de *Potisa pachycera* ♀ Bigot.
 — 4. Patte d'*Austenia bullatifrons* ♀ Austen.
 — 5. Antenne de *Parhaematopota cognata* ♀ Grünberg.
 — 6. Aile d'*Hippocentrum versicolor* ♀ Austen.
 — 7. *Holcoceria nobilis* ♀ Grünberg × 2,5.
 — 8a. *Bolbodimyia bicolor* ♂ Bigot × 4.
 — 8b. Profil de tête de *Bolbodimyia bicolor* ♂ Bigot.
 — 9a. *Lepidoselaga crassipes* ♀ Fabricius × 5.
 — 9b. Profil de tête de *Lepidoselaga crassipes* ♀ Fabricius.
 — 10a. *Selasoma tibiale* ♀ Fabricius × 3.
 — 10b. Antenne de *Selasoma tibiale* ♀ Fabricius.
 — 11. Profil de tête de *Snowiellus atratus* Hine.
 — 12a. *Udenocera brunnea* ♀ Ricardo × 3.
 — 12b. Antenne d'*Udenocera brunnea* ♀ Ricardo.
 — 13a. *Neobolbodimyia nigra* ♀ Ricardo × 2,4.
 — 13b. Profil de tête de *Neobolbodimyia nigra* ♀ Ricardo.

PLANCHE 3

- Fig. 1a. *Diachlorus bicinctus* ♀ Fabricius × 5.
 — 1b. Antenne de *Diachlorus bicinctus* ♀ Fabricius.
 — 2. *Acanthocera extincta* ♀ Wiedemann × 3.
 — 3a. *Dichelacera Januarii* ♀ Wiedemann × 3,3.
 — 3b. Antenne de *Dichelacera Januarii* ♀ Wiedemann.
 — 4a. *Stibasoma Willistoni* ♀ Lutz × 2.
 — 4b. Antenne de *Stibasoma Willistoni* ♀ Lutz.
 — 5a. *Stigmatophthalmus altivagus* ♀ Lutz × 2.
 — 5b. Antenne de *Stigmatophthalmus altivagus* ♀ Lutz.
 — 6. *Tabanus bromius* ♀ Linné × 2,3.
 — 7. Patte postérieure de *Tabaninae*.
 — 8. Patte postérieure de *Pangoninae*.
 — 9a. *Subpangonia Gravoti* ♀ Surcouf × 2.
 — 9b. Tête, vue de face, de *Subpangonia Gravoti* ♀ Surcouf.
 — 10a. *Elaphella cervus* ♀ Wiedemann × 2,3.
 — 10b. Antenne de *Elaphella cervus* ♀ Wiedemann.
 — 11a. *Pityocera Festae* ♀ Giglio-Tos × 2.
 — 11b. Antenne de *Pityocera Festae* ♀ Giglio-Tos.
 — 12a. *Melissomorpha indiana* ♀ Ricardo × 2,7.
 — 12b. Antenne de *Melissomorpha indiana* ♀ Ricardo.

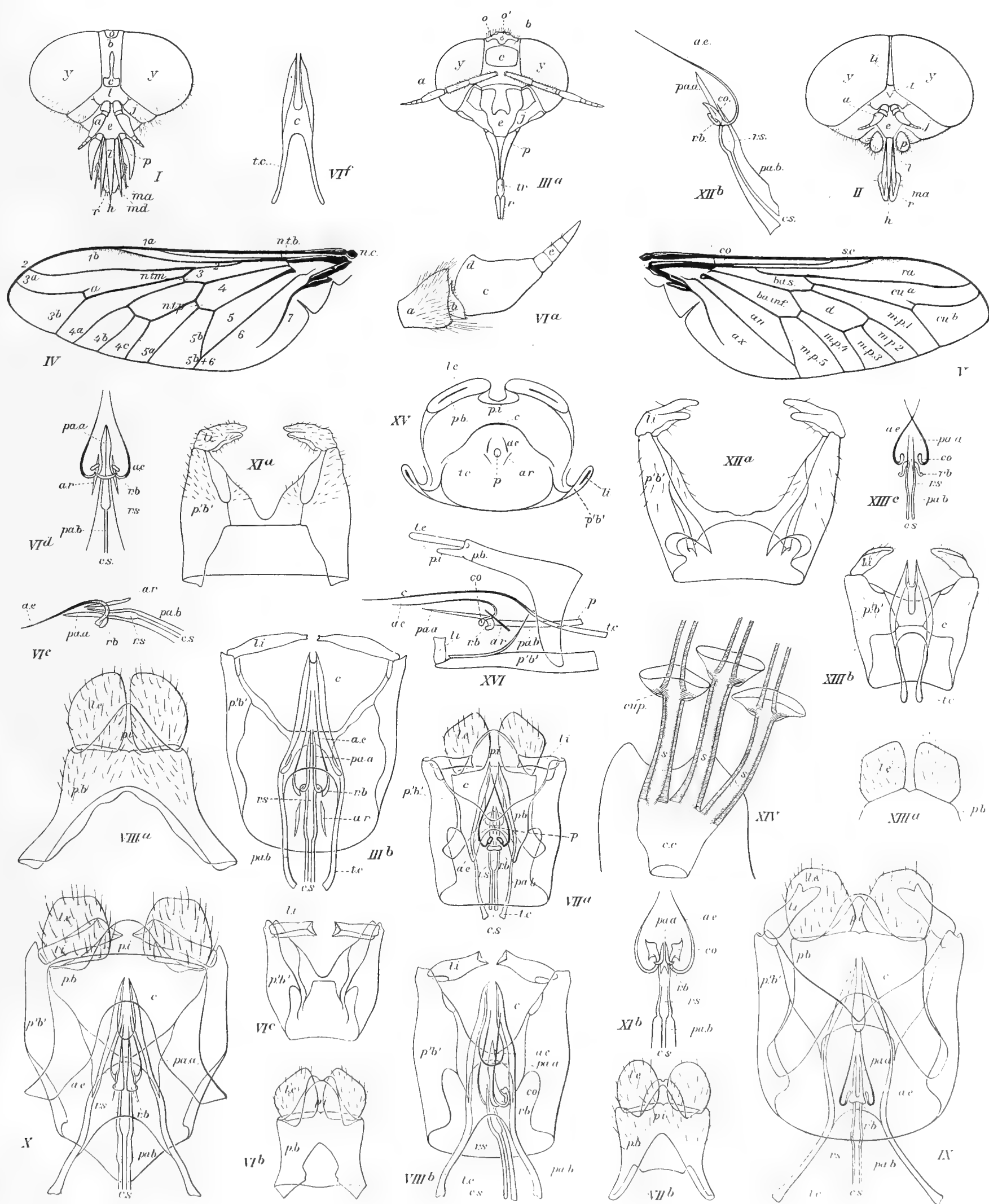
PLANCHE 4

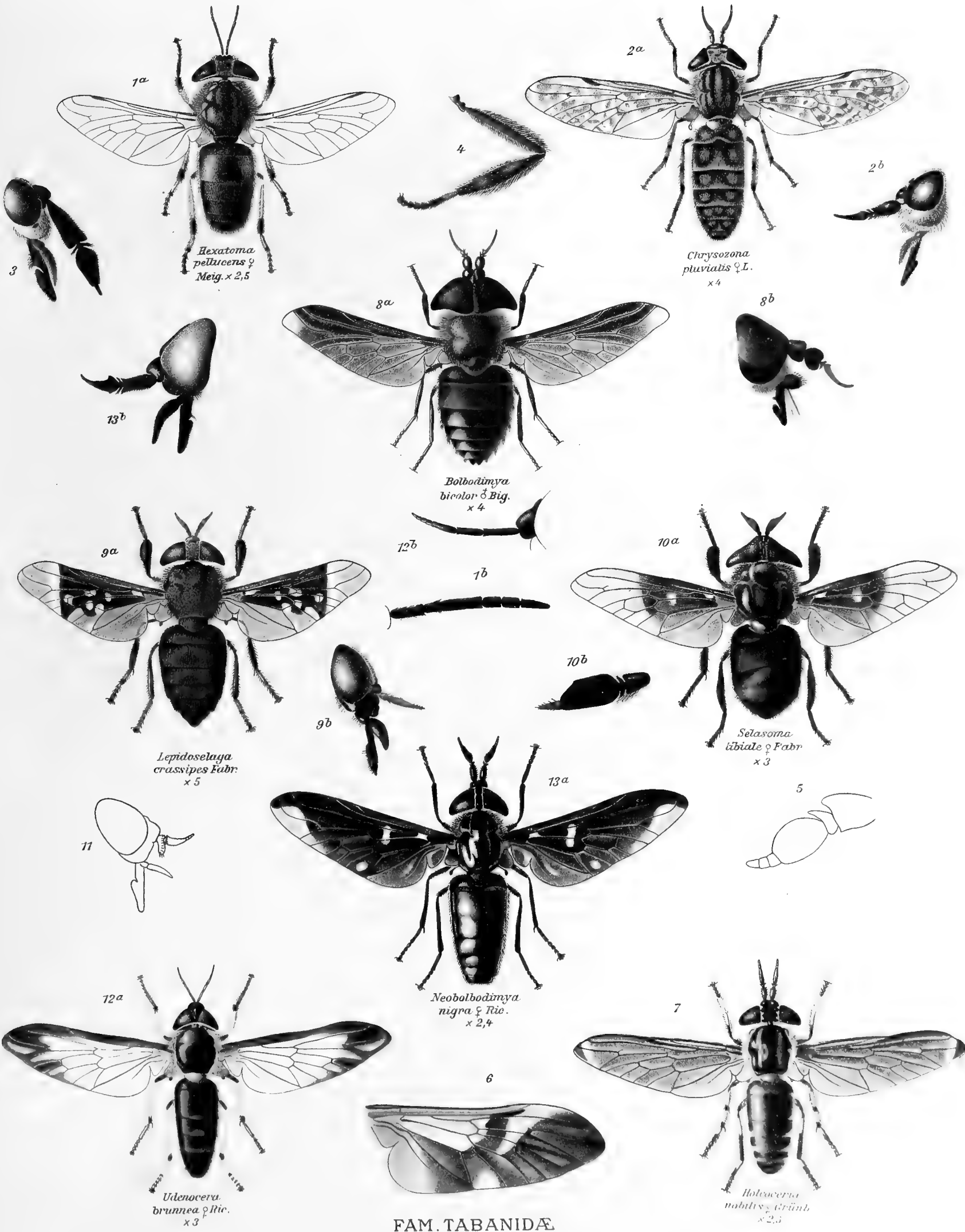
- Fig. 1a. *Apocampta subcana* ♀ Walker × 2,6.
 — 1b. Antenne d'*Apocampta subcana* ♀ Walker.
 — 2a. *Goniops chrysocoma* ♂ Osten-Sacken × 4.
 — 2b. *Goniops chrysocoma* ♀ Osten-Sacken × 3,5.
 — 2c. Profil de tête de *Goniops chrysocoma* ♀ Osten-Sacken.

- Fig. 3a. *Scione equatoriensis* ♀ Surcouf × 3.
 — 3b. Antenne de *Scione equatoriensis* ♀ Surcouf.
 — 4a. Antenne d'*Ægophagamyia pungens* ♀ Austen.
 — 4b. Aile d'*Ægophagamyia pungens* ♀ Austen.
 — 5. Profil de tête de *Pelecorhynchus Darwini* ♂ Ricardo.
 — 6a. *Rhinomyza alveolata* ♀ Surcouf × 2,5.
 — 6b. Antenne de *Rhinomyza alveolata* ♀ Surcouf.
 — 7a. *Bouvierella notata* ♀ Surcouf × 2,2.
 — 7b. Antenne de *Bouvierella notata* ♀ Surcouf.
 — 8a. *Pangonia maculata* ♀ Fabricius × 2,3.
 — 8b. Antenne de *Pangonia maculata* Fabricius.
 — 9a. *Diatomineura molesta* ♀ Wiedemann × 2,5.
 — 9b. Antenne de *Diatomineura molesta* ♀ Wiedemann.
 — 10b. Antenne d'*Erephopsis castanea* ♀ Surcouf.
 — 11. Antenne de *Corizoneura distincta* ♀ Ricardo.
 — 12a. *Bombylomyia erythronotata* ♀ Bigot × 2.
 — 12b. Antenne de *Bombylomyia erythronotata* ♀ Bigot.
 — 13a. *Esenbeckia fuscipennis* ♀ Wiedemann × 1,5.
 — 13b. Antenne d'*Esenbeckia fuscipennis* ♀ Wiedemann.

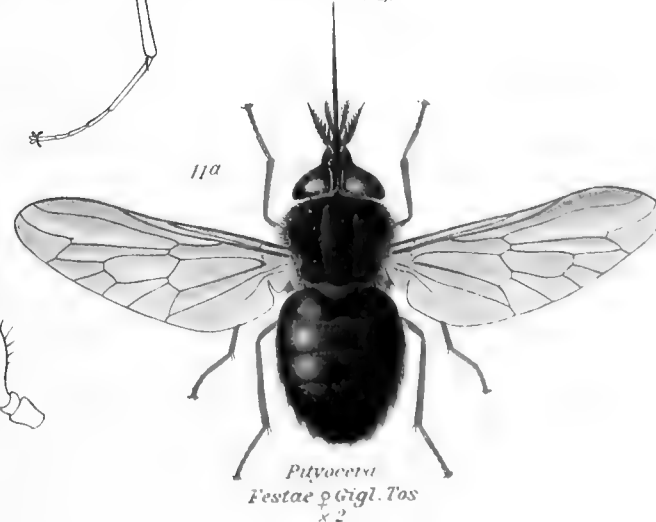
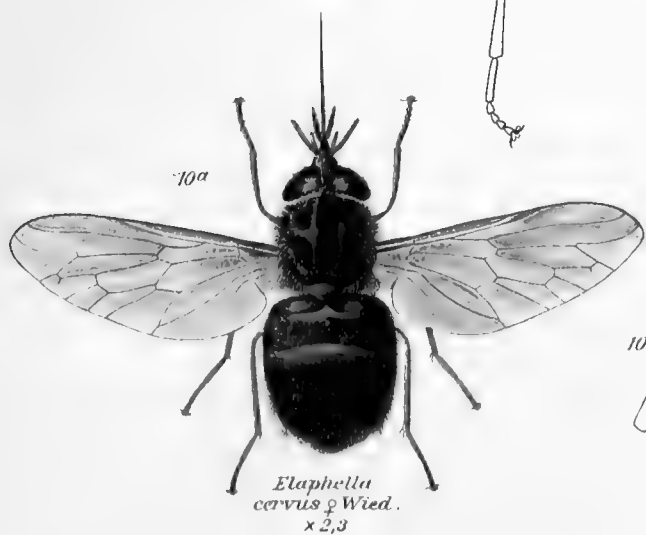
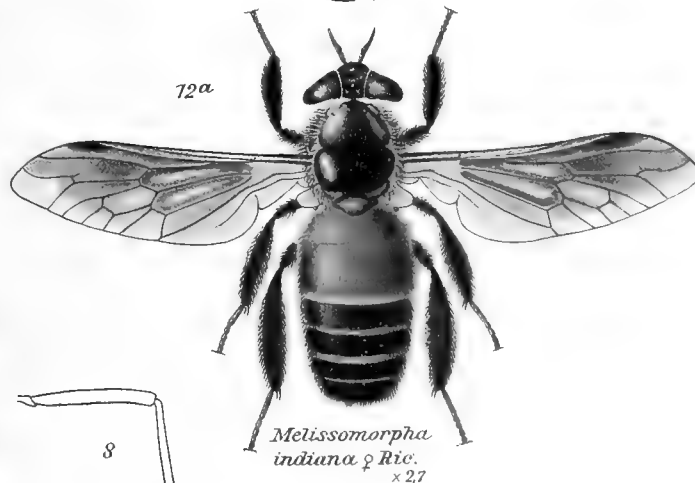
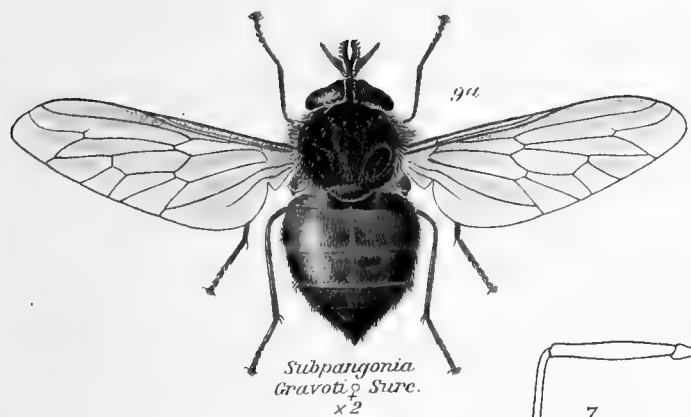
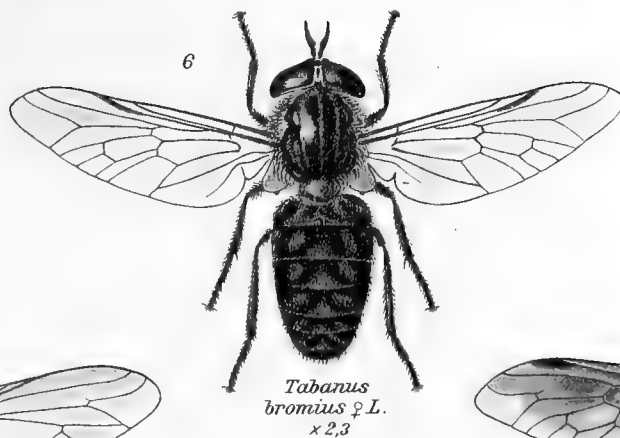
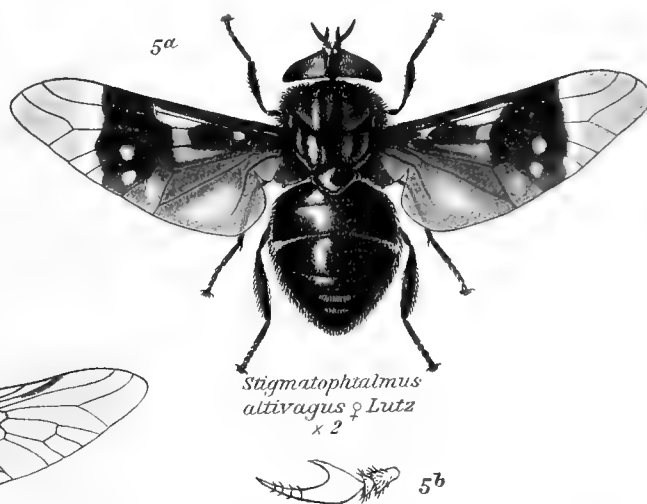
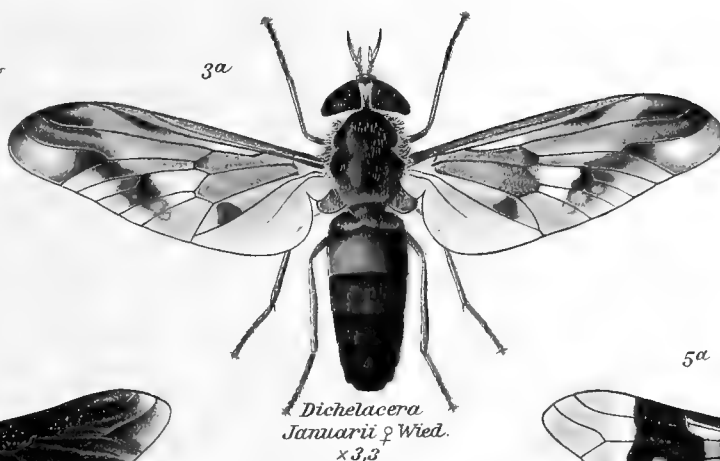
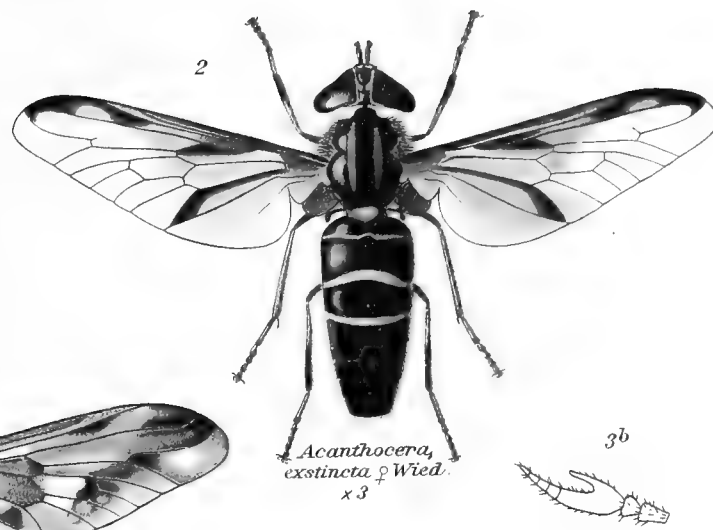
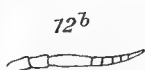
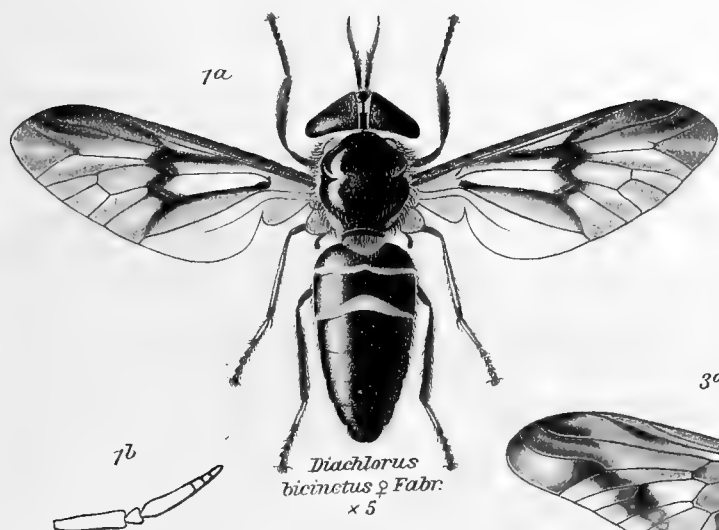
PLANCHE 5

- Fig. 1a. *Silvius vituli* ♀ Fabricius × 3.5.
 — 1b. Antenne de *Silvius vituli* ♀ Fabricius.
 — 2a. *Nemorius vitripennis* ♀ Rondani × 5.
 — 2b. Antenne de *Nemorius vitripennis* ♀ Rondani.
 — 3. Antenne de *Chrysops cæcutiens* ♀ Linné.
 — 4a. *Thriambentes singularis* ♀ Grünberg × 2,4.
 — 4b. Profil de tête de *Thriambentes singularis* ♀ Grünberg.
 — 5a. *Hinea pertusa* ♀ ♂ Loew × 2,5.
 — 5b. Profil de tête d'*Hinea pertusa* ♀ Loew.
 — 6a. *Gastroxides ater* ♀ Saunders × 2,6.
 — 6b. Antenne de *Gastroxides ater* ♀ Saunders.
 — 7a. *Orgyzomyia zigzag* ♀ Macquart × 2,5.
 — 8a. Tête, vue de face, d'*Adersia æstroïdes* ♂ Karsch.
 — 8c. Tête, vue de face, d'*Adersia æstroïdes* ♀ Karsch.
 — 8d. Palpe d'*Adersia æstroïdes* ♀ Karsch.
 — 8e. Antenne d'*Adersia æstroïdes* ♀ Karsch.
 — 9a. *Scepsis nivalis* ♂ Walker × 4.
 — 9b. Tête, vue de face, de *Scepsis nivalis* ♂ Walker.
 — 10a. *Brodenia cinerea* ♂ Surcouf × 3.5.
 — 10b. Tête, vue de face, de *Brodenia cinerea* ♂ Surcouf.
 — 11a. *Thaumastocera akwa* ♀ Grünberg × 2,5.
 — 11b. Antenne de *Thaumastocera akwa* ♀ Grünberg.

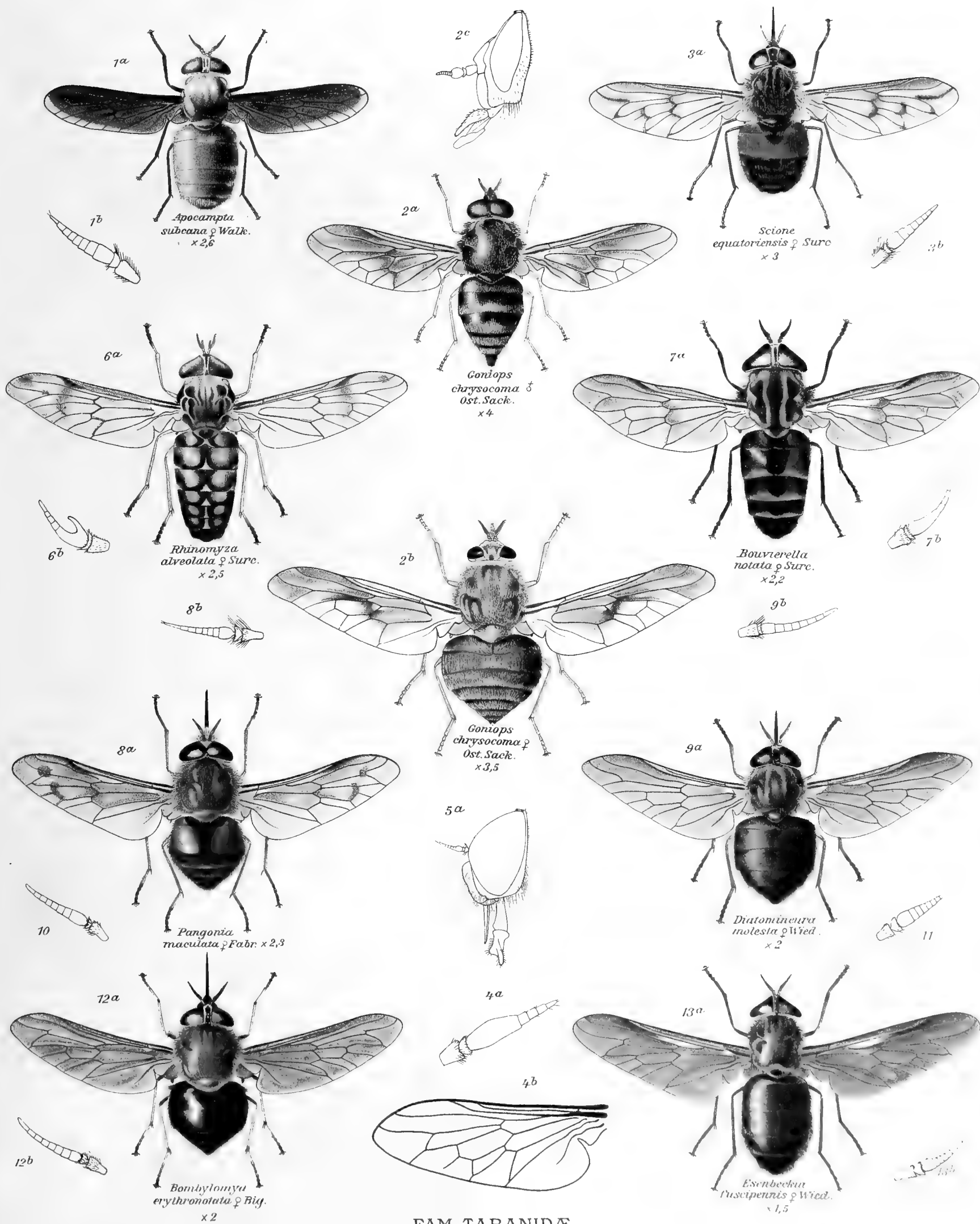




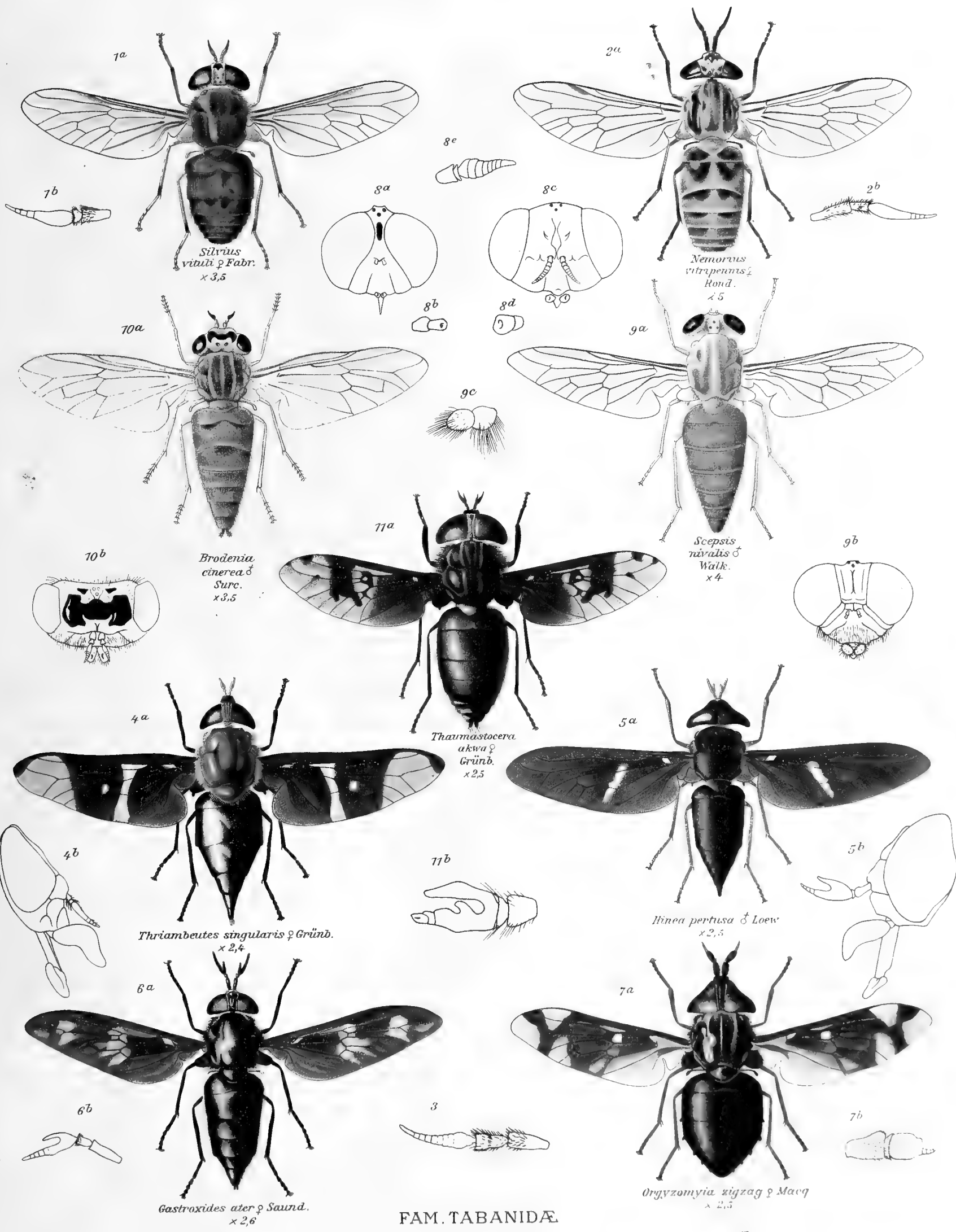
FAM. TABANIDÆ



FAM. TABANIDÆ




FAM. TABANIDÆ



FAM. TABANIDÆ

SUPPLÉMENT

EXPOSÉ

 Le supplément comprend plusieurs parties distinctes. Il est relatif à des observations inédites sur la biologie des Diptères appartenant à la famille des Tabanidae; il comprend des considérations sur les variations observées, dans les limites de certaines espèces, et sur les facteurs qui ont provoqué ces variations; l'influence d'un parasitisme étroit sur certaines formes a été envisagé. La répartition géographique qui se trouve sous la dépendance des conditions climatologiques a fait l'objet d'une étude particulière.

La première partie de l'ouvrage (pp. 1-23) est un résumé de la structure morphologique, du développement et de l'importance des Tabanidae en Parasitologie; il comprend des recherches anatomiques inédites sur les ocelles et l'appareil génital des adultes, ainsi que sur l'organisation des larves.

La deuxième partie (23-182) présente une classification complète des Tabanidae et la description de tous les genres connus, ainsi que le catalogue des espèces et leur distribution géographique.

INTRODUCTION

L'objet de ce travail est l'étude anatomique, biologique et taxonomique des Diptères piqueurs constituant le Groupe des Tabanides. Cette étude se justifie par l'importance de ces Diptères en tant qu'agents propagateurs des maladies parasitaires de l'Homme et des Animaux. D'autre part, les Tabanides, de même que les Culicides (*Diptères vulnérants du Vénézuéla*, Vol. 1, Paris 1911) sont intéressants en raison des modifications organiques qui résultent de la différence du genre de vie des deux sexes; en effet, les femelles sont principalement sanguicoles et les mâles sont toujours et exclusivement floricoles.

Parmi les maladies transmises par les Diptères piqueurs et spécialement par les Tabanides, citons tout d'abord : la Trypanosomiase des Dromadaires de l'Algérie (El Debab) signalée et étudiée par les docteurs Sargent (1905-07) [*Annales de l'Institut Pasteur*, Vol. 19, 1905, et Vol. 20, 1908]. Le docteur Thiroux a indiqué des Trypanosomiasés du Sénégal en 1905. Bouffard a fait connaître les Trypanosomiasés des Chevaux, des Anes et des Chiens, dans la région de la Boucle du Niger, et a reconnu que les Taons et les Stomoxys étaient des agents secondaires de transmission. Le docteur Martin, en 1907, a fait les mêmes recherches. Antérieurement (1906) Casalbou, s'attachant à déterminer l'origine de la Souma, Trypanosomiase des Equidés et des Bovidés du Soudan, insiste sur le rôle économique des Taons qui rendent l'élevage impossible dans cette région. L'importance des Trypanosomiasés de la région soudanaise est d'un intérêt considérable pour l'avenir de l'agriculture dans cette région.

Outre les Taons, citons comme agents vecteurs reconnus, les Chrysops qui sont parfois les hôtes des Filaires (*Filaria Loa* Guillot). Le *Chrysops centurionis* Austen, et le *C. silacea*, du même auteur, ont été mis en cause par Leiper, en 1912, pour la transmission de la Filariose. Citons encore les observations de Ringenbach et de Guyomarch sur la Filariose du Congo (*Bull. Soc. Pathol. exot.* pp. 619 à 626, 1914).

Nous avons eu l'occasion d'assister le docteur Foley, directeur du service de santé des territoires du Sud en Algérie, lorsqu'il procédait à Laghouat, en avril 1918, à l'examen du sang des Dromadaires de cette région; 1/20 de ces animaux présentaient des embryons de Filaires. Quelques mois plus tard, à El-Goléa (mars 1919), nous avons entrepris les mêmes recherches et nous avons constaté que les Dromadaires de bât et les Méharis étaient atteints de Filariose. Les Méharis nous ont donné une faible proportion, 1/17^e des individus étaient contaminés, mais chez les Dromadaires de bât, la moyenne s'élevait à 1/6^e du nombre des animaux examinés (51 Méharis, 326 Dromadaires de bât). Ces animaux avaient été groupés par nos soins pour effectuer les transports militaires de Timimoun à In-Salah. Au retour de leur voyage, 150 Dromadaires de bât, revenant par El-Goléa, purent à nouveau y être examinés et la proportion des animaux malades était descendue à 1/9,5^e. La mortalité, dans cette expédition, n'avait pas dépassé 14 animaux sur un total réel de 557, soit un déficit de 2,5 %. Elle avait éliminé 6,1 % des animaux malades.

De l'examen des Chrysops, des Chrysozona et des Taons de la région, il résulte qu'à cette époque de l'année (mars et avril), les Taons étaient peu nombreux et représentaient 20 % des Diptères piqueurs, les Chrysozona 15 % et les Chrysops 45 %. Les recherches anatomiques sommaires auxquelles nous avons pu procéder nous ont permis de constater dans la partie antérieure de l'intestin de ces Insectes des embryons de Filaires dans la proportion de 3 % sur les 69 Chrysops qui furent disséqués, de 2,5 % sur les 20 Taons examinés et de 0 chez les Chrysozona.

Des trois espèces de Chrysops de la région d'El-Goléa, seul le *Chrysops mauritanicus* Costa, contenait des Filaires; les deux autres espèces, *C. sahariensis* Kröber et *C. flavipes* Meigen, furent trouvées indemnes. Les Taons appartenaient à deux espèces : *T. nemoralis* var. *ruficornis* Surcouf, et *T. Guyonae* Surcouf; le premier seul était contaminé.

Nous expliquons la non-infection particulière dont jouissaient les Méharis par ce fait qu'ils vivaient dans une région remarquablement sèche et qu'ils en sortaient très peu, tandis que les Dromadaires de bât se déplaçaient fréquemment vers le Nord pour y effectuer des transports de dattes et se rendaient à Géryville en passant par des Hauts-Plateaux relativement humides où les Taons pullulaient.

Les nombreuses études que nous avons pu consacrer aux Diptères piqueurs du groupe des Tabanides nous ont donné jusqu'ici la matière de 96 notes, mémoires ou ouvrages divers. Il est juste de dire que les collections du Muséum National d'Histoire Naturelle de Paris nous ont été largement ouvertes par M. le professeur Bouvier, membre de l'Institut, qui, depuis quinze ans que nous dépendons de son service comme Chef de Travaux du Laboratoire Colonial du Muséum, a bien voulu

nous soutenir de ses conseils et de sa bienveillante et constante générosité; nous ne saurons trop le redire. Je dois aussi rappeler que feu M. Edmond Périer, ancien Directeur du Muséum, a bien voulu m'encourager par les facilités qu'il m'a données pour aller chaque année travailler en Algérie et par les comptes rendus qu'il faisait de mes recherches dans la grande presse parisienne (*Le Temps* et la *Revue Hebdomadaire*).

Les collections du Muséum de Paris, que patiemment nous avons étudiées depuis quinze ans révolus (1906), contiennent les exemplaires typiques de Macquart, une partie de ceux de Fabricius, Bosc, Gobert, Pandellé, en un mot de tous ceux qui ont consacré le meilleur de leur vie à l'étude des Diptères. En outre, pour l'exécution de ce travail, nous avons visité les collections du British Museum, où, grâce à la courtoisie du Major E. E. Austen, nous avons pu travailler, prendre des notes et examiner tous les types actuellement existants du grand entomologiste anglais Walker. Les Muséums de Vienne, Budapest, Berlin, Leyde, Bruxelles, Francfort-sur-Main, Lisbonne, Madrid, Rio de Janeiro, Caracas, Helsingfors nous ont libéralement communiqué tous leurs types et nous avons reçu d'Australie, des Nouvelles-Galles du Sud, des Philippines, du Japon, de l'Afrique occidentale française et du Congo belge, tous les matériaux que les collections officielles ou privées contenaient. Un séjour prolongé en Algérie (1898-1906) un voyage accompli chaque année depuis, dans ce pays, et une affectation durant les trois dernières années de la guerre dans les Territoires du Sud comme capitaine des affaires indigènes, nous ont permis d'étudier très spécialement et avec soin les Diptères piqueurs de l'Algérie. Nous y avons vu vivants les Insectes que nous ne connaissions que des collections de Paris et de Londres. Nous avons pu recueillir de nombreuses observations biologiques, tant dans la région du Tell que dans les confins sahariens et le territoire des Oasis.

Le travail que nous présentons ici offre donc un réel intérêt pour l'Afrique du Nord et nos autres études zoologiques sur les Reptiles, les Cheiroptères et des mémoires encore inédits sur les Poissons de roche de la baie d'Alger, constituent pour nous un ensemble inséparable; les liens de famille et d'intérêt matériel autant que de souvenirs, qui me rattachent à l'Algérie, m'ont fait un devoir de présenter ce travail à la Faculté des Sciences d'Alger.

Les amitiés et les secours ne nous ont pas manqué à Paris pour nous aider dans le sens que nous venons d'indiquer, car l'appui du Muséum nous a valu, entre autres, le prix Savigny pour nos recherches sur l'Afrique du Nord; une mission permanente durant les cinq années qui ont précédé la guerre et l'attribution d'une somme importante sur le fonds « Loutreuil » pour continuer nos recherches. Cette année encore, M. Mangin, Directeur du Muséum, a bien voulu nous accorder une mission de plusieurs mois pour effectuer des recherches systématiques et biologiques dans les territoires sahariens et les confins marocains.

BIOLOGIE DES TABANIDES

NOURRITURE DES TABANIDES

Les Tabanides, comme nous l'indiquerons plus loin, dans le corps du mémoire, se nourrissent, ainsi que les Moustiques, de façon différente suivant leur sexe. En effet, si les mâles de ces deux grandes familles de Diptères piqueurs sont floricoles, les femelles sont sanguicoles.

A notre connaissance, rien, dans nos recherches personnelles, ni dans la littérature relative à ce sujet, ne permet de signaler d'observations authentiques de Tabanides mâles haematophages. Leur alimentation est constituée par le suc des fleurs, les sèves qui s'écoulent des arbres et fréquemment les jus sucrés des fruits trop mûrs tombés sur le sol. A Tizi-Ouzou (juillet 1909) nous avons capturé des spécimens nombreux de *Tabanus Roussellii* Macquart sur des figues tombées et à demi écrasées; à Biskra (1916) les dattes ghaars attiraient spécialement *Tabanus villosus* Macquart; à El-Goléa (1918) nous avons pu recueillir dans les mêmes conditions plusieurs spécimens des deux sexes du *Tabanus sufis* Jaennicke, espèce répandue également dans la boucle du Niger, le Sénégal et l'Asie mineure.

Nous avons observé des mâles du *T. nigrifacies* Gobert sur des genêts d'Espagne (*Spartium junceum* L.) au Corso (Dép^t d'Alger), à Mont de Marsan (Landes) et dans la presqu'île de Quiberon.

En Algérie et dans toute l'Afrique du Nord, ce n'est que sur les inflorescences des fêrúles (*F. communis* L. et *F. vescevitensis* Cosson), que l'on a des chances de capturer un certain nombre de mâles du *T. algirus* Macquart. Au mois de juin on les rencontre en quantité au Bois de Boulogne d'Alger, au-dessus de la route de Birmandreïs. En France, les ombelles de l'Angélique (*A. silvestris* L.) et des aulx (*A. ampeloprasum*; *A. cepa*, etc.) dans les milieux humides, à l'entour des fermes, sont fréquentées par *T. bromius* L. ♂, *T. tergestinus* Egger ♂, *T. distinguendus* ♂ Verrall.

Les femelles des Tabanides sont en revanche presque exclusivement des parasites externes des Vertébrés à sang chaud, tels que les Mammifères, mais nous verrons plus loin que quelques rares espèces se sont adaptées en outre à une nourriture un peu différente et s'attaquent soit à des Vertébrés poïkilothermes, soit à des Oiseaux.

En outre de leur régime sanguicole, les femelles de plusieurs espèces paléarctiques peuvent devenir floricoles dans certaines conditions; nous verrons bientôt sous quelles réserves. Les femelles du *T. nigrifacies* Gobert fréquentent en abondance, ainsi que leurs mâles, les genêts d'Espagne. Les femelles de diverses espèces communes de l'Afrique du Nord (*T. alexandrinus* Wiedemann, *T. algirus* Macquart) se rencontrent, moins nombreuses que leurs mâles, sur les fêrúles fleuries. Le *T. barbarus* Coquebert, grande et belle espèce de l'Afrique du Nord, de l'Espagne méridionale et du Portugal, que l'on rencontre parfois sur les Bœufs, a été souvent capturé par nous, malgré la grande défiance de cet Insecte et son extrême mobilité, sur les inflorescences d'une ombellifère (*Hippomarathrum pterochlaenum* Boissier), dans un chemin de vigne à la Réghaïa. Ce Taon, qui atteint 23 millimètres de longueur, change constamment de place et ne se laisse approcher que si l'on évite tout mouvement qui lui soit perceptible; le passage d'un oiseau, l'ombre d'une feuille dérangée par le vent, tout le fait s'enfuir.

L'armature buccale des Tabanides (voir page 3) permet aisément aux femelles d'entailler la peau d'un grand Mammifère, Bœuf, Cheval ou Chameau et de se repaître de son sang. Nos observations, s'ajoutant à celles de E. Roubaud, ont fixé ce point, un peu douteux, de la perforation d'une peau épaisse de Mammifère par la trompe si fine et si grêle de certaines Pangonies (*Diptères vulnérants du Vénézuëla*, Vol. 2, 1912). Personnellement, dans la baie du Corso (Dép^t d'Alger), nous avons été piqué par *Pangonia maculata* F., et aux environs d'Oudjda (Maroc) par *P. aterrima* Dufour. Dans la partie anatomique de ce mémoire, nous verrons (page 5) la composition et la conformation des pièces vulnérantes des Taons, ainsi que le mode d'action de chacune d'elles; nous verrons également que la réduction de l'armature buccale du mâle lui laisse encore une paire de mâchoires et lui permettrait certainement d'inciser la peau d'un Mammifère pour obtenir du sang. Une femelle de *Silvius* est moins vigoureusement armée qu'un mâle de *T. barbarus* Coquebert, de *T. bovinus* L., ou de *T. rectus* Zeller.

Ce ne sont donc pas des raisons de morphologie qui conditionnent ces différences essentielles du régime alimentaire entre les mâles et les femelles d'une même espèce; le régime sanguicole de ces dernières est déterminé par la nécessité de la continuité de l'espèce.

On sait, en effet, que chez les Moustiques femelles, le régime haematophage est indispensable à la maturation des œufs. Nous avons mis en évidence la même nécessité pour les femelles de *T. bisignatus* Jaennicke que nous avons pu observer au printemps de 1920.

Pour ces expériences, nous nous sommes servis de grandes cages parallélipédiques de gaze dont l'armature se composait de minces baguettes d'acier; les faces supérieures et latérales n'étaient pas tendues, de sorte que l'on pouvait emprisonner l'Insecte qui se posait sur ces parois, dans un vaste repli de gaze, comme dans un filet à papillons. Nous n'avons mis en observation que des femelles récemment écloses, parfois même immatures (ce qui se reconnaît à la plus faible coloration des nervures des ailes, cette coloration s'accroissant les jours suivants) ou très jeunes. Les Tabanides qui volent depuis un certain temps ont perdu la fraîcheur et l'intégrité de la pollinosité qui caractérisent les Insectes frais éclos. Si récemment écloses qu'elles fussent, ces femelles de *T. bisignatus* Jaennicke avaient cependant été fécondées, ainsi que nous nous en sommes assuré plus tard par l'examen des spermathèques de quelques-unes d'entre elles.

Nous avons éprouvé les plus grandes difficultés pour alimenter les femelles mises en expérience. Elles refusaient, naturellement, de boire du sang chaud déposé dans leur cage au moyen d'une fine pipette de verre; ce résultat négatif ne doit pas surprendre, la coagulation spontanée du sang le rendant impropre à être aspiré dans le mince tube buccal. L'addition de substances anti-coagulantes, telles que le citrate et l'oxalate de soude, éloignent l'Insecte; nous n'avons pas pu nous procurer en temps utile l'hirudine que nous souhaitions, pour étendre nos expériences. La défibrinisation, par battage, du sang d'un lapin, ne l'a pas rendu propre à constituer la nourriture de nos femelles. Nos essais se sont alors portés, sur des Cobayes dont le ventre était rasé, et maintenu, étroitement appliqué, contre la paroi de tulle à proximité des femelles. Si nous avons obtenu quelques prises de sang avec des *Chrysosoma pluvialis* L., genre voisin et très répandu, dont nous avons plusieurs femelles dans une seconde cage, nous n'avons pu qu'une seule fois alimenter un *T. bromius* L. Les femelles de *T. bisignatus* Jaennicke se sont montrées absolument réfractaires; elles ont, de même, obstinément refusé de piquer des lapins à l'oreille et de boire le sang qui s'écoulait d'une petite blessure faite au niveau d'une veinule ou d'une artériole. Les conditions de repas se rapprochaient pourtant de celles qui sont naturellement réunies lorsque les Tabanides recueillent le sang et les sérosités qui s'écoulent des plaies superficielles que portent déjà les Mammifères, alors que la salive de l'Insecte peut encore opportunément agir pour empêcher la coagulation; chez le lapin, le sang met, en effet, de trois à cinq minutes pour se coaguler spontanément; mais dans nos expériences, le choix de l'hôte n'était certainement pas celui qu'il aurait fallu.

Par contre, ces Insectes que l'on peut à grand peine conserver vivants sans nourriture, pendant quarante-huit heures et encore à la condition de leur donner à boire de l'eau fraîche, peuvent être

maintenus en vie durant une quinzaine de jours et quelquefois plus (nous avons gardé une femelle de *T. bisignatus* Jaennicke pendant dix-neuf jours) si, en même temps que de l'eau pure on met à leur disposition de l'eau très fortement sucrée. Il suffit pour cela de déposer sur les feuilles de quelques branchages que l'on introduit dans la cage, des fragments de sucre imbibés d'eau. Nous nous servions habituellement de saccharose, mais le lévulose ne nous a pas donné de résultats différents. Les femelles acceptent facilement cette alimentation et boivent l'eau très fortement chargée de sucre avec une grande avidité.

Cette nourriture a pour résultat de développer extrêmement le corps adipeux; à la dissection, celui-ci constitue une masse compacte qui revêt complètement les organes sous-jacents et qu'il faut enlever à la pince pour arriver à l'appareil digestif et aux ovaires.

Ceux-ci sont toujours bien reconnaissables; ils contiennent tous leurs ovules, arrêtés dans leur développement à des dimensions bien inférieures à celles qu'on observe chez des femelles de la même espèce, reprises au même endroit et évidemment du même âge, huit à dix jours plus tard, et qui en liberté avaient pu continuer à s'alimenter de façon normale. Chez nos femelles captives, bien qu'elles eussent été fécondées, le changement du régime alimentaire avait interrompu l'évolution des ovules et en avait empêché la maturation. Il est à remarquer que seules, les femelles qui n'ont pas pondu, peuvent être ainsi conservées vivantes, une quinzaine de jours en moyenne, les autres meurent au bout de trois ou quatre jours au plus, n'ayant plus la plasticité et la force de résistance suffisante pour s'adapter victorieusement. Nous pouvons donc considérer que l'alimentation floricole ou sucrée, constitue pour les femelles un pis aller, une alimentation d'attente qui leur permet (autant que leur survie est encore nécessaire au maintien de l'espèce) de résister à l'inanition et de pouvoir trouver au bout d'un temps qui peut être relativement long, une occasion de satisfaire à leurs besoins biologiques en prenant les repas de sang indispensables à la maturation de leurs œufs et au déroulement de leur cycle normal de vie.

ÉLEVAGE DES LARVES

La connaissance que l'on a des larves est presque nulle. Linné signala que celles des gros Taons des Bœufs vivaient dans la terre. Réaumur, rapportant cette même indication, y ajouta que les milieux boueux et humides convenaient également aux Taons d'automne. Brauer et Mik décrivirent quelques larves des Taons d'Europe, ainsi que nous le notons dans la partie systématique. Les publications du Gordon Memorial College de Khartoum indiquèrent les premiers stades des *T. par* Walker et *T. taeniola* Palisot de Beauvois. Perris observa une larve de *Chrysozona pluvialis* L. dans un tronc d'arbre. Hine, en Amérique du Nord (Colorado) décrivit le développement de *T. americanus* et de deux *Chrysops* de la même région. Lundbeck, en Danemark, rappela les découvertes de ses prédécesseurs, sans apporter de matériaux nouveaux à leur étude. Nous-même, dans nos travaux antérieurs, avons étudié la ponte de *T. autumnalis*, de *Chrysops caecutiens* et de *Chrysops quadratus* Meigen. Lécaillon observa les pontes et suivit le développement de *T. quatuornotatus* Meigen, espèce printanière des bois secs des environs de Paris. Picard nota la présence d'une larve de Taon dans une souche décomposée et obtint l'adulte sans en avoir suivi le développement.

Mais aucun de ces auteurs ou observateurs n'a, à l'exception des collaborateurs de Balfour, de Hine et de nous-même, suivi les pontes ni étudié la biologie de la larve, ses différentes mues, sa nymphose et son éclosion. Les élevages que nous avons entrepris depuis 1909 (Tabanides d'Afrique) nous ont permis d'arriver sûrement et rationnellement à mener à l'état adulte la plupart des jeunes larves dont nous avons entrepris l'éducation; c'est en les étudiant spécialement que nous avons été conduit à formuler des conclusions nouvelles sur l'origine de l'organe de Graber (voir page 19).

Les larves de Tabanides les plus communes de France et d'Algérie sont essentiellement carnassières; réunies à différents stades dans un même bocal, les plus âgées dévorent les plus jeunes,

puis celles-ci étant éliminées, se détruisent entre elles. Les espèces les plus aisées à élever sont celles que l'on rencontre dans l'eau. On obtient le meilleur résultat en les mettant chacune dans un petit pot de verre ou de grès de la grandeur d'un moutardier, on y introduit quelques centimètres de sable, que l'on recouvre de mousses aquatiques telles que *Fontinalis antipyretica*, et on ajoute de l'eau. La première nourriture des larves est fournie par les Copépodes qui se rencontrent dans l'eau; il faut renouveler celle-ci au moins chaque semaine. Après le quinzième jour, nous ajoutons quelques larves de *Chironomus plumosus* que l'on se procure aisément. Il ne faut mettre ensemble qu'un nombre restreint de larves de *Chironomus* pour éviter que l'eau ne soit souillée par leurs déjections ou leurs débris. La plupart des larves de Tabanides qui habitent l'eau en sortent pour s'enfoncer en terre un peu avant l'époque de leur nymphose. Expérimentalement, il nous a suffi de cesser l'apport de *Chironomus plumosus*, au moment où les larves de Tabanides devenaient turgescentes et translucides après avoir mué quatre à cinq fois durant cette période de leur vie, pour obtenir leur transformation.

SPÉCIFICITÉ PARASITAIRE DES TABANIDES

Sans pouvoir dire que dans nos pays les espèces de Taons soient adaptées plus spécialement à un hôte donné, on peut cependant remarquer que les Equidés attirent plus fortement certaines espèces que les Bovidés, et que, parmi les premiers, les Chevaux sont préférés aux Mulets et surtout aux Anes, malgré la placidité de ceux-ci et leur faible réaction aux piqûres souvent douloureuses de ces Diptères. C'est ainsi que nous avons fréquemment employé dans les environs de Belle-Fontaine (Dépt d'Alger) un attelage composé d'une jument blanche et d'un mulet de couleur marron; il ne venait jamais se poser de Taons qu'accidentellement sur le Mulet, et nous les prenions tous sur les jambes ou le ventre de la jument, quand il s'agissait de Taons, sur les flancs et l'encolure quand c'était des Chrysozona. Si les différences d'épaisseur de la peau peuvent déterminer les Taons dans leur choix, il est vraisemblable que l'odeur de l'animal doit entrer en ligne de compte; en effet plus un Cheval à chaud, plus l'odeur qu'il émet est intense et attire les Taons.

Dans les Landes, à Mimizan (du 15 au 25 août 1920), nous avons pu observer de très nombreux Taons sur les flancs des Vaches qui paissaient dans des prés bas autour d'un étang peu profond; ces bestiaux harcelés par les Taons (*T. bromius* L. et *T. bovinus* L.) dont ils se défendaient à coup de queue, de jambes et de tête, n'avaient de répit que lorsqu'ils s'immergeaient complètement dans l'eau, la tête seule dépassant. De nombreuses Guêpes accompagnaient les Taons pour saisir des Mouches plus petites et pour profiter du sang qui continuait à s'écouler des blessures faites par les Diptères, plutôt que pour capturer ceux-ci. En revanche, ces bestiaux étaient indemnes des Chrysozona qui assaillaient cruellement les Mules de notre attelage; nous n'avons vu voler aucun Taon autour de celles-ci.

L'Homme est rarement piqué par les Taons, ceux-ci se posent sur ses vêtements, les tâtent de leurs pattes antérieures et n'essaient de piquer qu'exceptionnellement. A Boghari (Dépt d'Alger), en très peu de temps (juin 1913), nous avons pris de nombreux *T. nemoralis* Meigen sur un indigène dont les vêtements de couleur claire les attiraient; aucun de ces Insectes ne s'était posé sur les parties découvertes du visage, des mains ou des jambes pour tenter de piquer. Chaque année, nous capturons plusieurs centaines de *T. bisignatus* Jaennicke, en nous asseyant au soleil, en mai, dans une clairière des bois de Janville-sur-Juigne, près de Lardy (S. & O.); on prend les Taons sur soi-même, parfois par deux ou trois ensemble. Nous sommes persuadés que si les *T. bisignatus* Jaennicke, dont nous avons parlé dans les pages précédentes, ont refusé de s'alimenter sur des Lapins et des Cobayes, c'est parce que le choix de ces animaux ne leur convenait pas. Il en aurait sans doute été tout autrement si nous avions pu faire nos essais sur un grand mammifère.

Peut-être nos expériences auraient-elles été plus faciles à conduire si nous avions employé des Chrysozona au lieu de Taons.

Les Chrysozona constituent un groupe extrêmement homogène de 182 espèces actuellement décrites, abondamment répandu en Afrique intertropicale, et représenté en France par quatre espèces et deux variétés, en Algérie par huit espèces et des variétés encore incertaines de nombre et de valeur. Les unes et les autres attaquent l'Homme aussi bien que les animaux domestiques; il est impossible de se promener dans les bois et les prés de la vallée du Loing (S. & M.), par les temps humides, chauds, orageux, et même pluvieux sans risquer d'être piqué par les Chrysozona. En rapportant (août 1920), quelques femelles de l'espèce la plus répandue (*Chrysozona pluvialis* L.) dans une petite cage en toile métallique construite à cet effet, il nous arrivait parfois, en marchant, de déplacer un doigt et de le poser sur la toile métallique même, au lieu de l'armature de fer-blanc de l'appareil; très rapidement une Chrysozona venait nous enfoncer ses stylets dans le doigt à travers les mailles de la toile.

Nous venons de voir que quelques espèces de Taons s'attaquent plus habituellement à certains Mammifères terrestres à sang chaud; la spécialisation s'affirme encore plus décisive dans les régions pauvres en proies ou lorsque celles-ci, pour des raisons qui nous demeurent inconnues, ne conviennent pas aux Taons. C'est ainsi que le *T. nigrifacies* Gobert du Nord de l'Afrique et du littoral de l'Atlantique en France, jusqu'à présent confondu par la plupart des auteurs (Villeneuve, etc.) avec *T. latistriatus* Brauer, d'Autriche continentale, vit exclusivement au bord même de la mer; sa larve se développe dans le sable marin presque mouillé, nous avons assisté à la Trinité-sur-Mer (Morbihan) à l'éclosion de sa nymphe. L'adulte affectionne les algues abandonnées par la mer à la limite de la grève humide, il ne recherche point les quadrupèdes qui viennent sur la plage ou qui paissent sur les falaises ou les dunes; ainsi que nous l'avons signalé plus haut, les deux sexes de ce Taon fréquentent les genêts d'Espagne. En mai 1903, à Cherchell, nous avons capturé trois exemplaires femelles sur un rocher près duquel habitait un phoque. En 1913 nous avons fait la même constatation à l'îlot Agueli, en face de l'embouchure de la Réghaïa et, en outre, nous en avons plusieurs fois vus et parfois capturés (mai 1913, août 1913, juin 1920) sur les rochers qui surplombaient un nid de Goéland dans un îlot en face du Figuier (commune de Ménerville). Nous supposons que le *T. nigrifacies* Gobert, doit, dans les dernières stations que nous venons de citer, attaquer les Pinnipèdes résidant dans les anfractuosités de la côte et à leur défaut les Oiseaux marins.

Le Major E. E. Austen, Assistant d'Entomologie au British Museum, a décrit d'Afrique intertropicale orientale un Taon qui se nourrit sur les Crocodiles, qui sont des Vertébrés poïkilothermes; de nombreux exemplaires du *T. crocodilinus* Austen ont été capturés depuis, toujours dans des conditions identiques à celles relatées par le Major E. E. Austen dans sa description.

Au Paraguay, le voyageur naturaliste Baër a fréquemment vu, nous a-t-il dit, des Taons sur les Alligators qui dormaient au soleil. A Madagascar, le *T. Haimovitchae* Surcouf nous a été signalé par le pharmacien militaire Ventrillon dans les mêmes conditions.

Plus récemment encore, dans une tournée que nous effectuions dans le Grand Erg Occidental (février 1919) nous avons capturé une espèce encore inédite, *T. Guyonae*, qui était posée sur un grand Lézard des sables (*Varanus griseus*). Cette observation s'est renouvelée et ce Taon, que nous avions déjà pris sur une inflorescence de *Deverra scoparia* Cosson, n'a jamais assailli nos montures, Mehara et Chevaux. Nous verrons plus loin comment les Taons, qui s'accoutument donc à des nourritures animales diverses, finissent par s'adapter complètement à un parasitisme étroit et la réaction que ce parasitisme détermine sur leur morphologie.

ACCOUPLEMENT

L'accouplement des Taons était jusqu'à présent très peu connu. Une note du Diptériste autrichien Brauer (1880) rapporte que dans les Alpes tyroliennes, avant l'aube, un très grand nombre de Taons (*T. sudeticus* Zeller) furent observés s'élevant en essaims et que les accouplements se

produisirent immédiatement au vol. Depuis, J. Villeneuve signala dans la *Feuille des Jeunes Naturalistes*, que deux de ses amis avaient assisté dans de semblables conditions à de multiples accouplements, mais que n'ayant pas capturé de Taons, ils ne purent diagnostiquer avec certitude l'espèce à laquelle se rapportait leur observation.

Il y a quelques années déjà (1911), nous avons remarqué aux environs de Rouïba (Dépt. d'Alger), une cinquantaine de mâles du *T. auro-punctatus* Macquart, posés sur la partie abritée du soleil d'un petit pont de pierre enjambant l'Oued Réghaïa. Ces mâles attendaient l'arrivée des femelles qui harcelaient à plusieurs centaines de mètres un troupeau de Bovidés. Au moment où le troupeau vint s'abreuver, vers 15 heures, les mâles s'envolèrent presque tous vers les femelles, les rejoignirent et des accouplements se produisirent aussitôt en l'air; nous pûmes recueillir sur les herbes, au bord de l'eau, trois couples encore unis.

Une autre espèce, le *T. algirus* Macquart, vole en Algérie aux environs des endroits où les femelles feront éclosion; l'an dernier (1920) à plusieurs reprises nous l'avons observé à Rouïba, au Fondouck et à Belle-Fontaine. Le mâle plane comme un *Eristalis* ou un *Bombylius*, à moins d'un mètre du sol. parfois à quelques centimètres seulement au-dessus d'un endroit herbeux et un peu frais; si on écarte les mâles qui sont parfois au nombre de deux à trois au même point, après un court et rapide crochet, ils y reviennent planer en sens contraire du vent. Nous avons pu assister à une éclosion, la femelle s'était dégagée de la terre et grimpait sur une touffe de *Cynodon dactylon* L., elle y fut assaillie par un mâle de son espèce. Nous avons pu prendre les deux Insectes au moment où l'accouplement allait avoir lieu.

Dans un genre voisin, nous avons observé les mâles de *Pangonia maculata* Fabricius qui planent de la même façon en attendant l'apparition des femelles; nous en avons constaté de nombreux exemples dans les vignes le long des parties non labourées, au Fondouck. Nous n'avons cependant pas vu l'éclosion de la femelle.

Les mâles des espèces de Tabanides dont les larves vivent dans l'eau (*T. autumnalis* L.) guettent les femelles et les attendent posées sur les feuilles de plantes aquatiques.

Les mâles des *Chrysops caecutiens* L. et *C. quadratus* Meigen, s'accouplent avec leurs femelles sur les feuilles des roseaux immédiatement au-dessus de l'eau.

PONTE

La ponte de quelques Taons est connue. Lécaillon a donné, dans le *Bulletin de la Société Entomologique de France*, un dessin semi-schématique reproduisant celle de *T. quatuornotatus* Meigen; Hine a suivi celles du *T. atratus*, de *Chrysops lugens* et de *C. moerens*; nous avons observé personnellement des pontes de *T. autumnalis* L., de *Chrysops caecutiens* et de *C. quadratus*. Elles sont disposées, œuf à œuf, sur une même ligne qui en comprend 12 à 15, d'autres lignes moins nombreuses sont constituées au-dessus et au-dessous, puis, quand l'ensemble de cette première couche a pris un aspect plus ou moins elliptique vers le haut et pointu vers le bas, le Taon superpose des couches nouvelles qui, pondues en ordre, constituent par leur ensemble un volume arrondi en dessus et vers la partie supérieure, conique vers le bas, et formé d'œufs régulièrement disposés dans le sens de leur grand axe. Nous retrouvons, avec des proportions moindres, chez les *Chrysops*, la forme que nous avons observée sur cette ponte de *T. autumnalis*. La même disposition générale a été décrite par Hine en Amérique et par Balfour au Soudan anglo-égyptien.

Nous avons pu constater que les œufs du *Chrysops caecutiens* L., déposés sur les feuilles des Phragmites à Saint-Gobert (Aisne), éclosaient le lendemain même du jour où ils avaient été pondus, les jeunes larves qui mesuraient à peine un millimètre de longueur se laissaient glisser à l'eau dès leur éclosion.

DURÉE DE LA VIE LARVAIRE

La durée de la vie larvaire est variable suivant les espèces envisagées et suivant les conditions favorables ou contraires de leur développement. C'est ainsi que nous avons cité dans un précédent ouvrage (*Tabanides d'Afrique*, p. 9, 1909) l'élevage d'une larve recueillie le 3 octobre 1905 à Meudon, par E. Roubaud. Cette larve qu'il nous offrit se transforma le 16 mai 1907 en nymphe et périt victime d'un accident. Un autre élevage, que nous avons entrepris au printemps de 1914 avec des larves recueillies par nous à l'étang d'Ursine, près de Chaville, et abandonné à lui-même dans un vaste bac, en fin de juillet 1914, donna en nombre au printemps de 1915 des adultes de *Tabanus bromius*, *T. bisignatus* et de *Chrysops caecutiens* que je retrouvais morts et abîmés, mais reconnaissables, pendant une permission du Front. Actuellement, nous avons au Laboratoire Colonial du Muséum de Paris, un élevage d'une centaine de larves recueillies au Bois de Verrières (Mare à Chalot) le 22 avril 1920. Ces larves provenaient donc des pontes de l'été ou de l'automne de 1919 au plus tard. Quelques-unes se sont transformées en 1920 (juillet), et la plupart d'entre elles, les plus petites, ont donc hiverné deux fois et donneront des adultes dans quelques semaines.

Nous reproduisons ici la larve (Fig. 1) et la nymphe (Fig. 2) du *T. bisignatus* Jaennicke dessinées pour nous par L. Guyon, Préparateur d'Histologie comparée au Collège de France; nous y joignons les très intéressantes figures de nymphe (Fig. 4) et d'éclosion d'un adulte de *Tabanus bromius* ♂ (Fig. 3)

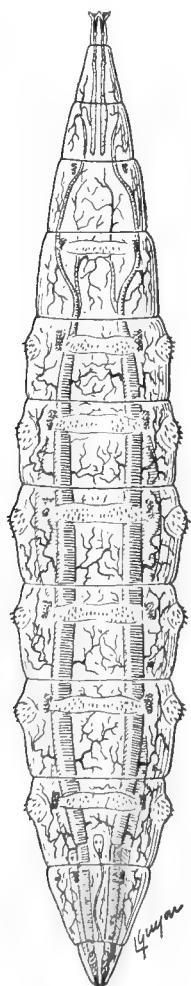


FIG. 1.

Larve de *Tabanus bisignatus* Jaennicke (grossie 7 fois).

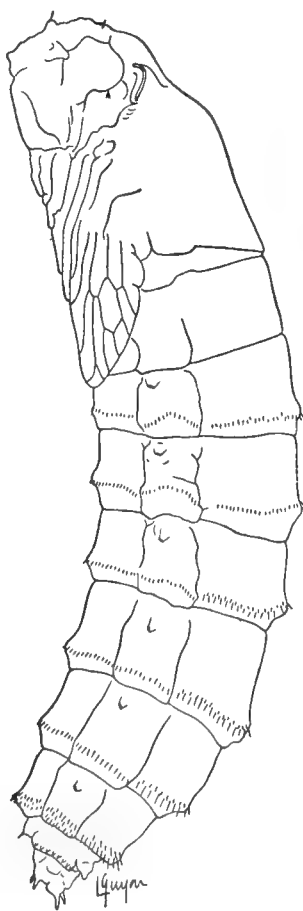


FIG. 2.

Nymphe de *Tabanus bisignatus* Jaennicke (grossie 7 fois).

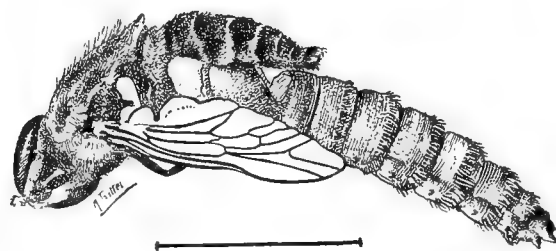


FIG. 3

Eclosion d'un adulte de *Tabanus bromius* L.



FIG. 4

Nymphe de *Tabanus bromius* L.

exécutées par M^{lle} Trottet pour notre ouvrage des *Tabanides d'Afrique*, que l'Institut Pasteur de Paris avait bien voulu gracieusement publier à ses propres frais (1909). De ce qui précède, nous pouvons conclure que la durée de la vie larvaire est parfois d'un an environ, mais qu'elle atteint fréquemment

deux ans chez les espèces aquatiques; on a du reste exceptionnellement fait des élevages de Taons vivant en lieux secs; en général, l'évolution, dans ce cas, semble avoir été plus rapide.

HABITAT DES LARVES

Un grand nombre de larves de Tabanides vivent dans l'eau depuis leur éclosion jusqu'à leur transformation nymphale; c'est le cas de la généralité des espèces; quelques-unes, telles que celles du *T. quatuornotatus* Meigen, ont été recueillies par Lécaillon sur la pente d'un côteau boisé et non humide, mais d'après nos observations personnelles, les larves de ces espèces peuvent vivre dans la terre humide.

La première observation se rapportant à la vie larvaire des Tabanides furent faites sur les larves du *T. bovinus* L. et remonte à De Geer en 1760. « La larve vit dans la terre, elle est allongée, cylindrique, amincie vers la tête qui est petite et armée de deux crochets. Les anneaux du corps, au nombre de 12, ont des cordons relevés. La nymphe est nue, presque cylindrique avec deux tubercules sur le front, des cils au bord des anneaux et six pointes à son extrémité postérieure. Elle se rend à la surface du sol lorsqu'elle doit se dépouiller de sa peau pour prendre la forme du Taon et sort à moitié de la terre. » De Geer (*Histoire des Insectes*, Vol. 6, 12, 1760).

On a trouvé parfois des larves de Taons dans les fumiers, dans la terre des prairies. Perris (*Hist. Nat. des Insectes du Pin maritime, Diptères*), signale une larve de *Chrysozona pluvialis* L. qui aurait vécu dans le bois vermoulu et serait arrivée à éclore; la figure qu'il en donne est méconnaissable. Picard a vu se développer dans une souche de peuplier à demi pourrie, une larve de Taon. Brauer cite une observation d'une larve de *Tabanus* qui serait sortie du corps d'un Helops (Coléoptère).

On peut résumer ces observations qui paraissent quelque peu contradictoires, en rappelant que ces larves, extrêmement carnassières, s'adaptent à vivre partout où elles trouvent une proie abondante. Nos essais d'élevage des larves des Taons nous ont amené à en maintenir quelques-unes dans de l'eau, d'autres dans des Sphaignes humides, dans de la boue et dans de la mousse à peine humide, avec un égal succès, pour la même espèce employée.

VIE NYMPHALE

Celle-ci est courte; dans les élevages que nous avons pu réaliser, elle est comprise entre dix et vingt-trois jours.

Nous avons assisté à l'éclosion du *T. nigrifacies* Gobert; la nymphe émergeait à mi-corps du sable marin à la Trinité-sur-Mer (Morbihan), à quatre mètres environ du niveau de la marée précédente, et le sable à quelques centimètres de profondeur était humide.

Nous avons pu obtenir une transformation de larve en nymphe dans l'eau, mais plus habituellement les larves se transforment hors de celle-ci et en Algérie (Rouïba, Bou-Zegza, Fondouk, etc.), nous avons observé des éclosions dans les sentiers des vignes et dans les bas côtés des chemins.

VIE ADULTE

La vie adulte est liée toute entière à la question de la reproduction de l'espèce. Les femelles qui n'ont pas pondu présentent une résistance particulière à la mort. Nous avons observé que des femelles gravides, piquées avec une épingle à Insectes, survivaient six jours; les mâles et les vieilles femelles qui avaient déjà pondu ne résistaient pas plus de vingt-quatre heures.

Dans la nature, à l'état de liberté, les Taons disparaissent très vite; nous avons souvent observé au Bois de Boulogne d'Alger que les Taons ne duraient guère plus de huit jours dans un point donné

du bois, ils étaient ensuite remplacés par des espèces plus tardives. A Nemours (Seine et Marne), on ne trouve de *T. tergestinus* que pendant une dizaine de jours, au moment du solstice.

Les mâles, au moment de l'accouplement, perdent leur habituelle défiance, se laissent approcher et parfois saisir à la main; nous en avons ainsi plusieurs fois capturé. Les femelles sont si avides de sang que les bergers les tuent en quantité, en France, sur les Bovidés. Nous avons plusieurs fois, à Chambéry, pris à la main sur des Vaches, des femelles de *Silvius vituli* L. Les *Chrysozona*, plus habituellement connues sous le nom d'*Haematopota*, se laissent approcher et saisir sur l'encolure des Chevaux. Il nous est arrivé bien souvent d'en tuer de cette façon. A Mimizan (Landes), nous les prenions ainsi sur les Mules, pendant qu'elles se gorgeaient.

VARIATIONS

VARIATION DE DIMENSIONS DES YEUX COMPOSÉS

Les yeux des Tabanides sont formés de cornéules ou ommatidies qui, chez les femelles, restent constantes de dimension pour une espèce déterminée. Nos mensurations établies sur le *T. bromius* L., de l'Europe et de l'Afrique du Nord et quelques autres espèces également variables d'aspect, ont mis en évidence une différence de nombre entre les cornéules d'une même rangée qui ne dépasse pas 5 %. Entre des espèces différentes, la variation est beaucoup plus considérable; c'est ainsi que les facettes des yeux d'un Taon d'Algérie (Sidi-Bel-Abbès), qui se rapproche, s'il ne se confond, avec *T. lunatus*, varient du tiers au quart suivant les exemplaires. Faut-il considérer ces rares différences comme dues à une cause biologique? Certes oui, à condition d'admettre que nous n'en connaissons pas l'origine; peut-être est-elle simplement due à ce que ces espèces sont mal connues, mal définies et réunissent sous une même dénomination des formes très affines entre elles. C'est ce qui nous semble le plus probable, car nous avons examiné au mois de février 1921, de très nombreux exemplaires provenant de la région de Sidi-Bel-Abbès et de Tlemcen et nous sommes resté incertain sur le nom exact à attribuer à ces spécimens.

Les yeux des mâles, comme nous les décrivons dans la partie anatomique (page 2), sont composés en général de deux types de cornéules, celles du bord inférieur et parfois du bord externe sont petites, celles du centre de l'œil, dans la région médiane de celui-ci, peuvent être trois à quatre fois plus grosses que les précédentes.

Chez quelques grosses espèces, tels que *T. bovinus* L., la différence est presque nulle, il en est de même chez les Taons parasites.

VARIATIONS DES ANTENNES

Les antennes des Tabanides sont du type brachycère; nous entendons qu'opposées au type nématocère (Moustiques) d'un nombre de divisions indéfini, atteignant parfois vingt articles, celles des Tabanides ne dépassent jamais le nombre de trois articles indépendants et toujours distincts. Le troisième article porte à sa base, au côté interne, une saillie plus ou moins obtuse, parfois en forme de crochet dirigé en avant et il se termine apicalement en un style conique, formé de divisions soudées entre elles et dont la trace est indiquée par une ligne étroite.

Suivant le genre considéré, nous avons mis en évidence que ce style, formé de trois articles chez *Chrysozona* Meigen, *Baikalina* Surcouf et quelques rares genres, est constitué par quatre articles chez les Taons et les genres ayant un habitus commun. D'autres genres ont cinq, sept ou huit segmentations. Ces différences qui demeurent constantes dans un genre envisagé, nous ont permis de les utiliser commodément et rationnellement pour baser notre tableau dichotomique.

VARIATIONS DU TUBERCULE OCELLAIRE

Outre les yeux, plusieurs genres de Tabanides possèdent un appareil visuel ocellaire situé au vertex et qui, bien visible chez quelques-uns, s'atténue pour certaines espèces et disparaît même de façon complète, en ne laissant plus de trace.

Nous prendrons comme exemple le cas du genre *Tabanus* tant à cause du grand nombre d'espèces connues qu'il contient (1140) qu'à cause de son extrême dispersion.

L'étude de la masse considérable que constituent les espèces si nombreuses du genre *Tabanus* a amené les auteurs à scinder celui-ci en trois sous-genres :

- I. THERIOPECTES, OSTEN-SACKEN.
- II. ATYLOTUS, OSTEN-SACKEN.
- III. TABANUS sensu stricto.

Les Taons du sous-genre *Theriopectes* sont caractérisés par la forte villosité des yeux et par la présence au vertex d'une callosité saillante constituant un véritable ocelle fonctionnel, comme nous l'avons établi par nos recherches personnelles (page 2).

Dans le sous-genre *Atylotus*, les yeux sont moins velus, la villosité est elle-même caduque ; le tubercule ocellaire du vertex se réduit à une double callosité plane, simplement visible comme une zone sombre. Récemment (1919), un entomologiste du Muséum de Budapest, le Dr Szilády, a démembre à nouveau le sous-genre *Atylotus* pour établir le genre *Ochrops*, méconnaissant ainsi la véritable phylogénie de ces Insectes, puisqu'il isolait ainsi un genre nouveau d'un sous-genre qui manifeste seulement un état transitoire d'évolution.

Enfin, le sous-genre *Tabanus sensu stricto*, comprend le plus grand nombre d'espèces et constitue le type normal à yeux sans villosité et à vertex lisse, sans trace, même vestigiale, d'un tubercule ocellaire ou d'une callosité plane, bifide ou unique, comme dans les deux précédents sous-genres.

De l'examen attentif que nous avons fait des Insectes de ces sous-genres, il résulte que les trois grandes coupures instaurées comme nous l'avons vu, pour la commodité de la classification, sont mal fondées, car elles reposent sur des caractères sujets à des variations individuelles.

En effet, dans une même espèce telle que le *Theriopectes micans* Meigen dont nous avons recueilli, depuis plus de dix années, de nombreux spécimens dans la même localité (Manoncourt, Ardennes), nous constatons là une variation poussée à un tel point que le tubercule ocellaire disparaît parfois, se réduisant à un léger renflement du vertex qui n'a plus la forme précise de la saillie normale.

Anatomiquement, il résulte des nombreuses dissections que nous avons faites de têtes de ces femelles variables, que le nerf partant du tubercule ocellaire pour se rendre aux lobes optiques, peut cesser d'être fonctionnel par atténuation et entrer en régression complète.

Dans le sous-genre *Atylotus* Osten-Sacken, la variabilité de la callosité du vertex amène à des conclusions identiques. Nous avons étudié de longues séries d'*Atylotus bisignatus* Jaennicke, capturés dans les environs de Paris et qui est la forme représentative de *A. tropicus* Meigen, de l'Est de la France et de l'Allemagne; nous sommes arrivé à démontrer expérimentalement par nos coupes histologiques, que si un seul nerf ocellaire était encore parfois apparent, il était toujours rudimentaire et disparaissait avant d'arriver aux centres nerveux, après avoir accompli un trajet plus ou moins réduit.

Le sous-genre *Tabanus sensu stricto* ne montre plus rien de tel, ni aucune trace d'appareil visuel, même rudimentaire, sous le revêtement pileux du vertex. Pareillement, il existe dans le grand groupe des Tabanides qui constituent ainsi une série continue, une évolution qui amène à la disparition de toute formation ocellaire. Cette évolution, qui aboutit chez le genre *Tabanus* à l'atrophie des ocelles, est accompagnée chez les divers représentants des autres genres de cette famille, par une réduction dans le nombre des annulations de la partie apicale du troisième article antennaire.

Dans les genres *Pangonia* et *Chrysops*, les ocelles bien développés existent généralement au nombre de trois, disposés en triangle au vertex; l'extrémité du troisième article antennaire se termine par sept ou cinq annulations.

Dans le genre *Tabanus* qui, suivant le sous-genre envisagé, est pourvu ou non, ainsi que nous l'avons vu, d'un tubercule ocellaire, vestige des ocelles véritables, l'apex du troisième article antennaire ne comporte plus que quatre annulations.

Enfin, chez *Chrysozona* qui n'a plus ni ocelle, ni tubercule ocellaire, il n'y a plus que trois annulations apicales, ainsi que chez *Baikalina*.

VARIATIONS DE LA VILLOSITÉ DES YEUX

Le second caractère qui divisait les trois sous-genres du genre *Taon* était, comme nous l'avons indiqué plus haut, donné par la présence ou l'absence d'une villosité sur les yeux.

Cette villosité est constituée par le développement de poils raides, d'une longueur constante, chez un Insecte donné, dirigés perpendiculairement à la surface de l'œil et implantés entre les cornéules.

La variabilité de cette villosité démontre le peu de valeur du caractère employé, car cette variabilité est individuelle.

En éliminant immédiatement le sous-genre *Tabanus* qui par définition a les yeux glabres (quoique chez certains exemplaires de *T. bromius* L. on discerne à la loupe des poils fugaces), il reste les sous-genres *Theriopectes* et *Atylotus*. Le premier comprend uniquement des formes de montagnes ou de pays froids et élevés ou des régions à températures excessives (Plateau sibérien). Le second réunit un ensemble d'espèces, dont quelques-unes ont les yeux nettement villeux (*A. montanus* Meigen; *A. solstitialis* Meigen) et dont d'autres telles que l'*A. nigricornis* Brauer, ne présentent plus que quelques poils fins, irréguliers, disséminés sur le pourtour de l'œil et généralement caducs. C'est dans un groupe d'espèces de ce sous-genre que l'on peut le mieux étudier les variations individuelles de la villosité oculaire.

Nous prendrons comme type de ce sous-genre, l'*Atylotus fulvus* Meigen, espèce largement répandue en Europe et dans le monde paléarctique, qui paraissait bien connue à cause de l'homogénéité apparente de son aspect. En Europe, pour ne pas parler de la forme asiatique que l'on rencontre jusqu'au Japon, l'*A. fulvus* présente deux aspects : une forme à yeux faiblement pubescents, *T. fulvus* Meigen apud Villeneuve et une forme à yeux fortement velus, *T. loevianus* Villeneuve. Meigen n'avait pas séparé ces deux formes qu'il réunissait sous une unique dénomination dans sa collection personnelle, actuellement au Laboratoire d'Entomologie du Muséum de Paris. J. Villeneuve n'étudiant cet Insecte que sur un nombre restreint d'exemplaires, arrive, comme nous l'avons vu, à le différencier en deux espèces d'après l'importance de la pubescence oculaire, quelques variations de coloration du corps et de forme de l'antenne.

Nous avons essayé d'appliquer à un grand nombre d'exemplaires de provenances diverses cette coupe proposée par Villeneuve. Il résulte de notre examen que si quelques exemplaires correspondent bien aux deux espèces que Villeneuve sépare, il nous reste une proportion de 80 % d'individus pour lesquels il n'est pas justifié de les mettre dans une catégorie plutôt que dans une autre, ces individus possédant les uns ou les autres quelques caractéristiques des deux espèces à la fois. Si l'on n'examine que superficiellement un petit nombre d'individus, il peut se produire que le hasard rassemble des exemplaires présentant les réunions de caractères signalés par Villeneuve, mais si, amplifiant ses recherches, on dispose de plusieurs centaines de sujets de provenances diverses, il n'est plus possible d'établir de distinctions raisonnables et justifiées. Entre les deux types proposés par Villeneuve, viennent s'intercaler toutes les combinaisons possibles des caractères indiqués par cet auteur. Comme conclusion, si l'on admettait la validité de ses coupes, il faudrait, entre elles, en établir cinq ou six autres,

d'autant mieux qu'il existe des degrés dans l'évidence ou le développement de chacun des caractères invoqués. On aboutirait ainsi à émettre toutes les espèces en formes multiples parce qu'on n'aurait pas su reconnaître qu'il existe des variations individuelles, dont il faut bien se garder d'exagérer l'importance.

Il n'est d'ailleurs pas rationnel d'attribuer une telle valeur spécifique à des formations aussi variables et aussi fugaces que les poils qui existent sur les yeux des Taons. Dans une même espèce, l'importance de cette vestiture, d'après nos recherches personnelles, peut varier, non seulement d'un individu à l'autre, mais encore d'un moment à l'autre de la vie d'un individu. Un Taon fraîchement éclos porte un revêtement pileux intact; quelques jours plus tard, la majeure partie des poils oculaires sont tombés, brisés à moitié de leur longueur ou rabattus sur la surface des cornéules. Il est légèrement imprudent de chercher à attribuer un rôle biologique important à une formation aussi fragile et aussi caduque.

Notre regretté Massonat (*Thèse sur les Pupipares*) admet que le développement exagéré du système pileux vient suppléer, chez les Insectes du groupe qu'il a étudié, à l'insuffisance de la vision.

Domenico Sanchez y Sanchez, Assistant de S. Ramon y Cajal, vient de publier dans les *Trabajos del Laboratorio de Investigaciones biologicas de la Universidad de Madrid* (Vol. 18, fasc. 4, mars 1921), un travail sur les poils qui revêtent les yeux composés des Abeilles. Il leur attribue un rôle de protection tactile qui s'exerce lorsqu'elles vaquent à leurs travaux dans la ruche où règne une obscurité presque complète et peut jouer aussi à l'extérieur en pleine lumière, pour prévenir les Abeilles du rapprochement étroit des objets dont l'image a pu ne pas se former dans le territoire réceptif des rhabdomes. Chez l'Abeille, D. Sanchez y Sanchez a vu ces poils en relation avec des cellules nerveuses bipolaires; la question reste non tranchée pour les Taons. Mais il nous paraît prématuré d'étendre les conclusions formulées par D. Sanchez y Sanchez, à propos de l'Abeille, aux autres Insectes à yeux parfois velus.

Les Tabanides sont des Insectes de pleine lumière, ils n'ont jamais à se mouvoir dans l'obscurité comme les Abeilles et les Insectes terricoles auxquels D. Sanchez y Sanchez applique sa déduction. Les plus importantes fonctions biologiques des Taons, c'est-à-dire la reproduction et la nourriture, s'effectuent uniquement à la lumière. C'est un fait bien connu que les bestiaux et les animaux domestiques, dans l'ombre des étables et des écuries, sont à l'abri des piqûres des Taons qui n'y pénètrent jamais et attendent sous les auvents et les rebords des toits la sortie prochaine de leurs hôtes.

Si un rôle de protection était dévolu aux poils oculaires, les Taons en seraient rapidement dépourvus par suite de la chute de cette vestiture. Il ne faut pas non plus s'exagérer l'importance de la direction des poils par rapport aux yeux, pour la vision plus ou moins complète de l'Insecte; il est certain que leur implantation entre les cornéules et leur parallélisme, perpendiculairement à la surface de celles-ci, est telle que ces poils doivent apporter le minimum de gêne et de perturbation dans l'exercice de la vision. Il n'en est pas moins vrai que nous avons observé des Taons chez lesquels les mouvements étaient aussi francs et aussi précis que chez les témoins, bien que les poils des yeux aient été expérimentalement coupés ou couchés sur la surface.

VARIABILITÉ DUE A L'HABITAT

Nos recherches nous ont amené à constater que les spécimens d'une même espèce du genre Taon, variaient d'intensité de coloration suivant les lieux où ils vivaient. C'est ainsi qu'en montagne, les exemplaires du banal *T. bromius* L. sont beaucoup plus noirs que ceux des plaines de la région de Paris ou de la Touraine. La constance de cette variation qui affecte les organes sensoriels, antennes et palpes, s'étend aussi aux pattes; ce qui ne doit pas surprendre, si l'on songe à leur importance dans le

sens du toucher. Nous considérons cette variation comme une réaction de l'Insecte contre l'influence des caractères particuliers de la lumière dans les régions montagneuses.

Nous rattacherons aussi à l'action de cette lumière et des rayons ultra-violetts qui l'accompagnent, l'explication du grand développement de la pilosité aussi bien sur les yeux que sur le reste du corps chez les Taons des régions montagneuses; qu'il s'agisse d'espèces uniquement cantonnées en montagne et bien adaptées aux conditions physiques et biologiques de ces localités, ou seulement d'exemplaires appartenant à des espèces pouvant vivre à la fois dans les montagnes et dans les plaines, la vie dans les régions élevées s'accompagne toujours d'un renforcement de la pilosité.

Cette observation générale, qui nous est personnelle, doit être appuyée de quelques exemples, en même temps que nous signalerons la tendance vers le mélanisme.

Parmi les espèces du sous-genre *Atylotus*, il en existe qui constituent deux groupes parfaitement homogènes; nous donnerons comme type du premier l'*Atylotus montanus* Meigen. Les Taons de ce groupe sont répandus dans tout l'hémisphère nord et se rencontrent dans l'ensemble du monde paléarctique, en Europe occidentale ainsi qu'au Caucase, dans le Plateau de Pamir et au Japon. A ce groupe appartient l'*A. tropicus* Meigen, il vit en France (Région parisienne) et au Japon, mais ici avec un habitus bien particulier, dû au développement plus accentué du revêtement pileux des yeux, du thorax et de l'abdomen. Le même fait se reproduit chez *A. montanus* Meigen que l'on retrouve dans les hautes montagnes du Japon avec une vestiture plus marquée qu'en Europe occidentale; il s'est formé au Japon une véritable race montagnarde.

Les exemplaires des *A. fulvicornis* Meigen, *A. solstitialis* Meigen, *A. distinguendus* Verrall, sont bien moins velus en France et en Angleterre que les Insectes correspondants du Caucase. Nous relevons de plus chez ces derniers, un mélanisme très net lorsqu'ils proviennent de régions élevées. Un spécimen de l'*A. solstitialis* Meigen, espèce brun et jaune à macules noires, originaire des montagnes voisines du Plateau de Pamir à une altitude dépassant deux mille mètres, est parfaitement démonstratif à ce point de vue; en effet, il se distingue de la forme des plaines de l'Angleterre, par une pilosité bien plus abondante et fourrée, aussi bien que par un mélanisme qui atteint les antennes.

Le second groupe que nous voulons examiner parmi les *Atylotus*, est celui auquel le docteur Szilady a imposé le nom arbitraire d'*Ochrops*; il comprend une trentaine d'espèces, parmi lesquelles *A. fulvus* Meigen, d'Europe et du Japon, *A. costalis* du Canada, *A. americanus* de l'Amérique intertropicale. Ce sont des Insectes jaunâtres à dessins estompés de gris, à yeux de coloration jaune, revêtus d'une pilosité extrêmement variable d'un individu à l'autre, dans les limites d'une même espèce. C'est ainsi que les exemplaires d'*A. fulvus* Meigen, provenant des montagnes du Japon, se distinguent *a priori* de ceux que nous avons capturés en Bourgogne, par un développement plus accentué de la pilosité générale et particulièrement de celle des yeux : dans ce cas encore, il s'est établi une véritable forme géographique.

Nous retrouverons plus spécialement le caractère de l'assombrissement des organes sensoriels et des pattes chez les Insectes appartenant au groupe constituant le sous-genre *Tabanus* proprement dit, et qui, à cause de leur degré d'évolution plus avancé, réagissent plus sensiblement à l'action du milieu ambiant.

Le *T. bromius* L. est une petite espèce grise et jaunâtre, extrêmement répandue dans toutes les régions de l'Europe. Eminemment plastique, il se distingue par une grande variabilité dans la tonalité du thorax et de l'abdomen, tantôt grise, tantôt jaunâtre. Il nous semble difficile d'assigner une cause probable, dans les conditions climatiques des points de capture, à ces variations de coloration.

On trouve, en effet, des *T. bromius* L. à abdomen gris, d'autres à abdomen jaunâtre dans les mêmes localités, pendant les mêmes jours, en régions humides et fraîches, chaudes ou relativement sèches, de moyenne altitude ou de plaine, quoique dans l'ensemble des exemplaires que nous avons

examinés à ce point de vue (432), les plus colorés formaient la majorité (72 %) pendant les mois de juillet et d'août, ce qui équivaldrait à une forme saisonnière. Mais à côté de ces variations, il en existe une qui ne change jamais de sens et atteint la coloration des antennes et des pattes. En effet, de façon constante, les *T. bromius* L. des Alpes, du Dauphiné et de la Savoie, présentent des pattes d'un noirâtre plus obscur, des antennes noires et des palpes bruns, au lieu des antennes et pattes brunâtres avec les palpes jaunes des exemplaires que nous avons recueillis en Bretagne, dans l'Ile de France et en Picardie. On peut donc admettre une forme alpine chez *T. bromius* L., qui se caractériserait par le mélanisme.

Cet obscurcissement dû à une pigmentation plus intense, processus de défense de l'organisme, paraît être en relation avec les conditions lumineuses des localités habitées par ces Insectes.

Il est encore bien évident chez certaines espèces, constituant le groupe très homogène et largement répandu, qui comprend les plus grands Taons d'Europe et d'Asie. Il est représenté : en Europe par *T. bovinus* L., *T. intermedius* Schiner, *T. spodopterus* Meigen, *T. sudeticus* Zeller; en Afrique australe par *T. namaquinus* Bigot, *T. temperatus* Walker; en Asie septentrionale et orientale par une série d'espèces dont le type est *T. yao* Macquart.

Ce sont tous des Taons de forte taille, de coloration brun-rouge, leur abdomen porte sur un fond brun, une bande longitudinale médiane sur laquelle se détachent, au bord postérieur des segments, des triangles jaunâtre-clair; le ventre présente généralement une bande longitudinale plus sombre sur un fond rougeâtre.

Or, nos exemplaires helvétiques du *T. bovinus* L. par exemple, sont toujours de coloration plus sombre que ceux du bassin de Paris et de l'Anjou; le fond brun de l'abdomen est plus foncé, la bande noire plus étendue, les triangles plus réduits; la bande médiane du ventre est toujours obscurcie, les palpes brunissent. Le rembrunissement, dans ce groupe, affecte la généralité du tégument, et envahit parfois le corps tout entier de l'Insecte, à tel point que certains exemplaires du *T. sudeticus* Zeller deviennent d'un brun presque noir.

VARIATIONS DUES AUX CONDITIONS PARTICULIÈRES DE VIE

Nous avons vu quelle était, sur l'apparence externe de quelques Taons, la répercussion des conditions physiques au milieu desquelles ils vivaient.

Nous désirons étudier maintenant le retentissement infiniment plus grand qu'exerce un parasitisme étroit sur la morphologie de quelques genres africains et sud-américains. Ce sont les genres : *Scepsis*, *Adersia*, *Pronopes*, *Brodania* et *Lesneus*. L'étude que nous en faisons est entièrement originale et inédite.

Chez tous, les yeux diminuent de volume; l'espace interoculaire qui est généralement nul, chez les mâles de Tabanides, s'élargit jusqu'à atteindre et même dépasser le diamètre transversal d'un œil; il n'y a plus qu'une seule sorte de cornéules au lieu de cette différence si nette et si caractéristique entre les facettes médianes supérieures et celles du bord inférieur, que l'on constate chez la plupart des mâles des Tabanides.

Chez les femelles, les yeux se réduisent suivant toutes leurs dimensions : hauteur, largeur, épaisseur. Les ocelles acquièrent un grand développement et sont très certainement fonctionnels. L'aspect de l'espace interoculaire est complètement différent de ce qu'il est chez les femelles des autres genres.

Il n'y a plus de bande frontale distincte du reste de la face et portant les habituelles callosités caractéristiques. Chez les mâles où l'espace interoculaire apparaît, il acquiert de suite une extension considérable, c'est une vaste plage chitineuse, gonflée et se continuant avec les joues, la face et l'épistome. Le triangle frontal sus-antennaire tend à disparaître. Il existe encore chez *Scepsis nivalis* Walker, où l'espace interoculaire vient d'apparaître; les joues, la face, l'épistome y sont encore dessinés par des sillons.

Chez *Lesneus* Surcouf, *Brodenia* Surcouf et *Adersia* Austen, le triangle sus-antennaire n'est plus qu'un bourrelet dont la saillie entoure la base des antennes. En outre, dans les deux premiers de ces genres, des callosités noires et brillantes s'étendent plus ou moins sur l'espace interoculaire. Les joues de *Lesneus* se développent au détriment de la face et de l'épistome; celles moins développées de *Brodenia* sont séparées de l'épistome par un sillon (Fig. 5).

Rien de tout cela ne subsiste chez *Adersia* où deux bourrelets remplacent le triangle sus-antennaire et dont la surface de la tête se ballonne à peine. Les antennes se réduisent, les annulations du style se fusionnent presque et deviennent difficiles à compter (Fig. 5).

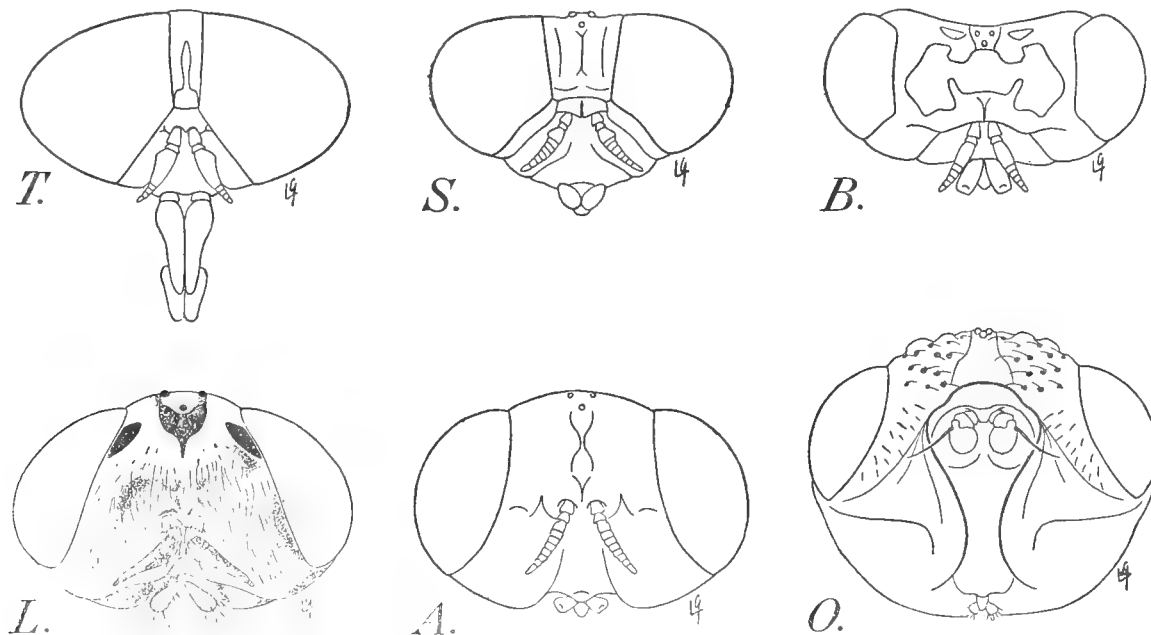


FIG. 5. — Différentes têtes de Tabanides aberrants (S = *Scepsis*; B = *Brodenia*; L = *Lesneus*; A = *Adersia*) montrant les différences avec le type initial (T = *Tabanus* sp.) et la convergence avec le type d'un Oestride (O = *Oestrus ovis*).

Le retentissement est plus considérable encore sur l'appareil buccal, la trompe et les palpes.

La trompe est courte, très réduite et sa faiblesse évidente inspire des doutes sur l'aptitude à piquer de ces Tabanides aberrants; ils doivent, et sans doute les mâles comme les femelles, exploiter les plaies que peuvent présenter les téguments des animaux sur lesquels ils vivent et se repaître des sérosités et des humeurs qui en découlent. Cette réduction de l'appareil buccal évoque aussi pour eux la même brièveté d'existence adulte que celle des Oestrides.

L'adulte n'a peut-être pas besoin d'une alimentation très abondante; sa vie comme celle des Lépidoptères du genre *Bombyx*, uniquement occupée par la recherche des femelles, doit être très courte; ce qui expliquerait aussi la rareté des exemplaires connus. Il y a, en effet, moins de chance de rencontrer et de capturer des Insectes qui ne vivent que quelques jours que s'il s'agit d'Insectes vivant normalement plusieurs semaines.

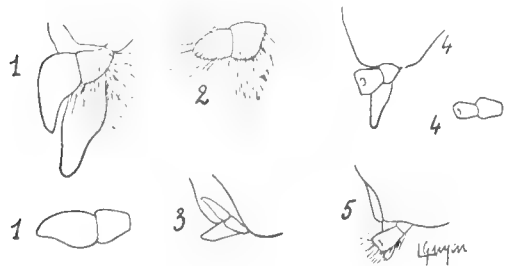


FIG. 6 — Palpes de Tabanides :
1. *Tabanus* ♂ et ♀; 2. *Scepsis*; 3. *Lesneus*
4. *Adersia* ♂ et ♀; 5. *Brodenia*.

Les palpes subissent une réduction parallèle à celle de la trompe, ils sont de deux types : les uns sont terminés par un article en forme d'ampoule plus ou moins pointue (*Scepsis* et *Lesneus*), les autres sont tronqués et présentent à l'extrémité apicale une fossette évidemment sensorielle; tels sont les palpes de *Brodenia* et d'*Adersia* (Fig. 6).

Les figures originales que nous donnons ici feront comprendre, mieux que nos descriptions, l'évolution qui s'est produite et montreront que ces Tabanides aberrants se sont écartés du type initial pour affecter par convergence l'apparence d'un Oestride.

Les pattes de ces Tabanides sont armées de fortes griffes pectinées qui leur assurent une fixation solide aux animaux sur lesquels ils s'accrochent; au contraire, les ailes s'affaiblissent, les nervures, même celle qui entoure l'aile en la tendant, deviennent grêles. Certaines nervures du bord postérieur peuvent manquer (*Brodenia*).

Ces derniers caractères, joints à ceux que nous venons de signaler, permettent de penser que ces Tabanides vivent fixés sur les animaux dont ils se nourrissent; leurs ailes affaiblies ne leur permettent pas de longs vols de recherche et de poursuite; leurs griffes puissantes leur assurent au contraire une suffisante adhérence.

Ce qui nous fortifie dans cette conviction basée sur l'appréciation des moyens dont dispose l'Insecte, c'est une observation faite en Afrique orientale anglaise par E. Aders et citée par le Major E. E. Austen qui lui a dédié le genre *Adersia*: tous les exemplaires connus de cette espèce ont été capturés dans un même endroit: un talus sablonneux dans lequel on avait enterré des bestiaux. Les *Adersia* étaient demeurés au voisinage, comme si leur étroite adaptation à leur hôte avait si fortement bouleversé leurs possibilités de déplacement qu'ils fussent devenus incapables de s'éloigner de lui et qu'ils n'eussent pu que rester à l'endroit même où il avait été enseveli.

DISTRIBUTION GÉOGRAPHIQUE

De façon générale, les Tabanides sont des Insectes vivant dans toutes les régions du globe terrestre qui leur permettent de trouver une nourriture appropriée à leurs deux sexes.

C'est pour cela que les Tabanides sont principalement abondants dans les régions riches en bestiaux ou en gros gibier et qu'ils sont rares ou presque nuls dans celles qui ne remplissent pas ces conditions. C'est le cas de la zone antarctique dépourvue de tous mammifères terrestres; on y connaît une seule espèce, le *Tabanus magellanicus* Macquart que l'on rencontre à l'extrême pointe du Chili, il n'y a pas de représentant d'aucun autre genre de Tabanides.

La zone arctique présente une faune de mammifères terrestres caractérisée, outre l'Ours blanc (*Ursus maritimus* Pallas) qui vit dans les contrées presque sans phanérogames, par le Renne (*Rangifer tarandinus* L.). L'existence de ce dernier mammifère a permis au genre *Tabanus* d'être représenté très au Nord par un Taon (*T. tarandinus* L.). Nous considérons ce Taon comme une forme représentative du *T. barbarus* Coquebert du Midi de l'Europe et de l'Afrique septentrionale, qui sous cet aspect nouveau, aurait suivi le Renne au fur et à mesure de son refoulement dans les régions arctiques, à l'époque quaternaire. Contrairement à ce qui se produit pour le *T. barbarus* Coquebert, dont les mâles sont aussi répandus que les femelles, le mâle du *T. tarandinus* est extrêmement rare et n'a jamais été décrit à notre connaissance.

Nous avons reçu récemment du Spitzberg un spécimen mâle de cette espèce; nous en donnerons prochainement la description dans le *Bulletin de la Société Entomologique de France*.

Cette rareté des mâles dans les pays à végétation pauvre est générale, d'après nos observations personnelles et le recensement que nous avons fait des principales collections de Tabanides d'Europe.

Le rapport entre les mâles et les femelles est modifié dans les régions chaudes et riches, à végétation abondante de l'Afrique du Nord et de la France méridionale où les mâles de certaines espèces telles que *T. alexandrinus*, *ater*, *algeriensis*, sont aussi nombreux que les femelles.

Nous avons signalé (page IV) l'habitat du *Tabanus nigrifacies* Gobert qui vit exclusivement sur le littoral marin.

En Amérique méridionale, aux Indes, dans la Région malaise, de très nombreux Tabanides vivent au bord des eaux douces ou marines. Ils y attaquent tous les vertébrés qui y vivent et poursuivent parfois l'homme à plusieurs kilomètres des rives.

La présence de l'eau est nécessaire à la plupart des Tabanides durant la vie larvaire, aussi les régions sèches ne sont-elles habitées que par quelques rares espèces, évidemment migratrices et appartenant au genre *Tabanus*. C'est ainsi que les steppes de Mongolie, les plateaux Sahariens et la région côtière de Rio d'El Oro nous semblent presque dépourvus de ces Insectes. Les régions les plus favorisées sous le double rapport du nombre des genres et des espèces, sont celles qui jouissant d'une température moyenne élevée, possèdent des bois ou des reliefs montagneux entraînant la présence de l'eau et une faune variée.

De ce nombre sont l'Afrique tropicale et méridionale, l'Indo-Malaisie et l'Amérique méridionale.

D'après la fréquence et la dispersion des espèces et des genres de Tabanides, nous avons été amené à considérer que l'on pouvait diviser de façon assez rationnelle la partie de la surface terrestre infestée par les Tabanides en sept zones :

- I. Asie septentrionale et Asie centrale ;
- II. Europe et pourtour méditerranéen ;
- III. Australie et Nouvelle-Zélande ;
- IV. Amérique septentrionale ;
- V. Indo-Malaisie et Inde méridionale ;
- VI. Afrique à partir du Tropique Nord, Madagascar, Réunion, etc.
- VII. Amérique méridionale.

Nous en excluons les zones polaires, ainsi que nous l'avons vu plus haut.

Si nous appliquons cette division en sept zones, au genre *Tabanus*, le plus nombreux de tous, nous trouvons que les espèces qu'il comprend sont réparties de la façon suivante :

I. Asie septentrionale et Asie centrale	60 espèces.
II. Europe et pourtour méditerranéen	90 »
III. Australie et Nouvelle-Zélande	122 »
IV. Afrique du Nord	124 »
V. Indo-Malaisie et Inde méridionale	156 »
VI. Afrique à partir du Tropique Nord, Madagascar, Réunion, etc.	180 »
VII. Amérique du Sud.	350 »
Total général.	1082 espèces.

Il faut ajouter aux 1082 espèces ainsi réparties, 60 espèces décrites d'origine inconnue.

La prédominance de l'Amérique méridionale apparaît de suite dans le tableau que nous venons d'établir; viennent ensuite : l'Afrique tropicale et méridionale avec ses grandes îles, l'Indo-Malaisie, l'Amérique du Nord, l'Australie, l'Europe avec le pourtour méditerranéen et enfin l'Asie septentrionale et centrale.

Si nous reprenons cet essai de répartition géographique en ne tenant compte que des douze genres du groupe des *Tabaninae*, la fréquence est la suivante :

Afrique tropicale et méridionale.	2 genres.
Australie, Europe, Asie septentrionale	3 »
Asie méridionale et Indo-Malaisie	4 »
Amérique méridionale.	12 »

Mais si l'on totalise les espèces qui appartiennent à chacun de ces genres et qu'on reconstitue le tableau général, nous obtenons les chiffres suivants :

I. Asie septentrionale et Asie centrale	72 espèces.
II. Europe et pourtour méditerranéen	96 »
III. Australie et Nouvelle-Zélande	124 »
IV. Amérique septentrionale	125 »
V. Indo-Malaisie et Inde méridionale	188 »
VI. Afrique tropicale et méridionale, etc.	297 »
VII. Amérique méridionale	451 »
Total général.	1353 espèces.

Le classement du premier tableau, relatif à la répartition des espèces du genre *Taon*, se retrouve maintenu mais le rapport entre les Tabanides de l'Afrique et ceux de l'Amérique qui était de 0,50 passe à 0,66 par suite de la distribution très spéciale du genre *Chrysozona* Meigen, qui rencontre un optimum de conditions vitales dans les eaux dormantes de l'Afrique intertropicale et méridionale : lacs et marigots, bords submergés des fleuves ombragés de galeries forestières.

Le nombre total des espèces connues du genre *Chrysozona* Meigen et de ses sous-genres est de 180 dont 8 en Asie-Mineure, 8 en Europe, 0 en Australie, 3 en Amérique septentrionale, 1 douteuse indiquée d'Amérique méridionale, 39 en Asie méridionale et Indo-Malaisie, 119 en Afrique.

Nous ajouterons à ce nombre 4 espèces nouvelles de *Chrysozona* que nous avons recueillies en Algérie de 1918 à 1920. Deux d'entre elles proviennent de la région de Corso, une d'El-Goléa et une autre des confins Algéro-Marocains.

La description de ces nouvelles espèces va paraître incessamment.

Par contre, le genre *Chrysozona* est remplacé en Amérique méridionale par les genres :

<i>Dichelacera</i>	40 espèces.
<i>Diachlorus</i>	26 »
<i>Acanthocera</i>	13 »
<i>Stibasoma</i>	12 »

En opérant de même pour la sous-famille des Pangoninae qui constitue avec la sous-famille des Tabaninae l'ensemble des Tabanidae, nous obtiendrons la répartition suivante des 42 genres actuellement établis et qui comprennent actuellement 664 espèces décrites.

I. Asie septentrionale et Asie centrale	19 espèces.
II. Indo-Malaisie et Inde méridionale	34 »
III. Europe et pourtour méditerranéen	53 »
IV. Amérique septentrionale.	76 »
V. Australie et Nouvelle-Zélande	124 »
VI. Afrique tropicale, méridionale, etc.	165 »
VII. Amérique méridionale	193 »

Dans ce tableau, nous relevons que l'Asie septentrionale et centrale est la plus pauvre, l'Indo-Malaisie et l'Inde méridionale, riches en Tabaninae, possèdent peu de Pangoninae.

L'Europe et le pourtour de la méditerranée arrivent ensuite en troisième ligne, l'Australie et la Nouvelle-Zélande, qui réunissaient presque le même nombre d'espèces que l'Amérique septentrionale, la devancent maintenant. L'Afrique tropicale et méridionale et l'Amérique méridionale conservent leur classement.

La répartition des 42 genres de la sous-famille des Pangoninae est la suivante :

Asie septentrionale et Asie centrale	2 genres.
Europe et pourtour Méditerranéen, Amérique septentrionale	7 »
Indo-Malaisie et Inde méridionale	9 »
Australie et Nouvelle-Zélande, Amérique méridionale.	16 »
Afrique tropicale et méridionale	22 »

		Asie N.	Europe	Australie	Amér.N.	Indo-Malaisie	Afrique	Amér.S.	Origine inconnue	TOTAUX
1	Hexatoma	—	1	—	—	—	—	—	—	1
2	Chrysozona	8	8	—	3	39	119	1	4	182
3	Baikalia	1	—	—	—	—	—	—	—	1
4	Dasybasis	—	—	1	—	—	—	1	—	2
5	Bolbodimyia	—	—	—	—	—	—	1	—	1
6	Snowiellus	—	—	—	1	—	—	—	—	1
7	Lepidoselaga	—	—	—	—	—	—	4	—	4
8	Selasoma	—	—	—	—	—	—	4	—	4
9	Himantostylus	—	—	—	—	—	—	1	—	1
10	Udenocera	—	—	—	—	1	—	—	—	1
11	Diachlorus	—	—	—	—	2	—	24	—	26
12	Stibasoma	—	—	(?) 1	—	—	—	12	—	13
13	Stigmatophthalmus	—	—	—	—	—	—	2	—	2
14	Tabanus	63	87	124	126	147	180	348	65	1140
15	Acanthocera	—	—	(?) 1	—	—	—	12	—	13
16	Dichelacera	—	—	—	—	1	—	40	—	41
17	Neotabanus	—	—	—	—	1	—	—	—	1
18	Neobolbodimyia	—	—	—	—	1	—	—	—	1
19	Thaumastocera	—	—	—	—	—	2	—	—	2
20	Elaphella	—	—	—	—	—	—	2	—	2
21	Pityocera	—	—	—	—	—	—	1	—	1
22	Subpangonia	—	—	—	—	—	2	—	—	2
23	Apocampta	—	—	1	—	—	—	—	—	1
24	Goniops	—	—	—	1	—	—	—	—	1
25	Cadicera	—	—	—	—	—	12	—	—	12
26	Ectenopsis	—	—	2	—	—	—	—	—	2
27	Demoplatus	—	—	2	—	—	—	—	—	2
28	Pelecorhynchus	—	—	8	—	—	—	2	—	10
29	Apatolestes	—	—	1	1	—	—	—	—	2
30	Dorcalaemus	—	—	—	—	—	6	—	—	6
31	Diclisia	—	—	(?) 1	—	—	—	2	—	3
32	Scione	—	—	—	—	—	—	8	—	8
33	Esenbeckia	—	—	—	—	—	—	22	—	22
34	Bombylomyia	—	—	—	—	—	—	7	—	7
35	Erephopsis	—	—	25	—	2	—	51	—	78
36	Mycteromyia	—	—	—	—	(?) 1	2	5	—	8
37	Pangonia	3	18	8	5	2	34	32	7	109
38	Diatomineura	—	1	29	2	—	1	17	2	52
39	Pseudotabanus	—	—	2	—	—	—	—	—	2
40	Coenoprosopon	—	—	2	—	—	—	—	—	2
41	Corizoneura	1	2	16	5	2	17	1	—	44
42	Buplex	—	—	—	—	—	6	—	—	6
43	Pseudopangonia	—	—	1	—	—	—	—	—	1
44	Gastroxides	—	—	—	—	2	—	—	—	2
45	Hinea	—	—	—	—	—	1	—	—	1
46	Rhinomyza	—	—	—	—	1	16	—	—	17
47	Orgyomyia	—	—	—	—	—	2	—	—	2
48	Guyona	—	—	—	—	—	1	—	—	1
49	Silvius	3	6	24	3	2	9	2	—	49
50	Mesomya	—	1	1	—	—	1	2	—	5
51	Thriambeutes	—	—	—	—	—	2	—	—	2
52	Melissomorpha	—	—	—	—	1	—	—	—	1
53	Bouvierella	—	—	—	—	—	12	—	—	12
54	Aegophagamyia	—	—	—	—	—	3	—	—	3
55	Chrysops	16	22	4	54	19	36	46	2	201
56	Nemorius	—	2	—	—	—	—	—	—	2
57	Pronopes	—	—	—	—	—	1	—	—	1
58	Scepsis	—	—	—	—	—	—	1	—	1
59	Adersia	—	—	—	—	—	1	—	—	1
60	Brodenia	—	—	—	—	—	1	—	—	1
61	Lesneus	—	—	—	—	—	1	—	—	1

BIBLIOGRAPHIE

- Austen : Bulletin of Entomological Research, Vol. 2, p. 284 (1911-1912).
Hine : State Crop Pest Commission of Louisiana, Circular 6 (Febr. 1906).
— Second Report upon the Horseflies of Louisiana. Bulletin 93 (June 1907).
King : Gordon Memorial College of Khartoum, Vol. B (1911).
Ringebach & Guyomarch : Bulletin de la Société de Pathologie exotique, p. 619-626 (1914).
Domenico Sanchez y Sanchez : Trabajos del Laboratorio de Investigaciones biologicas de la Universidad de Madrid, Vol. 18, fasc. 4 (Mars 1921).
Sergent : Annales de l'Institut Pasteur, Vol. 19 et 20 (1905-1908).
Surcouf & Ricardo : Monographie des Tabanides d'Afrique (1909).
-

QL Wytsman, Philogène (ed.)
468 Genera insectorum
W87
Fasc.174-175

Biological
& Medical

PLEASE DO NOT REMOVE
CARDS OR SLIPS FROM THIS POCKET

UNIVERSITY OF TORONTO LIBRARY
